



NLM 00104967 1

ANNEX

ARMY MEDICAL LIBRARY

WASHINGTON

Founded 1836



ANNEX

ANNEX

Section *Parasitology*

Number *212704*

RETURN TO
NATIONAL LIBRARY OF MEDICINE
BEFORE LAST DATE SHOWN

APR 2 1976

ped

SYNOPSIS

DE

PARASITOLOGIE

DE L'HOMME

ET DES ANIMAUX DOMESTIQUES

par

L. GEDOELST.

Professeur à l'Ecole de Médecine vétérinaire de l'Etat
à Cureghem-Bruxelles.

Avec 327 figures dans le texte.

LIBRARY
SURGEON GENERAL'S OFFICE
APR 17 1912

LIERRE

BRUXELLES

JOS. VAN IN & C^{ie}, IMPRIMEURS-ÉDITEURS,
Grand'Place, 38.

HENRI LAMERTIN, LIBRAIRE,
rue Caendenberg, 58.

1911

1167 A 62

1
582570
Stat.
Zit 6
83

SYNOPSIS

DE

PARASITOLOGIE

SYNOPSIS
DE
PARASITOLOGIE

DE L'HOMME
ET DES ANIMAUX DOMESTIQUES

par

L. GEDOELST,

Professeur à l'Ecole de Médecine vétérinaire de l'Etat,
à Cureghem-Bruxelles.

Avec 327 figures dans le texte.

212704

LIBRARY
SURGEON GENERAL'S OFFICE
APR 17 1912

LIERRE

Jos. VAN IN & Cie, IMPRIMEURS-ÉDITEURS,
Grand'Place, 38.

BRUXELLES

HENRI LAMERTIN, LIBRAIRE,
rue Caudenberg, 58.

1911

BYNORIS

36

PARASITOLOGIE

QX
G2965
1911

312204

LIBRARY

UNIVERSITY OF TORONTO

APR 11 1911

Les acquisitions incessantes faites depuis moins de quinze ans dans le domaine de la Parasitologie ont étendu à ce point celui-ci, qu'il devient actuellement impossible de l'embrasser d'un seul coup d'œil, comme on pouvait encore le faire vers la fin du siècle dernier. Les espèces parasitaires se sont à ce point multipliées que la nécessité s'impose aujourd'hui d'en dresser un inventaire méthodique. C'est ce que nous avons tenté de faire pour l'homme et les animaux domestiques.

Nous l'avons dressé non sous forme d'une simple énumération des parasites renseignés soit d'après leurs affinités botaniques ou zoologiques, soit d'après les hôtes qui les hébergent, mais en un exposé systématique qui facilitera leur détermination plus ou moins précise.

Sans doute, nous ne nous le dissimulons pas, cet inventaire présente des lacunes, non seulement du fait que malgré tous nos soins des espèces ont dû nous échapper, mais aussi du fait des difficultés inhérentes à un travail de cet ordre. S'il est relativement aisé d'inventorier d'une manière complète les parasites internes, il n'en est plus de même quand il s'agit de parasites externes, dont le parasitisme est moins impérieux et s'exerce indifféremment vis-à-vis d'hôtes multiples, comme c'est le cas pour les diptères adultes (némocères et brachycères). Pour de semblables parasites, nous avons dû néces-

sairement nous limiter aux espèces qui ont été renseignées expressément comme s'attaquant aux hôtes envisagés dans ce travail, alors que vraisemblablement les congénères de ces espèces se jettent éventuellement sur les mêmes hôtes. Agir autrement nous aurait amener à énumérer sans utilité et parfois sans raison les innombrables espèces de né-mocères, de brachycères, etc. suceurs de sang répartis sur le globe.

Malgré ces imperfections inévitables, le lecteur voudra peut-être reconnaître à ce travail quelques qualités; il les doit surtout au fait que nous avons largement bénéficié des publications, communications, indications bibliographiques qu'ont bien voulu nous adresser nos collègues, parmi lesquels nous nous plaisons à citer MM. M. Bezzi, M. C. Hall, R. Leiper, C. H. Martin, Railliet et Henry, H. Schouteden, E. Trouessart, K. W. Verhoeff, auxquels nous tenons à renouveler ici nos plus sincères remerciements.

Bruxelles, septembre 1911.

Table des Matières

Parasites végétaux.

I. PHYCOMYCÈTES	1
Zygomycètes	1
MUCORINÉES	1
a. Mucorées	1
<i>Mucor</i>	1
<i>Lichtheimia</i>	2
<i>Rhizomucor</i>	3
<i>Rhizopus</i>	3
b. Mortiérellées	4
<i>Mortierella</i>	4
II. ASCOMYCÈTES	5
Euascées	5
A. SACCHAROMYCÉTINÉES	5
<i>Saccharomyces</i>	5
<i>Endomyces</i>	6
<i>Parendomyces</i>	6
<i>Cryptococcus</i>	6
B. PLECTASCINÉES	8
a. Gymnoascées	8
<i>Trichophyton</i>	8
<i>Epidermophyton</i>	13
<i>Endodermophyton</i>	13
<i>Microsporium</i>	14
<i>Achorion</i>	16
<i>Eidamella</i>	16
<i>Bargellinia</i>	17
b. Aspergillacées	17
<i>Aspergillus</i>	17
<i>Penicillium</i>	19
III. HYPHOMYCÈTES	20
<i>Discomyces</i>	20
<i>Madurella</i>	22
<i>Indiella</i>	22
<i>Malassezia</i>	23
<i>Fowia</i>	23
<i>Trichosporium</i>	23
<i>Trichothecium</i>	24
<i>Verticillium</i>	24
<i>Mastigocladium</i>	24
<i>Sporotrichum</i>	25
<i>Oidium</i>	26

<i>Monilia</i>	26
<i>Oospora</i>	26
<i>Hemispora</i>	27
<i>Montoyella</i>	27
<i>Botrytis</i>	27
<i>Fusarium</i>	27
<i>Acremonium</i>	28
<i>Pityrosporium</i>	28
<i>Coccidioides</i>	28
<i>Pycnosporium</i>	28
<i>Cladosporium</i>	28
<i>Parasite du Bursattee-Lesches</i>	29
<i>Champignons du Frien</i>	29

Parasites animaux.

I. PROTOZOAIRE	30
A. Plasmodromes	30
1. RHIZOPODES	30
Amibiens	30
<i>Amœba</i>	30
<i>Paramœba</i>	33
<i>Chlamydothryx</i>	34
2. MASTIGOPHORES	35
A. Euflagellés.	35
a. PROTOMONADINÉS	35
α . Rhizomastigidés	35
<i>Mastigamœba</i>	35
β . Cercomonadidés	35
<i>Cercomonas</i>	35
<i>Oicomonas</i>	36
<i>Spheromonas</i>	36
<i>Piromonas</i>	37
γ . Monadidés	37
<i>Monas</i>	37
δ . Bodonidés	38
<i>Bodo</i>	38
<i>Heteromita</i>	38
b. POLYMASTIGINÉS	38
α . Tétramitidés	39
<i>Trichomonas</i>	39
<i>Tetramitus</i>	39
β . Polymastigidés	40
<i>Lamblia</i>	40
c. BINUCLÉÉS	40
α . Trypanoplasmidés	40
<i>Prowazekia</i>	41
β . Trypanosomidés	41
<i>Trypanosoma</i>	41
<i>Schyzotrypanum</i>	43
γ . Haltéridiidés	44

	<i>Hæmoproteus</i>	44
δ.	Leucocytozoidés	44
	<i>Leucocytozoon</i>	44
ε.	Piroplasmidés	45
	<i>Babesia</i>	45
	<i>Theileria</i>	46
	<i>Nuttallia</i>	46
	<i>Leishmania</i>	47
	<i>Toxoplasma</i>	47
	<i>Histoplasma</i>	48
	<i>Anaplasma</i>	48
ξ.	Plasmodiidés	48
	<i>Plasmodium</i>	48
	<i>Laverania</i>	49
	<i>Proteosoma</i>	49
	SPIROCHÉTIDÉS	49
	<i>Spirochaeta</i>	50
	<i>Treponema</i>	51
B.	Dinoflagellés	52
a.	PÉRIDINIDÉS	52
	<i>Peridinium</i>	52
b.	DINOPHYSIDÉS	52
	<i>Amphidinium</i>	52
3.	TÉLOSPORIDIES	52
	Coccidiidés	53
a.	EIMÉRIDÉES	53
α.	Diplosporidés	53
	<i>Diplospora</i>	53
β.	Eiméridés	53
	<i>Eimeria</i>	53
b.	ADÉLÉIDÉES	54
	Hémogregarinidés	54
	<i>Hæmogregarina</i>	55
4.	NÉOSPORIDIES	55
	Sarcosporidies	55
	<i>Sarcocystis</i>	55
	<i>Rhinosporidium</i>	56
	<i>Gastrocystis</i>	56
B.	Ciliophores	56
	CILIÉS	56
a.	HOLOTRICHES	56
α.	Gymnostomates	57
	<i>Bütschlia</i>	57
	<i>Blepharocodon</i>	57
	<i>Blepharoprosthium</i>	57
	<i>Blepharosphaera</i>	57
	<i>Chilodon</i>	58
β.	Hyménostomates	58
	<i>Colpoda</i>	58
	<i>Uronema</i>	58
	<i>Blepharocorys</i>	58
	<i>Isotricha</i>	59

	<i>Dasytricha</i>	59
	<i>Parasitricha</i>	60
b.	HÉTÉROTRICHES	60
α.	Polytriches	60
	<i>Nyctotherus</i>	60
	<i>Balantidium</i>	60
β.	Oligotriches	61
	<i>Ophryoscolex</i>	62
	<i>Entodinium</i>	62
	<i>Diplodinium</i>	63
	<i>Cycloposthium</i>	63
	<i>Didesmis</i>	64
	<i>Spirodinium</i>	64
	<i>Triadinium</i>	64
II.	VERS	65
A.	Plathelminthes	65
1.	CESTODES	65
a.	Tétraphyllidiens	65
	<i>Proteocephalus</i>	65
b.	Cyclophyllidiens	66
α.	MÉSOCYSTOÏDÉS	66
	<i>Mesocestoides</i>	66
β.	ANOPLOCÉPHALIDÉS	66
α'.	Anoplocéphalinés	66
	<i>Anoplocephala</i>	67
	<i>Bertiella</i>	67
	<i>Cittotenia</i>	68
	<i>Monoxia</i>	68
β'.	Linstowinés	69
	<i>Zschokkeella</i>	69
γ'.	Thysanosominés	69
	<i>Thysanosoma</i>	69
δ'.	Avitellinés	70
	<i>Avitellina</i>	70
	<i>Stilesia</i>	70
γ.	DAVAINEIDÉS	71
	Davaineinés	71
	<i>Davainea</i>	71
	<i>Cotugnia</i>	72
	<i>Porogynia</i>	73
δ.	HYMÉNOLÉPIDIDÉS	73
α'.	Dipylidiinés	73
	<i>Dipylidium</i>	73
	<i>Choanotenia</i>	74
	<i>Amœbotenia</i>	74
β'.	Parutérininés	75
	<i>Metroliasthes</i>	75
γ'.	Hyménolépidinés	75
	<i>Hymenolepis</i>	75
	<i>Drepanidotenia</i>	77
	<i>Echinocotyle</i>	77
ε.	TÆNIDÉS	77
	<i>Tœnia</i>	77

	<i>Tœnia</i>	77
	<i>Tœniarhynchus</i>	79
	<i>Sous-genre indéterminé</i>	79
	<i>Multiceps</i>	79
	<i>Echinococcus</i>	79
	<i>Diploposthe</i>	80
ζ.	FIMBRIARIIDÉS	80
	<i>Fimbriaria</i>	80
	<i>Dithyridium</i>	80
c.	Dibothriocéphaloidés	81
	DIPHYLLOBOTHRIDÉS	81
	α. Ligulinés	81
	<i>Braunia</i>	81
	β. Diphyllbothrinés	81
	<i>Diphyllbothrium</i>	82
	<i>Diplogonoporus</i>	82
	<i>Sparganum</i>	83
2.	TRÉMATODES	83
	Malacocotylés	83
	a. DIGENÈSES	83
	α. Monostomiens	83
	1. Monostomidés	84
	<i>Monostoma</i>	84
	<i>Typhlocœlum</i>	84
	2. Notocotylidés	84
	<i>Notocotyle</i>	84
	<i>Catatropis</i>	85
	β. Amphistomiens	85
	1. Gastrothylacidés	85
	<i>Gastrothylax</i>	85
	<i>Fischæderius</i>	85
	<i>Carmyerius</i>	86
	2. Paramphistomidés	86
	a. PARAMPHISTOMINÉS	86
	<i>Cotylophoron</i>	86
	<i>Paramphistomum</i>	87
	b. STÉPHANOPHARYNGINÉS	88
	<i>Stephanopharynx</i>	88
	c. CLADORCHINÉS	88
	<i>Pseudodiscus</i>	88
	<i>Watsonius</i>	89
	<i>Pfenderius</i>	89
	3. Gastrodiscidés	89
	<i>Homalogaster</i>	89
	<i>Gastrodiscus</i>	90
γ.	Distomiens	90
	a. Fasciolidés	90
	<i>Fasciola</i>	90
	<i>Fasciolopsis</i>	91
	<i>Fascioletta</i>	92
	<i>Paragonimus</i>	92
	<i>Agamodistomum</i>	93
	b. Opisthorchiidés	93
	α. OPISTHORCHINÉS	93

	<i>Opisthorchis</i>	93
	<i>Clonorchis</i>	93
β.	MÉTORCHINIÉS	94
	<i>Metorchis</i>	94
	<i>Pseudamphistomum</i>	94
c.	Centrocestidés	94
	<i>Ascocotyle</i>	95
d.	Cotylogonimidés	95
	<i>Heterophyes</i>	95
e.	Bunodéridés	95
	<i>Bunodera</i>	96
f.	Échinostomidés	96
	<i>Echinostoma</i>	96
	<i>Hypoderaeum</i>	96
	<i>Isthmiophora</i>	97
	<i>Echinochasmus</i>	97
g.	Philophthalmidés	97
	<i>Philophthalmus</i>	98
h.	Prosthogonimidés	98
	<i>Prosthogonimus</i>	98
i.	Dicrocœliidés	98
	<i>Dicrocœlium</i>	99
	<i>Eurytrema</i>	99
	<i>Clinostomum</i>	99
j.	Schistosomidés	100
	<i>Schistosoma</i>	100
	<i>Bilharziella</i>	101
b.	MÉTASTATIQUES	101
	Holostomiens	101
	<i>Hemistomum</i>	102
	<i>Strigea</i>	102
B.	Némathelminthes	103
1	NÉMATODES	103
a.	Anguillulidés	103
	<i>Anguillulina</i>	103
	<i>Rhabditis</i>	103
b.	Angiostomidés	103
	<i>Strongyloides</i>	104
	<i>Probstmayria</i>	104
c.	Gnathostomidés	104
	<i>Gnathostoma</i>	105
d.	Filariidés	105
	<i>Dracunculus</i>	105
	<i>Filaria</i>	105
	<i>Agamoflaria</i>	107
	<i>Setaria</i>	107
	<i>Dirofilaria</i>	108
	<i>Thelazia</i>	108
	<i>Onchocerca</i>	109
	<i>Spiroptera</i>	110
	<i>Oxyspirura</i>	110
	<i>Gongylonema</i>	110
	<i>Dispharagus</i>	111

	<i>Tropisurus</i>	111
	<i>Simondsia</i>	112
e.	Mermithidés	112
	<i>Agamomermis</i>	112
f.	Trichotrachélidés	112
	<i>Trichuris</i>	112
	<i>Trichosoma</i>	113
	<i>Trichinella</i>	114
g.	Eustrongylidés	114
	<i>Eustrongylus</i>	114
	<i>Hystrichis</i>	114
	<i>Eustrongylides</i>	115
h.	Strongylidés	115
α.	CLOACININÉS	115
	<i>Cloacina</i>	115
β.	MÉTASTRONGYLINÉS	115
	<i>Metastrongylus</i>	116
	<i>Hæmonchus</i>	116
	<i>Dictyocaulus</i>	116
	<i>Synthetocaulus</i>	117
	<i>Hæmostrongylus</i>	118
	<i>Graphidium</i>	118
	<i>Trichostrongylus</i>	118
	<i>Ostertagia</i>	119
	<i>Cooperia</i>	119
	<i>Nematodirus</i>	120
γ.	STRONGYLINÉS	121
α'	Œsophagostoméés	121
	<i>Œsophagostomum</i>	121
	<i>Chabertia</i>	122
	<i>Ternidens</i>	122
	<i>Agriostomum</i>	122
β'	Ankylostoméés	122
	<i>Strongylus</i>	122
	<i>Ankylostoma</i>	123
	<i>Uncinaria</i>	123
	<i>Crassisoma</i>	124
	<i>Characostomum</i>	124
γ'	Bunostoméés	124
	<i>Bunostomum</i>	124
	<i>Necator</i>	125
	<i>Bathmostomum</i>	125
	<i>Gaigeria</i>	125
	<i>Grammocephalus</i>	126
δ'	Cylicostoméés	126
	<i>Cylicostomum</i>	126
	<i>Œsophagodontus</i>	127
	<i>Gyaloccephalus</i>	127
	<i>Triodontophorus</i>	127
ε'	Syngaméés	128
	<i>Syngamus</i>	128

δ. GENRES NON CLASSÉS	129
<i>Stephanurus</i>	129
<i>Amidostomum</i>	129
<i>Ollulanus</i>	129
<i>Physaloptera</i>	130
i. Chlamydonématidés	130
<i>Chlamydonema</i>	130
k. Ascaridés	131
<i>Ascaris</i>	131
<i>Belascaris</i>	131
<i>Toxascaris</i>	132
<i>Lagochilascaris</i>	132
<i>Heterakis</i>	133
<i>Oxyuris</i>	133
2. GORDIACÉS	134
Gordiidiés	134
<i>Gordius</i>	134
<i>Paragordius</i>	134
<i>Parachordodes</i>	134
3. ACANTHOCÉPHALES	135
a. Gigantorhynchidés	135
<i>Gigantorhynchus</i>	135
b. Échinorhynchidés	135
<i>Echinorhynchus</i>	135
<i>Polymorphus</i>	136
<i>Filicollis</i>	136
<i>Corynosoma</i>	137
C. Annélides.	137
HIRUDINÉES	137
1. Rhynchobdellidés	137
Glossosiphoniidés	138
<i>Hæmenteria</i>	138
<i>Placobdella</i>	138
<i>Protoclepsis</i>	138
2. Arhynchobdellidés	138
Gnathobdellidés	138
α. Hirudininéés	138
<i>Hirudo</i>	139
<i>Limnatis</i>	139
β. Hæmadipsinés	139
<i>Hæmadipsa</i>	139
III. ARTHROPODES	140
A. Diplopodes	140
JULIFORMES	140
a. Julidés	140
<i>Julus</i>	140
b. Polydesmidés	141
<i>Polydesmus</i>	141
B. Arachnides	141
1. ACARIENS	141
a. Métastigmates	141
α GAMASOÏDÉS	141

1. Dermanyssidés	142
α. DERMANYSSINÉS	142
<i>Dermanyssus</i>	142
<i>Liponyssus</i>	142
<i>Lophoptes</i>	143
β. HOLOTHYRINÉS	143
<i>Holothyrus</i>	143
γ. RHINONYSSINÉS	143
<i>Sternostoma</i>	143
2. Gamasidés	144
<i>Laelaps</i>	144
<i>Raillietia</i>	145
β. IXODOIDÉS	145
I. Argasidés	145
<i>Argas</i>	145
<i>Ornithodoros</i>	146
2. Ixodidés	147
a. Prostriés	147
<i>Ixodes</i>	147
b. Métastriés	148
α. LONGIROSTRES	149
<i>Aponomma</i>	149
<i>Hyalomma</i>	149
<i>Amblyomma</i>	150
β. BRÉVIROSTRES	150
<i>Hæmaphysalis</i>	151
<i>Dermacentor</i>	151
<i>Boophilus</i>	152
<i>Margaropus</i>	153
<i>Rhipicephalus</i>	153
<i>Rhipicentor</i>	154
b. Prostigmates	155
α. TROMBIDOIDÉS	155
1. Trombididés	155
<i>Trombidium</i>	155
<i>Metatrombium</i>	156
<i>Microtrombidium</i>	156
<i>Species inquirendæ</i>	156
2. Tétranychidés	157
<i>Tetranychus</i>	157
3. Cheylétidés	157
<i>Syringophilus</i>	157
<i>Sarcopterinus</i>	158
<i>Cheyletus</i>	158
<i>Cheletoides</i>	158
<i>Cheyletiella</i>	159
<i>Acaropsis</i>	159
β. EUPODOIDÉS	159
1. Eupodidés	160
<i>Tydeus</i>	160
2. Tarsonémidés	160

a.	Pédiculoidinés	160
	<i>Pediculoides</i>	160
b.	Tarsonéminés	161
	<i>Tarsonemus</i>	161
	<i>Nephrophages</i>	162
c.	Astigmates	162
	SARCOPTOÏDÉS	162
α.	Cytoleichidés	162
	<i>Cytoleichus</i>	163
	<i>Laminosioptes</i>	163
β.	Sarcoptidés	163
	<i>Notoedres</i>	164
	<i>Sarcoptes</i>	164
	<i>Cnemidocoptes</i>	165
	<i>Psoroptes</i>	166
	<i>Chorioptes</i>	166
	<i>Otodectes</i>	167
γ.	Listrophoridés	167
	<i>Listrophorus</i>	168
δ.	Analgésidés	168
α'.	Ptérolichinés	168
	<i>Freyana</i>	168
	<i>Pterolichus</i>	169
	<i>Falculifer</i>	169
β'.	Dermoglyphinés	169
	<i>Dermoglyphus</i>	170
γ'.	Analgésinés	170
	<i>Analges</i>	170
	<i>Megninia</i>	170
δ'.	Proctophyllodinés	171
	<i>Pterophagus</i>	171
ε'.	Epidermoptinés	171
	<i>Epidermoptes</i>	172
	<i>Rivoltasia</i>	172
ε.	Tyroglyphidés	172
	<i>Tyroglyphus</i>	173
	<i>Histiogaster</i>	173
	<i>Rhizoglyphus</i>	174
	<i>Glyciphagus</i>	174
	<i>Carpoglyphus</i>	175
d.	Vermiformes	175
	Démodicidés	175
	<i>Demodex</i>	175
2.	LINGUATULIDES	176
	<i>Linguatula</i>	176
	<i>Porocephalus</i>	176
C.	Chilopodes	177
a.	Scutigéridés	177
	<i>Scutigera</i>	177
b.	Lithobiidés	177
	<i>Lithobius</i>	177

c. Géophilidés	177
<i>Geophilus</i>	178
<i>Himantarium</i>	178
<i>Chaetechelyne</i>	178
<i>Haplophilus</i>	178
D. Hexapodes	179
I. APTÉRYGOTES	179
COLLEMBOLÉS	179
<i>Achorutes</i>	179
II. PTÉRYGOTES	179
I. ANOPLURES	180
a. Pédiculidés	180
Pédiculinés	180
<i>Pediculus</i>	180
<i>Phthirus</i>	180
b. Hématopinidés	181
α . Hématopininés	181
<i>Hæmatopinus</i>	181
β . Linognathinés	182
<i>Linognathus</i>	182
<i>Hæmadipsus</i>	182
<i>Solenopotes</i>	182
c. Hématomyzidés	183
<i>Hæmatomyzus</i>	183
2. MALLOPHAGES	183
a. Ischnocères	183
α . Trichodectidés	183
<i>Trichodectes</i>	183
β . Philoptéridés	184
<i>Philopterus</i>	184
<i>Goniocotes</i>	184
<i>Lipeurus</i>	185
<i>Goniodes</i>	186
<i>Ornithonomus</i>	186
b. Amblycères	186
α . Gyropidés	187
<i>Gyropus</i>	187
<i>Glyricola</i>	187
β . Liothéidés	187
<i>Liotheum</i>	187
<i>Menopon</i>	188
<i>Trinoton</i>	188
<i>Læmbothrium</i>	189
3. HÉMIPTÈRES	189
a. Hétéroptères	189
Gymnocérates	189
α Clinocoridés	190
<i>Clinocoris</i>	190
<i>Æciacus</i>	190
β . Anthocoridés	191
<i>Anthocoris</i>	191

	<i>Lyctocoris</i>	191
γ	Réduviidés	192
	<i>Reduvius</i>	192
	<i>Rhinocoris</i>	192
	<i>Eulyes</i>	192
	<i>Prionotus</i>	193
	<i>Conorhinus</i>	193
	<i>Lanus</i>	193
	<i>Rhodnius</i>	194
	<i>Phonergates</i>	194
	<i>Rasahus</i>	194
	<i>Melanolestes</i>	194
δ.	Nabidés	195
	<i>Reduviolus</i>	195
b.	Homoptères	195
	Aphidés	195
	<i>Aphis</i>	195
4.	SIPHONAPTÈRES	195
a.	Pulicidés	196
α.	Pulicinés	196
	<i>Pulex</i>	196
	<i>Xenopsilla</i>	197
	<i>Ctenocephalus</i>	198
	<i>Spilopsyllus</i>	198
	<i>Ceratophyllus</i>	198
β.	Vermipsyllinés	199
	<i>Vermipsylla</i>	199
b.	Sarcopsyllidés	199
	<i>Dermatophilus</i>	199
	<i>Hectopsilla</i>	200
	<i>Echidnophaga</i>	200
5.	DIPTÈRES	200
1.	Orthorhaphes	201
A.	Némocères	201
a.	Psychodidés	201
	Phlébotominés	201
	<i>Phlebotomus</i>	201
b.	Culicidés	202
α.	Anophélinés	202
	<i>Anopheles</i>	203
	<i>Myzomyia</i>	203
	<i>Cyclolepteron</i>	204
	<i>Pyretophorus</i>	204
	<i>Myzorhynchus</i>	204
	<i>Nyssorhynchus</i>	205
	<i>Cellia</i>	205
β.	Culicinés	205
	<i>Culex</i>	206
	<i>Stegomyia</i>	206
	<i>Mansonia</i>	207
	<i>Teniorhynchus</i>	207
c.	Tendipédidés (Chironomidés)	208

α. Tendipédinés (Chironominés)	208
<i>Chironomus</i>	208
β. Cératopogoninés	208
<i>Tersesthes</i>	209
<i>Mycterotypus</i>	209
<i>Culicoides</i>	209
<i>Ecacta</i>	210
<i>Johannseniella</i>	210
<i>Hæmatomyidium</i>	210
d. Mélusinidés (Simuliidés)	211
<i>Melusina (Simulium)</i>	211
e. Blépharocéridés	213
<i>Curupira</i>	213
B. Brachycères	213
1. Brachycères homœodactyles	213
a. Tabanidés	213
α. Pangoninés	214
<i>Chrysops</i>	214
<i>Rhinomyza</i>	214
<i>Pangonia</i>	215
β. Tabaninés	216
<i>Tabanus</i>	216
<i>Hæmatopota</i>	218
<i>Hippocentrum</i>	219
b. Rhagionidés (Leptididés)	219
<i>Rhagio</i>	219
<i>Symphoromyia</i>	220
2. Brachycères hétérodactyles	220
Asilidés	220
<i>Asilus</i>	220
2. Cyclorhaphes	221
A. Aschiziens	221
a. Syrphidés	221
<i>Eristalis</i>	221
<i>Tubifera</i>	222
b. Phoridés	222
<i>Aphiochaeta</i>	222
B. Schizophores	223
a. EUMYIDÉS	223
α. Schizométopes	223
1. Muscidés	223
a. Gastrophilinés	223
<i>Gastrophilus</i>	224
b. Muscidinés	224
α. STOMOXYNÉS	224
<i>Glossina</i>	225
<i>Stomoxys</i>	226
<i>Stygeromyia</i>	226
<i>Lyperosia</i>	227
<i>Hæmatobia</i>	227
<i>Hæmatobosca</i>	227
<i>Bdellolarynx</i>	227

β.	Muscinés	228
	<i>Musca</i>	228
	<i>Phlebotomyia</i>	228
	<i>Pristirhynchomyia</i>	228
	<i>Hydrotaea</i>	229
	<i>Fannia</i>	229
	<i>Muscina</i>	230
	c. Cœnosiinés	230
	<i>Anthomyia</i>	230
2.	Larvévoridés	230
	a. Sarcophaginés	230
	<i>Sarcophaga</i>	231
	<i>Sarcophila</i>	231
	<i>Wohlfahrtia</i>	231
	b. Calliphorinés	232
	<i>Cynomyia</i>	232
	<i>Lucilia</i>	232
	<i>Compsomyia</i>	233
	<i>Pycnosoma</i>	223
	<i>Calliphora</i>	233
	<i>Cordylobia</i>	234
	<i>Auchmeromyia</i>	234
	<i>Pollenia</i>	235
	<i>Cephenomyia</i>	235
	c. Hypoderminés	235
	<i>Hypoderma</i>	236
	<i>Edemagena</i>	236
	d. Œstrinés	236
	<i>Œstrus</i>	237
	<i>Rhinœstrus</i>	237
	<i>Pharyngobolus</i>	238
	<i>Cephalomyia</i>	238
	<i>Cobboldia</i>	238
	<i>Neocuterebra</i>	239
	e. Cutérébrinés	239
	<i>Cuterebra</i>	240
	<i>Dermatobia</i>	240
	f. Tachininés	241
	<i>Tachina</i>	241
β.	Holométopes	241
1.	Sepsidés	241
	<i>Piophilæ</i>	241
2.	Micropezidés	242
	<i>Calobata</i>	242
3.	Drosophilidés	242
	<i>Drosophila</i>	242
4.	Éphydridés	243
	Éphydrinés	243
	<i>Tichomyza</i>	243
5.	Chloropidés	243
	<i>Oscinis</i>	243
b.	PUPIPARES	244

Hippoboscidés	244
a. Hippoboscinés	244
<i>Hippobosca</i>	244
b. Olfersiinés	245
<i>Lynchia</i>	245
<i>Ortholfersia</i>	245
c. Lipopténinés	246
<i>Melophagus</i>	246
<i>Lipoptena</i>	246
d. Ornithomyinés	246
<i>Ornithomyia</i>	246
<i>Ornithoctona</i>	247
6. COLÉOPTÈRES	247
A. Cantharidiformes	247
a. Brachymères	248
Dermestidés	248
<i>Dermestes</i>	248
b. Hétéromères	248
Ténébrionidés. Ténébrioninés	248
TÉNÉBRIONIENS	248
<i>Tenebrio</i>	249
c. Phytophages	249
Cerambycidés	249
PRIONIENS	249
<i>Ergates</i>	249
d. Clavicornes	249
Cucujidés	250
CUCUJINÉS	250
<i>Silvanus</i>	250
e. Malacodermes	250
Mélyridés	250
Corynétinés. CORYNÉTIENS	251
<i>Necrobia</i>	251
B. Staphyliniformes	251
Silphidés. Silphinés	251
SILPHIENS	251
<i>Silpha</i>	251
<i>Nicrophorus</i>	251

ADDENDA ET CORRIGENDA 252

LISTE DES HOTES AVEC LES PARASITES QU'ILS HÉBERGENT.

Homme	257
<i>Equus caballus</i>	267
<i>Equus asinus</i>	270
<i>Equus asino-caballus</i>	271
<i>Bos taurus</i>	272
<i>Buffelus indicus</i>	276
<i>Bibos indicus</i>	276
<i>Elephas indicus</i>	277
<i>Elephas africanus</i>	277
<i>Camelus bactrianus</i>	278

Camelus dromedarius	278
Tarandus rangifer	279
Ovis aries	279
Capra hircus	282
Sus scrofa domesticus	284
Canis familiaris	285
Felis domestica	287
Cavia porcellus	288
Lepus cuniculus domesticus	289
Gallus gallinaceus	289
Meleagris gallopavo domestica	291
Numida meleagris	292
Numida ptilorhyncha	292
Phasianus colchicus	293
Columba domestica	293
Pavo cristatus	294
Anas boschas domestica	294
Anser cinereus domesticus	295
Cygnus olor domesticus	296
Struthio camelus	297
TABLE ALPHABÉTIQUE	299

ERRATA

p. 44, 1^{re} ligne, lire Haltéridiidés au lieu de Halétridiidés.

p. 224, avant-dernière ligne, lire Stomoxynés au lieu de Stomoxinés.

PARASITES VÉGÉTAUX.

I. PHYCOMYCÈTES.

Champignons à thalle unicellulaire, à reproduction soit agame par zoospores, spores immobiles ou conidies, soit sexuée par zygosporés ou oospores.

Zygomycètes.

Phycomycètes à reproduction agame par conidies, par spores sporangiales ou par chlamydo-spores et à reproduction sexuée par zygosporés semblables.

MUCORINÉES.

Spores endogènes à l'intérieur d'un sporange.

a. Mucorées.

Mucorinées caractérisées par des sporanges polysporés pourvus d'une columelle et d'une membrane plus ou moins complètement diffluente; zygosporés nus ou entourés d'un lacis lâche de filaments.

1. **Mucor** MICHELI, 1729.

Mycélium rameux dépourvu de rhizoïdes; cystophore simple ou ramifié, mais jamais dichotomiquement.

Mucor mucedo : deux cas de mycose pulmonaire chez l'homme lui ont été attribués; détermine la mucorine des abeilles.

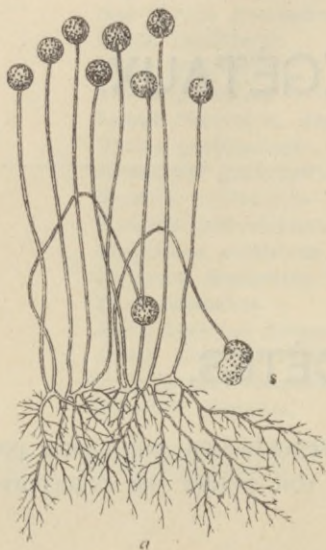


Fig. 1. — *Mucor mucedo*. (D'après KERNER.)

Mucor racemosus : détermine des mycoses de l'appareil respiratoire des oiseaux (pigeons, poules, etc.); a été signalé dans les fosses nasales du mouton et dans une tumeur chez un cheval.

Mucor pusillus : a été trouvé dans un cas de maladie d'oreille chez une femme.

Mucor spinosus : a été rencontré dans le sinus maxillaire droit d'un cheval atteint d'un écoulement nasal séro-fibreux abondant.

2. *Lichtheimia* VUILLEMIN, 1903.

Mycélium non rameux, avec ou sans rhizoïdes; apophyse rigide infundibuliforme; columelle susceptible de s'affaisser dans l'apophyse; cystophore ramifié en verticille. Zygosporés inconnues.

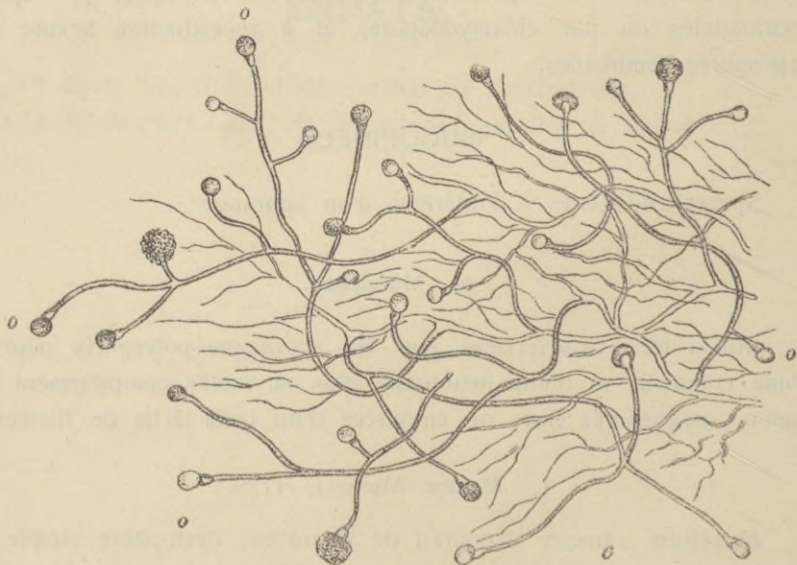


Fig. 2. — *Lichtheimia corymbifera*. (D'après LICHTHEIM.)

Lichtheimia corymbifera : a été reconnu comme la cause d'une mycose généralisée chez l'homme et a été trouvé dans différents cas de mycose pulmonaire, auriculaire et naso-pharyngée.

Lichtheimia ramosa : espèce fréquente dans le mucus nasal des chevaux.

Lichtheimia regnieri : espèce trouvée dans des croûtes provenant d'un cheval atteint de teigne.

Lichtheimia truchisi : espèce voisine trouvée dans les mêmes conditions que la précédente.

3. *Rhizomucor* LUCET et COSTANTIN, 1900.

Mucorée à stolons et à rhizoïdes irréguliers et à pédoncules fructifères ramifiés; columelle ovoïde, rétrécie à la base, entourée de débris de membrane du sporange, cette dernière s'insérant en haut du pédoncule.

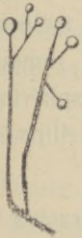


Fig. 3. — *Rhizomucor parasiticus* : filaments fructifères. (D'après LUCET et COSTANTIN.)

4. *Rhizopus* EHRENBERG, 1820.

Mucorée à stolons et à rhizoïdes; pédoncules fructifères simples, isolés ou en bouquet; apophyse hémisphérique s'affaissant avec la columelle après la déhiscence en simulant un chapeau de champignon.

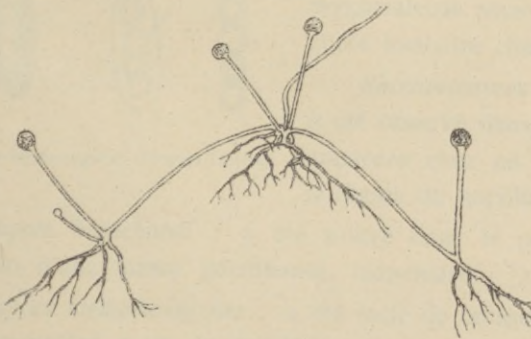


Fig. 4. — *Rhizopus nigricans*. (D'après DE BARY.)

Rhizopus nigricans : espèce saprophyte, qui a été signalée dans l'œuf de poule.

Rhizopus cohnii : espèce qui a été rencontrée chez le lapin.

Rhizopus niger : a été trouvé dans certains cas de cette altération connue sous le nom de « langue noire ».

Rhizopus equinus : a été rencontré sur un cheval.

b. Mortiérellées.

Mucorinées à sporange dépourvu de columelle, mais possédant une membrane diffuente; zygosporos enfermées dans une enveloppe continue (*carposporium*) formant un petit tubercule.

Mortierella COEMANS, 1863.



Fig. 5. — Une conidie mycélienne, appartenant probablement à une *Mortierella*. (D'après BREFELD.)

Mycélium ramifié, anastomosé, garni de stylospores échinulées. Hyphes sporangifères isolées ou fasciculées, renflées à la base, parfois rameuses, terminées par des sporanges volumineux, sphériques, lisses; spores petites, globuleuses ou ellipsoïdes, inégales, guttulées.

Mortierella sp.? : a été observé dans la trachée d'un chat mort d'asphyxie sous forme d'un enduit constitué par un lacis mycélien entremêlé de spores échinulées.

II. ASCOMYCÈTES.

Champignons à thalle segmenté, à reproduction par spores endogènes et par spores acrogènes.

Euascées.

Asques renfermant un nombre déterminé de spores.

A. SACCHAROMYCÉTINÉES.

Formes caractérisées par leurs asques se formant librement sur le thalle et non dans des périthèces.

1. *Saccharomyces* MEYEN, 1838.

Thalle formé d'articles isolés, bourgeonnants; asques le plus souvent tétrasporés.

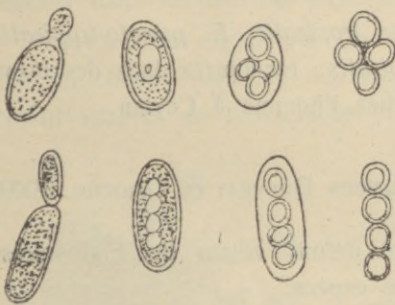


Fig. 6. — *Saccharomyces anginae*. (D'après TROISIER et ACHALME.)

Saccharomyces anginae : a été trouvé dans un cas d'angine chez l'homme.

Saccharomyces tumefaciens : a été rencontré dans une tumeur myxomateuse sous-cutanée et un abcès lombaire chez l'homme.

Saccharomyces granulatus : a été observé dans des tumeurs apparues chez un homme dans la région du maxillaire inférieur.

Saccharomyces blanchardi : a été trouvé dans le péritoine d'un malade au sein d'une masse gélatineuse, blanchâtre.

Saccharomyces membranogenes : a été isolé de fausses membranes provenant d'un enfant mort de diphtérie.

Saccharomyces samboni : a été trouvé dans certains cas de dermatite intertrigineuse de la région cruro-scrotale.

Saccharomyces ellipsoïdeus : a été trouvé dans la trompe d'Eustache, dans différents cas d'otite moyenne.

Saccharomyces guttulatus : est un hôte normal de l'estomac et de l'intestin du lapin, du bœuf, du mouton, du porc et des oiseaux.

Saccharomyces roseus : a été trouvé dans certains cas d'otite moyenne.

Saccharomyces krusei : a été reconnu comme la cause de bronchomycoses chez l'homme (Ceylan).

Saccharomyces hominis : a été isolé à l'état de pureté dans une épidémie d'affection de la gorge, simulant la diphtérie, l'amygdalite, la scarlatine.

2. *Endomyces* REESS, 1870.

Thalle filamenteux, ramifié, formé d'articles bourgeonnants; reproduction par asques tétrasporés, chlamydo-spores terminales et spores internes se formant à l'intérieur des filaments.



Fig. 7. — *Endomyces albicans* : filament dans une plaque de muguet. (D'après VELLEMIN.)

Endomyces albicans : est la cause du muguet, affection qui s'observe chez l'enfant, comme chez les jeunes animaux : poulain, veau, porc; également chez les oiseaux.

Endomyces rhoi : a été trouvé dans différents cas d'otomycose tropicale.

Endomyces tropicalis, *E. pseudo-tropicalis* et *E. paratropicalis* : rencontrés dans des bronchomycoses chez l'homme à Ceylan.

3. *Parendomyces* QUEYRAT et LAROCHE, 1909.

Genre mal défini, voisin de *Endomyces*, créé pour une espèce.

Parendomyces albus : trouvé dans les fausses membranes d'une métrite-vaginite.

4. *Cryptococcus* KÜTZING, 1843.

Sous ce vocable il est convenu de ranger des formes dont le thalle rappelle celui des *Saccharomyces*, mais chez lesquelles on n'est

pas parvenu à observer la formation des asques. Elles doivent donc être considérées comme des formes imparfaites, dont les affinités exactes ne sauraient être précisées dans l'état actuel de nos connaissances.

Cryptococcus degenerans : a été trouvé dans diverses variétés de tumeurs malignes.

Cryptococcus dermatitis : est la cause d'une dermatite ulcéreuse chronique.

Cryptococcus tokishigei : est l'agent du farcin du Japon, affection qui s'observe chez les chevaux, parfois aussi chez le bœuf.

Cryptococcus farciminosus : cause la lymphangite épizootique, farcin de rivière ou farcin d'Afrique.

Cryptococcus hominis : a été observé dans divers cas d'infection à foyers multiples chez l'homme, de carcinomatose généralisée chez le bœuf, dans de multiples carcinomes chez l'homme et dans des tumeurs chez le chien; semble aussi se rencontrer en saprophyte dans les milieux extérieurs.

Cryptococcus linguae-pilosae : se rencontre dans certains cas de langue noire.

Cryptococcus granulomatogenes : a été observé dans des nodules siégeant dans le poumon d'un porc.

Cryptococcus niger : a été trouvé dans un myxome pulmonaire chez un cobaye mort de marasme à la suite d'une inoculation d'un produit suspect de tuberculose.

Cryptococcus corsellii : a été isolé d'un sarcome des ganglions mésentériques chez un homme.

Cryptococcus gottii : a été rencontré dans le produit du jetage chez une jument suspecte de morve et atteinte d'un myxosarcome des fosses nasales.

Cryptococcus hessleri : a été isolé d'une petite tumeur cutanée produite au niveau d'une coupure de rasoir chez un homme.

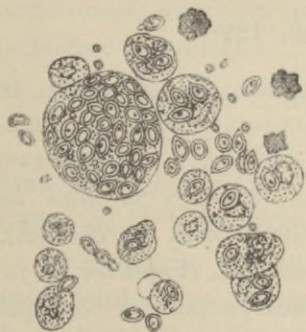


Fig. 8. — *Cryptococcus tokishigei* dans le pus d'un abcès. (D'après TOKISHIGE.)

Cryptococcus rogieri : a été rencontré dans le pus d'une péritonite par perforation de l'estomac chez un homme.

Cryptococcus gluteitis : détermine une blastomycose glutéale fistuleuse observée par KARTULIS en Égypte.

Cryptococcus infiltrans : a été isolé à deux reprises d'un sarcome chez le coq.

Cryptococcus hudeli : a été observé dans un cas d'ostéite du tibia avec gommages hypodermiques disséminés et de nodules dermiques.

Cryptococcus harteri : a été reconnu comme la cause d'une blastomycose généralisée viscérale et cutanée chez l'homme.

Cryptococcus sakurani : a été trouvé dans un cas de mycose de la peau et du tissu sous-cutané au Japon.

B. PLECTASCINÉES.

Champignons formant des périthèces de constitution variable; la reproduction conidienne s'observe chez un grand nombre de formes

a. Gymnoascées.

La paroi du périthèce est formée de filaments lâchement enchevêtrés, ne formant jamais de membrane véritable. La plupart des gymnoascées présentent en outre la forme conidienne de reproduction.

1. *Trichophyton* MALMSTEN, 1848.

Dans la vie parasitaire, les représentants de ce genre se présentent sous la forme de filaments mycéliens simples ou ramifiés dichotomiquement, dans l'épiderme ou les poils; ces filaments segmentés se dissocient plus ou moins en éléments arrondis ou subquadrangulaires, susceptibles de germination (spores mycéliennes). Dans la vie saprophytique, les filaments mycéliens cloisonnés et ramifiés différencient sur leur trajet des conidies latérales et des chlamydo-spores latérales, intercalaires ou terminales; dans ce dernier cas, elles affectent la forme de fuseaux pluriséptés. Les asques sont

inconnus. Les filaments mycéliens donnent parfois naissance à des rameaux délicats, non cloisonnés et enroulés en spirale (tortillons



Fig. 9. — Trichophyton endo-ectothrix au niveau du poil d'une trichophytie d'origine animale. (D'après BODIN.)

spirales). D'après leur localisation dans le poil, on distingue deux groupes : les endothrix et les endo-ectothrix.

a. Les *endothrix* sont ceux qui occupent la substance même du poil sans la déborder jamais; on ne voit de filaments extérieurs qu'à la période d'invasion du poil, qui est le plus souvent fugitive (endothrix vrais), mais qui parfois persiste plus longtemps sur certains poils (néo-endothrix).

Endothrix vrais : espèces propres à l'homme.

Trichophyton tonsurans : détermine chez l'enfant la teigne tondante trichophytique sur le cuir chevelu, l'herpès circiné sur la peau glabre, et la trichophytie ciliaire.

Trichophyton sabouraudi : détermine chez l'enfant la teigne tondante peladoïde et l'herpès circiné, exceptionnellement une trichophytie de la barbe chez l'adulte et parfois l'onychomycose trichophytique.

Trichophyton violaceum : détermine une tondante du cuir chevelu et de la barbe, l'herpès circiné des régions glabres et l'onychomycose.

Trichophyton effractum : espèce ne différant de *Tr. tonsurans* que par des caractères de culture.

Trichophyton fumatum : espèce fréquente dans la région parmesane (Italie).

Trichophyton inflatum et *Trichophyton spongoïdes* : deux espèces récemment isolées à Venise.

Trichophyton umbilicatum : espèce trouvée dans un cas de tondante rappelant la teigne amiantacée d'ALIBERT.

Trichophyton regulare : a été rencontré dans deux cas de tondante et un cas de trichophytie de la barbe.

Ces six espèces forment d'après leurs caractères de culture un groupe naturel avec le *Tr. tonsurans*.

Trichophyton pilosum : a été observé une fois dans une tondante du cuir chevelu; rappelle le type cultural du *Tr. sabouraudi*.

Trichophyton glabrum : a été isolé d'un cas de tondante d'origine russe; présente des caractères culturels analogues à ceux du *Tr. violaceum*.

Trichophyton sulfureum : espèce fréquente en Angleterre dans les tondantes; s'observe aussi dans la trichophytie blépharo-ciliaire.

Trichophyton exsiccatum : a été rencontré dans des tondantes infantiles à Buenos-Aires.

Trichophyton polygonum : a la même origine que l'espèce précédente.

Trichophyton circonvolutum : a été isolé de lésions circinées érythémateuses et d'une tondante infantile; origine dahoméenne.

Néo-endothrix : espèces d'origine probablement animale.

Trichophyton flavum : donne lieu à une lésion qui affecte soit la forme d'herpès circiné, de trichophytie de la barbe ou de tondante du cuir chevelu.

Trichophyton plicatile : a été observé dans des trichophyties de la barbe, de la peau glabre et du cuir chevelu; espèce fréquente en Danemark, rare en France.

b. Les *endo-ectothrix* sont des trichophytions qui végètent non seulement dans la substance même du poil, mais aussi dans le tissu

qui l'entoure. Ils sont probablement toujours d'origine animale. D'après les dimensions de leurs spores, on les a répartis en deux groupes : les espèces à grosses spores ou ectothrix mégaspores et les espèces à petites spores ou ectothrix microïdes.

Ectothrix microïdes : se subdivisent en deux groupes culturellement distincts : à culture poudreuse ou plâtreuse (*Tr. gypseum*) et à culture à duvet neigeux (*Tr. niveum*).

α. Groupe *gypseum*.

Trichophyton mentagrophytes : cause chez le cheval une folliculite suppurée expulsive; chez l'homme, une folliculite suppurée agminée sur la peau glabre, un kériion celsi sur le cuir chevelu et un sycosis au niveau de la barbe.

Trichophyton radiolatum : forme des kériions chez l'adulte et chez l'enfant.

Trichophyton granulosum : produit une trichophytie du cheval à plaques petites et nombreuses; a été observé sur l'homme en Italie.

Trichophyton lacticolor : espèce rare donnant naissance à des kériions fort étendus de la barbe ou des régions glabres.

Trichophyton farinulentum : produit des kériions bénins des régions glabres, plus graves du cuir chevelu.

Trichophyton persicolor : a été rencontré dans des trichophyties faiblement suppurées de la paume de la main et de la barbe.

β. Groupe *niveum*.

Trichophyton felineum : détermine chez le chat une teigne fugace; chez l'homme sur le cuir chevelu un kériion et sur les régions glabres l'herpès iris vésiculeux de BIETT ou trichophytie circinée dysidrosiforme.

Trichophyton denticulatum : donne lieu chez l'adulte et l'enfant à des kériions assez graves.

Ectothrix mégaspores : d'après les caractères de leurs cultures, ont été répartis en deux groupes : espèces à cultures duveteuses et espèces à cultures faviformes.

α. Espèces à cultures duveteuses.

Trichophyton megnini : produit chez l'homme une trichophytie

sèche en forme^o d'ichtyose pilaire de la barbe; se rencontre plus rarement dans le cuir chevelu de l'enfant, exceptionnellement dans l'ongle.

Trichophyton vinosum : a été rencontré dans un cas de trichophytie circinée non vésiculeuse.

Trichophyton equinum : détermine un herpès des chevaux; provoque chez l'homme de l'herpès circiné ou des kérions.

Trichophyton caninum : produit la folliculite dépilante du chien.

Trichophyton purpureum : a été décrit récemment dans une trichophytie cutanée à grands cercles au Danemark.

β. Espèces à cultures faviformes : origine bovine et peut-être aussi équine.

Trichophyton ochraceum : cause chez l'homme des lésions suppurées.

Trichophyton album : a été observé une fois dans une éruption érythémateuse à cercles confluent.

Trichophyton discoïdes : a été isolé deux fois d'une trichophytie de la barbe et de placards d'eczéma séborrhéique de l'avant-bras.

Trichophyton verrucosum : a été rencontré dans un cas de teigne tondante d'un jeune âne; chez l'homme cause une trichophytie suppurée; a été trouvé également chez un veau.

Trichophyton faviforme du cheval : détermine une tondante squameuse chez le cheval, et une suppuration folliculaire entraînant l'expulsion du poil en entier chez l'homme.

Trichophyton faviforme aviaire : a été isolé d'une teigne chez un canari, transmissible à l'enfant sous forme d'une lésion écailleuse et non vésiculeuse.

Trichophyton faviforme du chien : a été obtenu d'une teigne d'un chien.

Espèces incomplètement étudiées.

Trichophyton depilans : espèce rencontrée chez le veau.

Trichophyton albiscicans : détermine la *Tinea albigena*, hyperkératose des extrémités qui s'observe dans l'archipel malais.

Trichophyton blanchardi : a été observé dans une affection cutanée à lésions circinées qui existe à Ceylan.

Trichophyton ceylonense : a été rencontré dans une teigne spéciale, dite *Tinea nigrocircinata*, à Ceylan.

Trichophyton macfadyeni : a été trouvé dans la *Tinea alba*, affection observée à Ceylan.

Trichophyton sp. : a été isolé d'une trichophytie de la tête d'un enfant sénégalais.

2. *Epidermophyton* LANG, 1879.

Genre voisin du genre *Trichophyton*; les filaments mycéliens croissent dans les couches superficielles de l'épiderme, mais n'envahissent jamais les poils; en culture, ils ne produisent pas de vrilles ni de grappes de conidies.

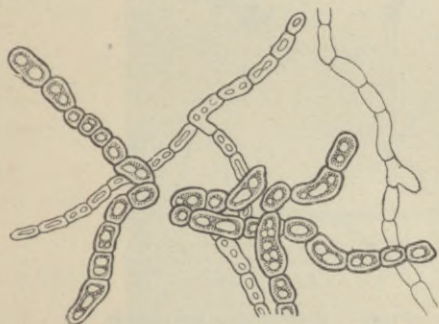


Fig. 10. - *Epidermophyton cruris* : parasite dans un fragment de squame. (D'après SABOURAUD.)

Epidermophyton cruris : détermine l'*eczema marginatum* de HEBRA.

Epidermophyton perneti : espèce voisine de la précédente observée à Ceylan (dhobie-itch).

Epidermophyton rubrum : a été observé dans certains cas de la même affection.

Ces trois espèces diffèrent surtout entre elles par la coloration de leurs cultures.

Epidermophyton bodini : a été rencontré dans une dermatose d'origine centro-américaine (Équateur) et très analogue au karaté.

3. *Endodermophyton* CASTELLANI, 1909.

Filaments mycéliens croissant entre les couches superficielles et les couches profondes de l'épiderme, formant un lacis mycélien qui sépare les couches cornées de la couche granuleuse, n'envahissant pas les follicules pileux et ne causant pas de suppuration.

Endodermophyton concentricum : cause la *Tinea imbricata* ou tokelau (archipel malais, Indo-Chine, etc.).

Endodermophyton castellanii : produit une dermatomycose tropicale dite *Tinea intersecta*.

Endodermophyton indicum : a été rencontré dans certains cas de *Tinea imbricata*.

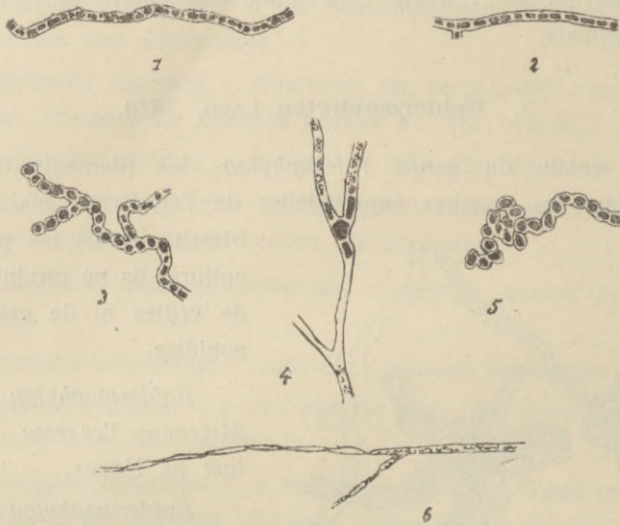


Fig. 11. — *Endodermophyton concentricum* : filaments dans les squames de tokelau. (D'après TRIBONDEAU.)

4. *Microsporium* GRUBY, 1843.

Dans la vie parasitaire, les *Microsporium* se présentent sous la forme de fins filaments cloisonnés à l'intérieur du poil. Ces filaments orientés dans le sens du poil émettent de courtes ramifications latérales qui parviennent à la surface du poil, où elles se résolvent en de petites spores qui se disposent sans ordre de manière à constituer une gaine enveloppant le poil à sa base. Dans la vie saprophytique, les filaments mycéliens cloisonnés et ramifiés donnent naissance sur leur trajet à des conidies latérales, des chlamydo-spores et des fuseaux pluriséptés. Les filaments mycéliens forment en outre des organes pectinés.

Microsporium audouini : est l'agent de la tondante rebelle de l'enfant.

Microsporium velveticum : a été isolé d'un cas de tondante infantile de type banal.

Microsporium umbonatum : a été recueilli de cas de tondante microsporique d'origine russe.

Microsporium tardum : variété naine de *Microsporium audouini*, observée dans des cas de tondante du type ordinaire.

Ces quatre espèces forment un groupe naturel propre à l'homme, qui se différencie nettement des *Microsporum* d'origine animale.

Microsporum canis : détermine une tondante microscopique chez le chien; transmissible à l'homme, où il provoque une tondante rebelle chez l'enfant et chez l'adulte une tondante de la barbe et des lésions circonscrites non vésiculaires de la peau glabre.

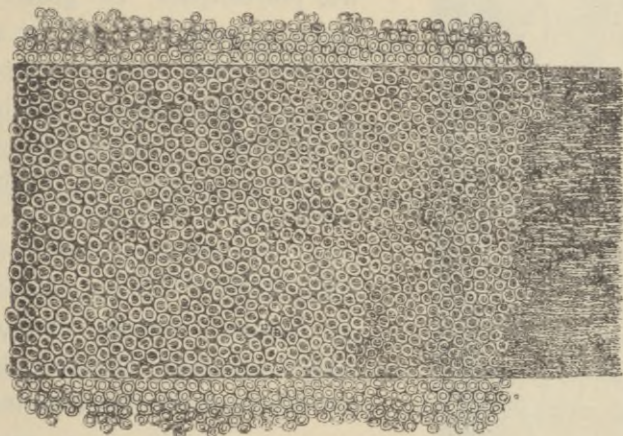


Fig. 12. — *Microsporum audouini* dans le cheveu humain. (D'après BODIN.)

Microsporum felineum : espèce vivant chez le chat et transmissible à l'homme, où elle donne lieu à des tondantes avec de fréquentes lésions cutanées érythémateuses sèches.

Microsporum equinum : est l'agent causal de l'herpès contagieux des jeunes poulains; chez l'homme produit de petites lésions érythémateuses fugaces, parfois aussi chez l'enfant une tondante peladoïde.

Microsporum fulvum : a été isolé d'une microsporie du cuir chevelu à Buenos-Aires. Origine animale inconnue.

Microsporum villosum : a été découvert dans une microsporie infantile de type banal; origine probablement bovine.

Microsporum pubescens : a été isolé d'un cas de microsporie chez un enfant venant de New-York.

Microsporum tomentosum : a été obtenu d'une microsporie banale observée en Sardaigne. Origine inconnue.

5. *Achorion* REMAK, 1845.

Dans leur vie parasitaire, les *Achorion* se développent dans les cheveux, poils ou plumes et donnent naissance à des godets. Dans le cheveu, ils se présentent sous la forme de filaments peu nombreux, cloisonnés, ramifiés dichotomiquement, flexueux et très polymorphes. Le godet se forme toujours autour du poil et résulte de la prolifération des éléments parasitaires dans le follicule pileux. Dans leur vie saprophytique, le mycélium est formé de filaments de diamètre fort variable (formes amiboïdes), se ramifiant en bois de renne, produisant sur leur trajet les têtes de clous faviques, les chandeliers faviques, les organes pectinés, des chlamydo-spores, des conidies simples, des fuseaux pluriséptés et des ébauches de périthèce.

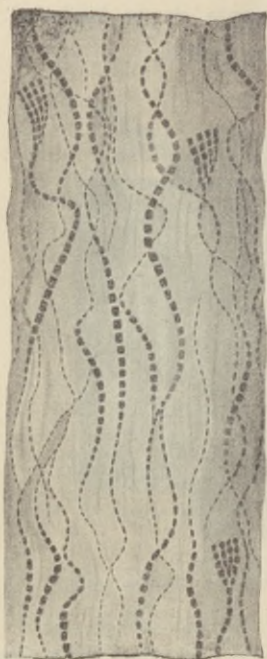


Fig. 13. — Figure demi-schématique montrant la disposition des filaments mycéliens dans un cheveu envahi par l'*Achorion*.

Achorion schönleinii : détermine le favus de l'homme.

Achorion quinckeanum : est l'agent du favus de la souris; peut se transmettre à l'homme.

Achorion gallinae : est l'agent du favus de la poule; est transmissible à l'homme.

Achorion gypseum : a été isolé de plusieurs cas de favus humain; semble être d'origine animale (chien, poulain).

Au groupe des *Achorion* se rattache un champignon, l'*Oospora canina*, dont l'étude est à peine esquissée et qui détermine le favus du chien.

6. *Eidamella* MATRUCHOT et DASSONVILLE, 1901.

Gymnoascée à périthèces buissonneux, péridium formé d'hyphes à paroi cutinisée, émettant des rameaux terminés en pointe ou en spirales. Asques à huit spores.

Eidamella spinosa : a été isolée de lésions teigneuses d'un chien.

7. **Bargellinia** BORZI, 1888.

Mycélium diffus, ténu, hyalin, ramifié. Asques terminaux, solitaires, globuleux, renfermant une ou deux spores subglobuleuses, à membrane mince, hyaline.

Bargellinia monospora : a été trouvé une fois dans le conduit auditif externe d'un homme atteint d'otite catarrhale.

b. **Aspergillacées.**

La paroi du périthèce est membraneuse, fragile ou consistante; elle est dépourvue d'orifice ou munie d'un orifice indistinct; elle se détruit d'une manière irrégulière. Le périthèce est toujours superficiel.

1. **Aspergillus** MICHELI, 1729.

Mycélium abondant formant des conidies et des périthèces. Asques arrondis ou piriformes renfermant 8 spores elliptiques. Conidiophores simples, renflés à leur extrémité en une vésicule couverte de stérigmates simples ou se subdivisant en stérigmates secondaires.

Aspergillus herbariorum : a été signalé dans l'œuf de poule, également dans les fosses nasales de l'homme.

Aspergillus repens : se développe parfois à la surface du cérumen dans le conduit auditif externe.

Aspergillus malignus : a été observé dans les mêmes conditions que l'espèce précédente.

Aspergillus nidulans : a été signalé dans deux cas d'otomycose, ainsi que dans le pharynx et les fosses nasales chez l'homme. Une variété, *nicollei*, a été isolée d'un mycétome tunisien, à grains blancs.

Aspergillus niger : a été rencontré dans un cas de pneumomycose chez un homme; il est fréquent aussi dans l'otomycose chez l'homme, le cheval, etc.

Aspergillus flavescens : est très fréquent dans l'oreille.

Aspergillus siebenmanni : a été trouvé deux fois dans le conduit auditif externe.

Aspergillus fumigatus : espèce fort pathogène déterminant fréquemment des mycoses des voies respiratoires des oiseaux (poule,

faisan, pigeon, canard, oie, cygne, etc.), des mammifères (cheval, vache, etc.) et de l'homme. Cette espèce peut également donner lieu à des infections généralisées ou localisées [aspergillose rénale, cuta-



Fig. 14. — *Aspergillus fumigatus* : fructifications conidiennes. (D'après OLSEN et GADE.)

née, naso-pharyngée, kératomycose et otomycose chez l'homme, péritonite épizootique des dindons, maladie des boutons (Nouvelle-Calédonie) ou pian (Guyane) des jeunes poulets et des pigeons, etc.).

Aspergillus bronchialis : a été rencontré dans les bronches d'un diabétique.

Aspergillus bouffardi : a été observé dans un cas de mycétome à grains noirs à Djibouti.

Aspergillus pictor : se rencontre dans certaines formes de caratés (violets); des espèces voisines s'observent dans les caratés bleus et rouges.

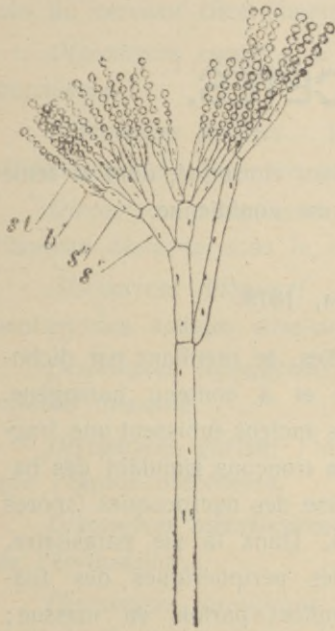


Fig. 15. — *Penicillium crustaceum* : fructification conidienne. (D'après SCHENCK.)

Aspergillus barbæ : se développe sur les cheveux de la barbe et de la moustache chez les natifs de l'Ouganda et de l'île de Ceylan.

Aspergillus fontoynti : a été isolé en culture pure du pus d'abcès multiples récidivants développés chez un Européen à Madagascar.

2. *Penicillium* LINK, 1809.

Mycélium abondant formant des conidies et des sclérotés. Asques ovoïdes ou piriformes à 8 spores. Conidiophores plus ou moins ramifiés, à rameaux verticillés terminés par des chapelets de conidies.

Penicillium crustaceum : a été rencontré dans deux cas d'otite moyenne dans la trompe d'Eustache et dans l'œuf de poule.

Penicillium minimum : a été trouvé dans un cas d'otite aiguë.

Penicillium montoyai : s'observe dans le caraté violet cendré.

Penicillium barbæ : se développe sur les poils de la barbe et de la moustache chez les indigènes de l'Afrique tropicale et de l'île de Ceylan.

Penicillium brevicaule, var. hominis : a été isolé de deux cas d'onychomycose chez l'homme.

III. HYPHOMYCÈTES.

Champignons à mycélium le plus souvent cloisonné, dont la seule forme de reproduction observée est la forme conidienne.

1. *Discomyces* RIVOLTA, 1878.

Mycélium formé de filaments très grêles, se ramifiant par dichotomie, non segmentés, à paroi indistincte et à contenu homogène.

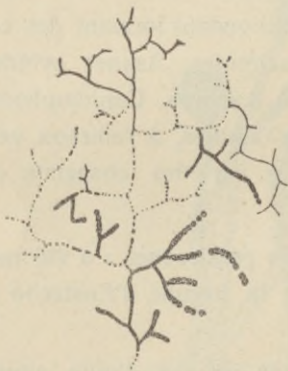


Fig. 16. — Schéma montrant la constitution du *Discomyces* : filaments continus, interrompus et sporifères. (D'après SAUVAGEAU et RADAIS.)

Les filaments anciens subissent une fragmentation en tronçons simulant des bacilles ou même des microcoques (spores mycéliennes). Dans la vie parasitaire, les extrémités périphériques des filaments se renflent parfois en massue; dans la vie saprophytique apparaissent des hyphes aériennes se terminant par un chapelet de spores conidiennes.

Discomyces bovis : détermine l'actinomycose de l'homme, du bœuf, du cheval, du porc, du mouton, de l'éléphant, etc.

Discomyces israeli : détermine de même l'actinomycose chez l'homme, le bœuf, le chien, etc.

Discomyces farcinicus : est la cause du farcin du bœuf.

Discomyces maduræ : est l'agent du mycétome à grains blancs de H. VINCENT.

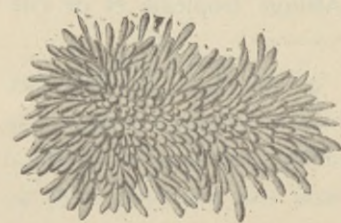


Fig. 17. — Granulation actinomycotique vue à un faible grossissement.

Discomyces freeri : provoque le mycétome à grains blancs de MUSGRAVE et CLEGG.

Discomyces brasiliensis : a été rencontré dans le mycétome à grains blancs de LINDENBERG.

Discomyces asteroides : a été observé dans différents cas d'abcès du cerveau chez l'homme.

Discomyces capræ : a été isolé des poumons d'une chèvre tuberculeuse.

Discomyces forsteri : forme de petites masses blanchâtres, calcifiées ou non, dans les conduits lacrymaux chez l'homme.

Discomyces rosenbachi : a été trouvé dans une affection de l'homme désignée sous le nom d'érysipéloïde.

Discomyces thibiergei : a été découvert chez un malade présentant des nodules sous-cutanés et intramusculaires généralisés.

Discomyces liquefaciens : a été isolé d'un cas clinique d'actinomyose humaine.

Discomyces garteni : a été recueilli dans les mêmes conditions que l'espèce précédente.

Discomyces minutissimus : s'observe dans les squames épidermiques de l'érythrasma.

Discomyces carougeai : a été découvert dans les nodosités juxta-articulaires qui s'observent chez l'homme en Asie et en Afrique.

Discomyces pulmonalis : a été rencontré dans un cas de broncho-pneumonie mortelle chez un homme.

Discomyces buccalis : a été signalé dans certains cas de stomatite crémeuse accompagnée ou non d'abcès amygdaliens chez l'homme.

Discomyces lingualis : a été trouvé dans un cas de langue noire pileuse associé au *Cryptococcus lingua-pilosæ*.

Discomyces gedanensis : détermine des lésions pseudo-tuberculeuses de broncho-pneumonie avec généralisation métastatique chez l'homme.

Discomyces hominis : a été trouvé chez une femme atteinte d'accidents pulmonaires et d'abcès disséminés.

Discomyces polychromogenes : a été isolé du sang d'un cheval mort de pasteurellose aiguë.

Discomyces holmesi : détermine chez les bovidés de l'Inde une affection qui rappelle la lymphangite épizootique des chevaux.

Discomyces valvulas destruens bovis : a été trouvé dans certains cas d'endocardite chez le bœuf.

Discomyces japonicus : a été signalé dans une affection pulmonaire avec abcès au Japon.

Discomyces proteus : a été isolé d'un foyer purulent du pied.
Discomyces radiatus et *Discomyces cerebriformis* : trouvés dans des ulcères de la cornée simulant des cas de *Keratitis fascicularis*.

Dyscomyces carnea : a été trouvé dans le pus et l'expectoration d'une femme atteinte de bronchite subaiguë avec cachexie progressive.

Discomyces fusca : a été trouvé dans les expectorations d'un tuberculeux.

Discomyces aureus et *Discomyces luteolus* : ont été rencontrés dans des cas de conjonctivite.

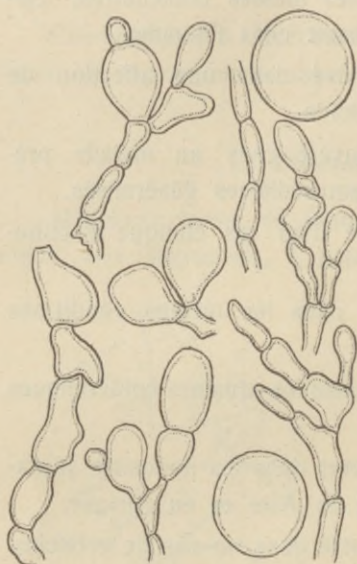


Fig. 18. — *Madurella mycetomi* : éléments mycéliens. (D'après BRUMPT.)

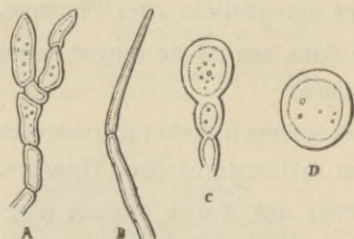


Fig. 19. — *Indiella mansonii* : A, B, aspects des filaments mycéliens ; C, D, chlamydo-spores. (D'après BRUMPT.)

s'organise parfois en sclérote. Le développement sur milieux artificiels n'a pas été obtenu.

Indiella mansonii : détermine le mycétome à grains blancs de MANSON (Inde).

Indiella reynieri : cause le mycétome à grains blancs de REYNIER (France).

2. *Madurella* BRUMPT, 1905.

Mycélium incolore formé de filaments cloisonnés et ramifiés; en vieillissant s'organise en sclérote, dont la paroi s'imprègne parfois de pigment brun. Le développement sur milieux artificiels n'a pas été obtenu.

Madurella mycetomi : produit le mycétome à grains noirs de CARTER (Indes, Afrique).

Madurella bovoi : a été rencontrée dans des nodules noirâtres siégeant sur le pied droit d'un homme.

3. *Indiella* BRUMPT, 1906.

Mycélium incolore formé de filaments cloisonnés, ramifiés et ne sécrétant jamais de matière pigmentaire;

Indiella somaliensis : se rencontre dans le mycétome blanc de BOUFFARD (Inde, Afrique).

4. *Malassezia* H. BAILLON, 1889.

Filaments cloisonnés, bourgeonnants; conidies solitaires ou en grappe, rondes ou ovoïdes, à membrane lisse ou marquée de stries longitudinales rayonnantes ou spiralées.

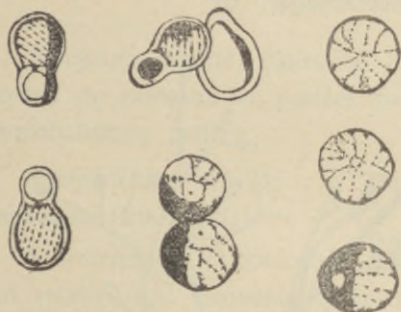


Fig. 20. — *Malassezia furfur* : formes globuleuses montrant les diverses dispositions des côtes. (D'après VUILLEMIN et MATAKIEFF.)

Malassezia furfur : détermine le *Pityriasis versicolor*.

Malassezia tropica : est la cause de la *Tinea flava* ou *Pityriasis flava* des régions tropicales.

5. *Foxia* CASTELLANI, 1908.

Ce genre a été créé pour une espèce, *Foxia mansoni*, qui est considérée comme l'agent de la *Tinea nigra* ou *Pityriasis nigra* (Chine, Ceylan).

6. *Trichosporum* BEHREND, 1890.

Champignons se développant à la surface des cheveux ou des poils de la barbe et de la moustache, y formant de petites nodosités constituées par des éléments arrondis ou ovoïdes. En cultures artificielles, ils se présentent sous la forme de filaments mycéliens cloisonnés et de spores plus ou moins ovoïdes, isolées ou agglomérées.

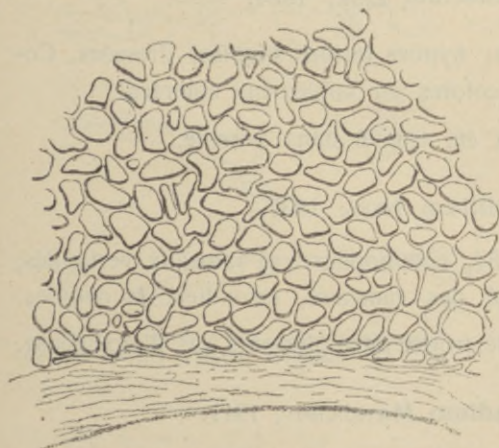


Fig. 21. — *Trichosporum* : coupe transversale à travers ne nodosité d'un poil parasité. (D'après SCHLECHTER.)

Trichosporum beigeli : a été observé en Europe sur les poils de la barbe, et plus souvent de la moustache.

Trichosporum ovoïdes et *Trichosporum ovale* : ont été rencontrés dans les mêmes conditions.

Trichosporum giganteum : produit la « piedra » de Colombie.

Trichosporum glycophile : a été trouvé sur les poils de la région vulvaire chez une femme atteinte de diabète.

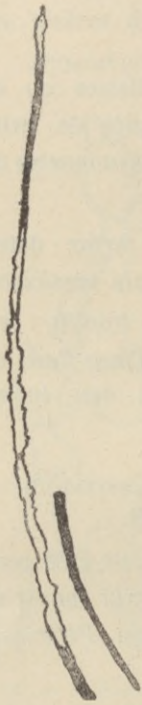


Fig. 22. — Poil de moustache envahi par un *Trichosporum*. (D'après SCHÆCHTER.)

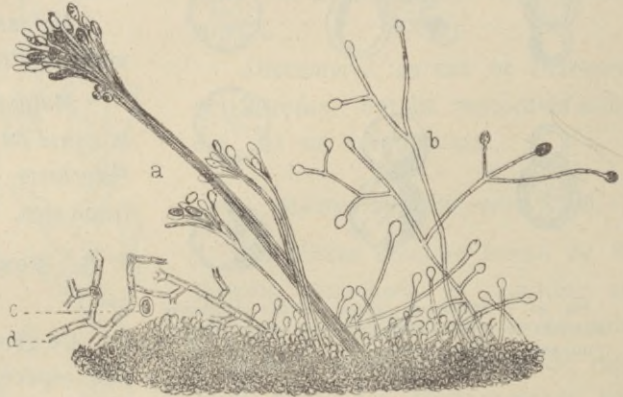


Fig. 23. — *Verticillium graphii* : a, hyphes conidiophores fasciculées; b, hyphes fertiles normales c, spore tombée; d, mycélium âgé. (D'après SIEDENMANN.)

7. *Trichothecium* LINK, 1824.

Hyphes stériles, rampantes, hyphes fertiles simples, dressées. Conidies terminales solitaires, incolores ou faiblement colorées.

Trichothecium roseum : a été trouvé dans l'oreille.

8. *Verticillium* NEES, 1837.

Mycélium cloisonné, ramifié, conidiophores à rameaux verticillés; conidies solitaires à l'extrémité des rameaux, arrondies ou ovoïdes.

Verticillium graphii : a été trouvé dans plusieurs cas d'otomycose.

9. *Mastigocladium* MATRUCHOT, 1911.

Mycélium fin, cloisonné, peu ramifié, tendant à s'agréger; coni-

diophores simples, de forme conique très allongée, terminés par un chapelet indéfini de spores longtemps adhérentes l'une à l'autre par atmosphère sèche.

Mastigocladium blochii : a été isolé chez l'homme de chancres verruqueux d'inoculation des mains et des coudes, avec lymphangite gommeuse ascendante des deux bras.

10. *Sporotrichum* LINK, 1809.

Mycélium ramifié, cloisonné irrégulièrement; conidies naissant au sommet de rameaux et portées par de petits stérigmates, ovoïdes ou subglobuleuses, petites.

Sporotrichum schenki : a été rencontré dans une lymphangite gommeuse (Etats-Unis).

Sporotrichum (Rhinocladium) beurmanni : est la cause d'une affection relativement fréquente caractérisée par des gommages dures, ramolies ou ulcérées, dans le derme, les muscles, les os, ou sous les muqueuses; s'observe dans des affections analogues chez le cheval, le mulet et le chien.

Sporotrichum (Rhinocladium) lesnei : a été isolé du pus extrait d'un cas de mycétome du pied chez un malgache.

Sporotrichum dori : a été isolé du pus d'un malade présentant de volumineux abcès sous-cutanés à allure torpide.

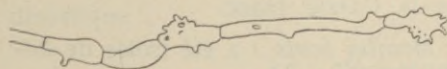
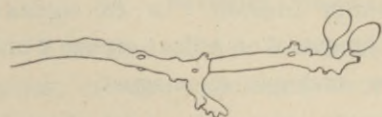
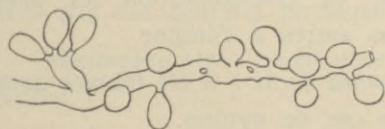


Fig. 24. — *Sporotrichum (Rhinocladium) lesnei* : filaments sporulés. (D'après VUILLEMIN.)

Sporotrichum gougeroti : a été rencontré dans un cas de sporotrichose typique.

Sporotrichum jeanselmei : a été trouvé dans un cas de sporotrichose un peu aberrant.

Sporotrichum indicum : produit une sporotrichose tropicale.

Sporotrichum asteroides : a été isolé au Brésil d'une végétation verruqueuse de la face.

11. *Oïdium* LINK, 1809.

Filaments stériles couchés; filaments fertiles droits, simples, se terminant par un chapelet de spores. Spores incolores ou pâles, assez grandes, tombant rapidement.

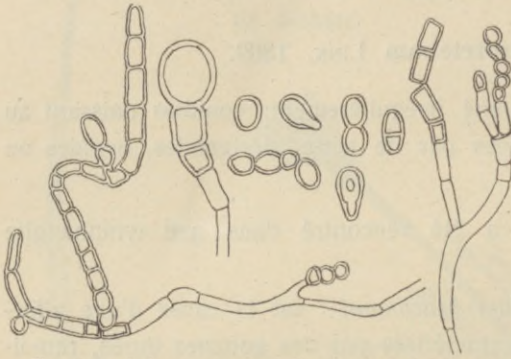


Fig. 25. — *Oïdium cutaneum* : divers aspects du champignon en culture. (D'après GOUGEROT.)

Oïdium subtile : a été trouvé sur des ulcères chez une femme.

Oïdium cutaneum : a été isolé du pus d'une malade atteinte d'une éruption gommeuse hypodermo-dermique ulcéreuse et disséminée.

Oïdium tropicale : a été observé dans l'expectoration de malades

atteints d'une forme spéciale de bronchite (Ceylan).

12. *Monilia* PERSON, 1801.

Filaments stériles couchés; filaments fertiles dressés, ramifiés, dont les extrémités se résolvent en chapelets de spores. Celles-ci sont assez grandes, en communication les unes avec les autres à l'origine.

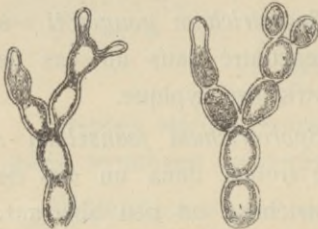


Fig. 26. — *Monilia kochi* : ramifications terminales d'une hyphé conidienne, à gauche au début de la formation des spores, à droite après la formation de celles-ci. (D'après VON WETTSTEIN.)

Monilia kochi : a été trouvée dans certains cas de pyrosis.

Monilia candida : a été signalée sur la langue d'un enfant atteint d'une affection analogue au muguet.

Monilia montoyai : a été observée dans le Caraté blanc.

Monilia bovis : a été isolée de différents cas de téléangiectasie disséminée du foie chez la bête bovine.

13. *Oospora* WALLROTH, 1883.

Filaments stériles rampants; filaments fertiles dressés, terminés par une chaînette de petites conidies globuleuses ou ovoïdes.

Oospora tozeuri : a été trouvée dans un cas de mycétome à grains noirs, d'évolution très lente, de NICOLLE et PINOY (Sud de la Tunisie).

14. *Hemispora* VUILLEMIN, 1906.

Filaments fins, cloisonnés et ramifiés; filaments fertiles ramifiés à la base; rameaux conidiophores terminés par une vésicule précédée d'un étranglement annulaire à paroi épaisse, brune. Cette vésicule se transforme en tout ou en partie en une série de segments spori-formes.

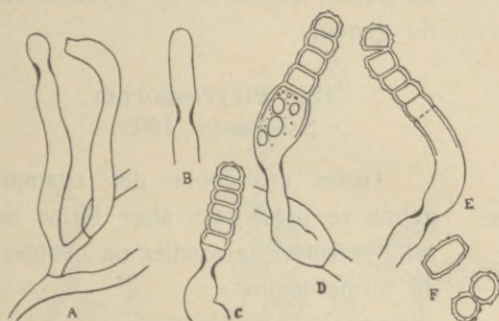


Fig. 27. — *Hemispora stellata* : rameaux terminaux du mycélium avec formation des protoconidies (A, B) et des deutéroconidies (C, D, E, F). (D'après VUILLEMIN.)

Hemispora stellata : a été rencontrée chez l'homme dans des abcès, et dans une tumeur gommeuse.

15. *Montoyella* CASTELLANI, 1907.

Filaments mycéliens de deux espèces : les uns grêles, ramifiés, segmentés, les autres plus épais, portant de nombreuses chlamydo-spores intermédiaires; de ces derniers s'élèvent des hyphes terminées par des conidies piriformes ou globuleuses.

Montoyella nigra : a été observée dans le pinta noir (Amérique tropicale).

16. *Botrytis* MICHELI, 1729 (emend. LINK, 1824).

Filaments stériles cloisonnés rampants; conidiophores dressés ramifiés; conidies terminales arrondies ou ovoïdes.

Botrytis pyogenes : a été trouvé dans le pus d'abcès chez un diabétique.

17. *Fusarium* LINK, 1809.

Genre mal délimité à conidies de formes diverses.

Fusarium equinum : a été observé dans une affection cutanée des chevaux caractérisée par une épilation totale du corps (Etats-Unis).

18. Acremonium LINK, 1809.

Filaments mycéliens couchés, peu ramifiés, portant latéralement des rameaux fructifères simples terminés par une seule spore incolore ou faiblement colorée.

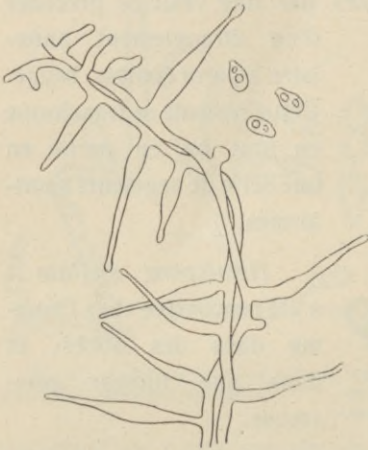


Fig. 28. — *Acremonium potronii* : aspect des sporophores. (D'après VUILLEMIN.)

Acremonium potronii : a été isolé du liquide extrait d'une hydarthrose du genou.

19. Pityrosporium
SABOURAUD, 1895.

Genre créé pour des champignons se présentant sous forme de cellules isolées, arrondies ou ovoïdes, de forme levure.

Pityrosporium ovale : a été trouvé dans les squames du *Pityriasis simplex capitis* et du *Pityriasis alba*.

Pityrosporium cantliei : est la cause probable d'une variété de séborrhée

chez l'enfant dans les régions tropicales.

20. Coccidioides RIXFORD et GILCHRIST, 1897.

Genre créé pour un parasite insuffisamment connu.

Coccidioides immitis : a été observé dans une dermatite particulière (République Argentine et Etats-Unis).

21. Pycnosporium SIEGEL, 1909.

Genre créé pour un parasite, *Pycnosporium lommeni*, rencontré dans l'urine d'un homme.

22. Cladosporium LINK, 1837.

Mycélium à rameaux conidifères redressés, cylindriques et cloisonnés à la base, pouvant porter plusieurs ramifications, le tronc principal, comme les rameaux, se divisant en articles cloisonnés de plus en plus petits et finalement simples vers les extrémités des rameaux.

Cladosporium sp. : a été isolé de nodosités confluentes et ulcérées de la jambe d'un malgache.

23. Parasite du Bursattee-Leeches.

Champignon incomplètement connu, dont les essais de culture ont régulièrement échoué, se rencontrant sous forme de filaments

mycéliens et de corpuscules sphériques (spores?) dans des nodules fibreux et fréquemment calcifiés chez les chevaux (Inde), les chevaux, les mulets et les bovidés (Etats-Unis).

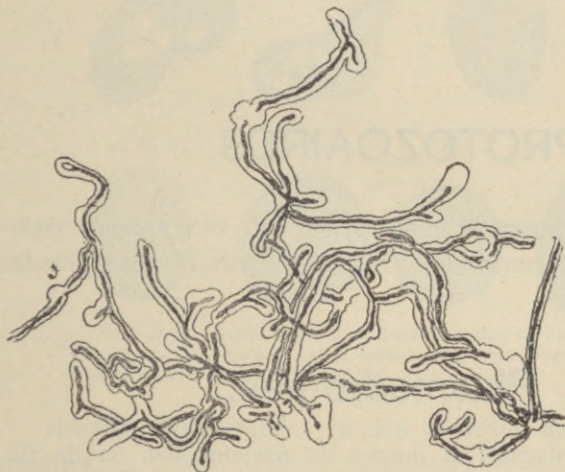


Fig. 29. — Champignon des leeches. (D'après FISII.)

24. Champignons du Frien.

Affectent les ouvriers qui manipulent la canne de Provence (*Arundo donax* L.) et

provoquent des démangeaisons sur tout le corps avec céphalalgie. Cette affection est attribuée aux spores de certains champignons parasites des végétaux et notamment de l'*Ustilago hypodytes*.

PARASITES ANIMAUX.

I. PROTOZOAIRES.

Organismes unicellulaires se reproduisant par voie asexuée (schizogonie) et voie sexuée (sporogonie). Ont été répartis en deux grandes divisions.

A. Plasmodromes.

Protozoaires se déplaçant au moyen de pseudopodes ou de flagelles. Reproduction par iso- ou anisogamie. Comportent trois classes.

1. RHIZOPODES.

Plasmodromes se déplaçant au moyen de pseudopodes. Un ordre de cette classe, celui des amibiens, renferment des formes parasitaires.

Amibiens.

Rhizopodes à pseudopodes épais, lobés, ne s'anastomosant pas. Corps protoplasmique nu ou muni d'une coquille.

1. *Amœba* EHRENBERG, 1830.

Corps protoplasmique nu, arrondi au repos, se mouvant généralement au moyen d'un pseudopode unique, lobé. Vivant librement ou en parasite.

Amœba gingivalis : a été rencontrée dans le tartre dentaire.

Amœba coli : vit dans le gros intestin de l'homme sain et de différents animaux (cobaye, etc.).



Fig. 30. — *Amœba coli* : A-C, diverses formes de l'amibe libre; D, stade à 8 noyaux; E-G, cystes à noyaux multiples; H, cyste s'ouvrant; I, jeunes amibes en provenant (D'après CASAGRANDE et BARBAGALLO.)

Amœba urogenitalis : a été observée dans les organes génito-urinaires.

Amœba parasitica : a été signalée dans une maladie des moutons australiens, caractérisée par la formation de tumeurs semblables au cancer sur les lèvres et les pieds en arrière des onglons.

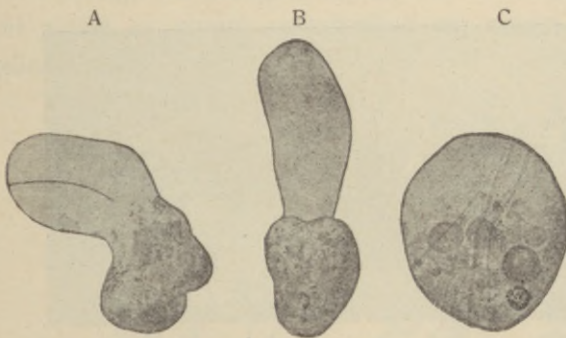


Fig. 31. — *Amœba dysenteriae* : A et B en mouvement; C, après coloration. (D'après RUGE.)

Amœba dysenteriae : se développe dans le gros intestin de l'homme et y produit la dysenterie tropicale amibienne.

Amœba diaphana : a été observée dans le gros intestin dans certains cas de dysenterie chez l'homme.

Amœba lobosa : se rencontre sous deux variétés, *guttula* et *oblonga*, dans le tube digestif de l'homme et de certains animaux.

Amœba lobosa : se rencontre sous deux variétés, *guttula* et *oblonga*, dans le tube digestif de l'homme et de certains animaux.

Amæba reticularis : a été rencontrée dans des selles humaines dysentériques.

Amæba spinosa : a été observée dans le tube intestinal de l'homme sain et dysentérique et de certains animaux (cobaye, etc.).

Amæba vermicularis : a été signalée dans le vagin de femmes saines et cancéreuses, ainsi que dans l'intestin de l'homme dysentérique.

Amæba meleagridis : a été observée dans les tissus des cæcums et du foie dans l'entéro-hépatite des dindons.

Amæba miurai : a été trouvée dans le péritoine et la plèvre d'une femme morte de cancer de ces séreuses.

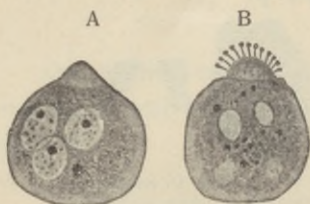


FIG. 32. — *Amæba miurai* : A, exemplaire coloré; B, dessiné d'après le vivant. (D'après SPINA, in BRAUN.)

Amæba pulmonalis : a été observée dans le contenu d'une caverne pulmonaire et dans des crachats épais d'origine pulmonaire.

Amæba kartulisi : a été rencontrée dans le pus d'abcès du maxillaire inférieur.

Amæba buccalis : espèce commune dans les dents cariées.

Amæba bovis : est un hôte normal de l'estomac du bœuf.

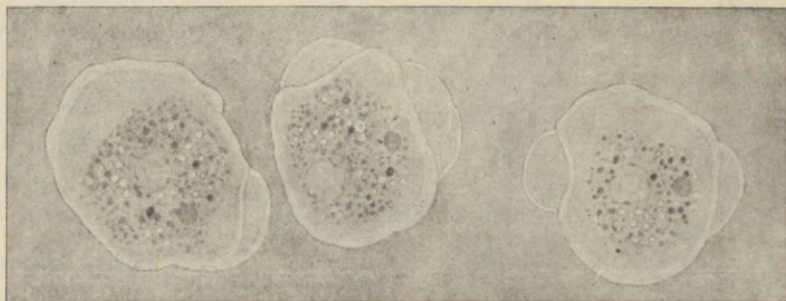


Fig. 33. — *Amæba tetragena* : Trois individus en mouvement dessinés sur le vivant. (D'après VON HARTMANN, in DOFLEIN.)

Amæba undulans : a été trouvée en association avec *Amæba dysenteriae* dans le tube digestif d'un individu atteint de dysenterie tropicale (Ceylan).

Amæba phagocytoïdes : a été découverte en Indochine dans un cas de dysenterie.

Amœba cobayæ : est un hôte normal de l'intestin du cobaye.

Amœba enterica : vit dans l'intestin du lapin, du chat, du dindon et probablement d'autres animaux.

Amœba fecalis : vit dans l'intestin de divers animaux.

Amœba gallopavonis : vit dans l'intestin du dindon.

Amœba intestinalis : est un hôte normal de l'intestin du cheval, du porc, du chat, du dindon et probablement d'autres animaux.

Amœba tetragena : a été trouvée dans des cas de dysenterie tropicale en Afrique et en Amérique du Sud.

Amœba tropicalis : espèce non pathogène qui se rencontre dans l'intestin de l'homme dans les régions tropicales.

Amœba nipponica : a été constatée dans l'intestin de l'homme sain et dysentérique au Japon.

Amœba minuta : a été observée dans un cas de dysenterie chronique dans l'Amérique du Sud.

Amœba mortinatalium : a été trouvée dans les reins et le foie d'un enfant mort-né.

2. *Paramœba* SCHAUDINN, 1896.

Pseudopodes multiples rayonnants; un corps chromatique bien défini accolé au noyau; reproduction par spores munies de deux flagellums.

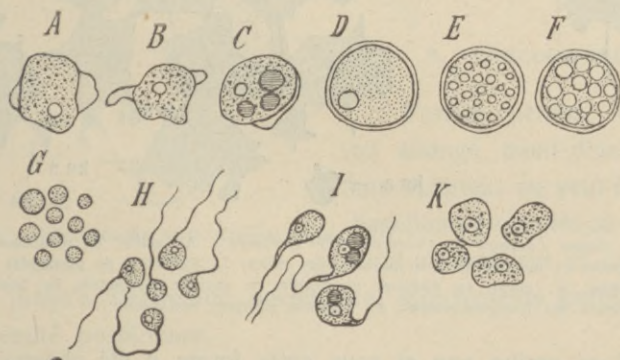


Fig. 34. — *Paramœba hominis* : A et B, en mouvement; C, individu renfermant des hématies; D-F, formes enkystées; G, éléments-filles; H-I, stades flagellés; K, transformation en amibes. (D'après CRAIG.)

Paramoeba hominis : a été trouvée chez des indigènes souffrant de diarrhées graves aux îles Philippines.

3. *Chlamydomphrys* CIENKOWSKY, 1876.

Amibiens pourvus d'une coquille; pseudopodes nombreux, filiformes et anastomosés entre eux.

Chlamydomphrys stercorea : se développe dans les excréments de l'homme, de la vache, du lapin, etc.; peut se rencontrer dans l'intestin même. Pendant une période de son développement, affecte l'ap-

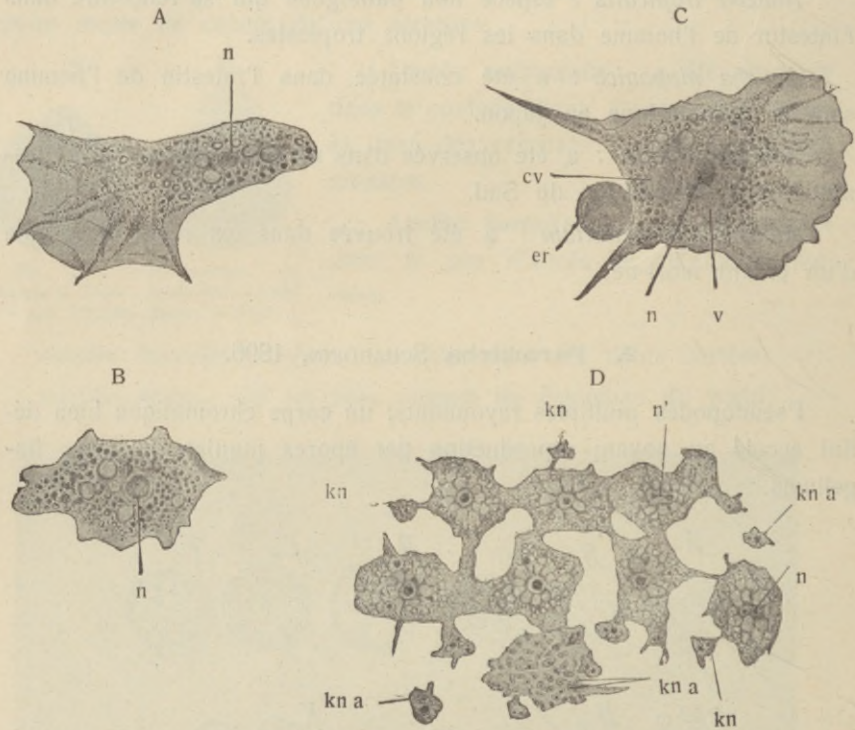


Fig. 35. — Forme *Leydenia* de *Chlamydomphrys stercorea* : A, amibe en mouvement; B, amibe au repos; C, amibe en mouvement avec pseudopodes effilés; D, formation de plasmodes et bourgeonnement; *n*, noyau; *n'*, noyau en division; *v*, vacuole; *cv*, vacuole contractile; *kn*, bourgeons; *kn a*, petite amibe formée par bourgeonnement; *er*, hématie. (D'après SCHAUDINN.)

parence d'une amibe nue et sous cette forme a été observée à l'état parasitaire dans le liquide ascitique chez des malades atteints de tumeurs malignes; a été dénommée sous cette forme *Leydenia gemmipara* SCHAUDINN, 1906.

2. MASTIGOPHORES.

Protozoaires munis d'un noyau unique et d'un ou de plusieurs flagellums.

A. Euflagellés.

Corps protoplasmique limité par un simple ectoplasme ou une membrane bien définie, à extrémité antérieure munie d'un ou de plusieurs flagellums.

a. PROTOMONADINÉS.

Formes de petite taille, à corps parfois amiboïde, muni d'un, deux ou trois flagellums, parfois aussi d'une membrane ondulante.

α. Rhizomastigidés.

Corps amiboïde muni d'un ou deux flagellums.

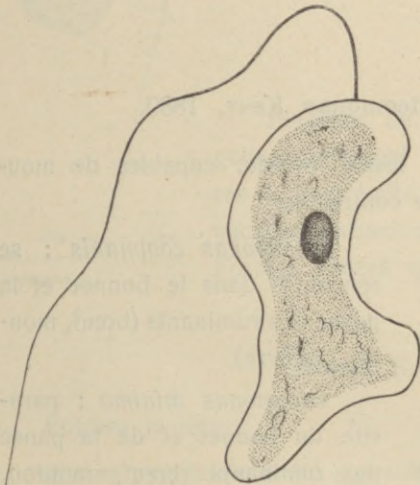


Fig. 36. — *Mastigamœba bovis*. (D'après LIEBERTANZ.)

Mastigamœba

F. E. SCHULZE, 1875.

Le flagellum se trouve en rapport direct avec le noyau.

Mastigamœba bovis : a été rencontrée dans la panse du bœuf.

β. Cercomonadidés.

Formes petites, corps ovale ou allongé, muni d'un seul flagellum antérieur ou peut-être de deux flagellums implantés au même point, dont un antérieur et un latéral qui s'étend jusqu'à l'extrémité postérieure. Mouvements amiboïdes surtout à l'extrémité postérieure.

1. **Cercomonas** DUJARDIN 1841, em. BÜTSCHLI.

Extrémité postérieure étirée en un prolongement caudal; pas de vacuole contractile.

Cercomonas anatis : a été observée dans l'intestin du canard.

Cercomonas canis : dans l'intestin du chien.

Cercomonas gallinarum : dans l'intestin des poules.

Ces trois espèces sont insuffisamment caractérisées.

Cercomonas hominis : a été rencontrée dans les selles d'hommes atteints de diarrhée et sains; a été trouvée aussi dans les crachats de malades affectés de gangrène pulmonaire et d'exsudat pleurétique.

Cercomonas vaginalis : espèce assez fréquente dans le vagin des femmes indigènes à Ceylan.



Fig. 37. — *Cercomonas rhizoïdea maxima*. (D'après LIEBETANZ.)

Cercomonas hepatica : a été signalée dans une forme d'hépatite caséuse des pigeons.

Cercomonas rhizoïdea : a été observée dans la panse des ruminants : bœuf, mouton et chèvre.

Cercomonas parva : a été isolée par culture de fèces humaines.

Cercomonas longicauda : a été trouvée dans les fèces humaines.

2. *Oicomonas* KENT, 1880.

Flagellés de forme ovoïde, capables de mouvements amiboïdes; pas de vacuole contractile.

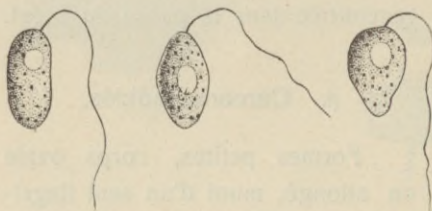


Fig. 38. — *Oicomonas communis*. (D'après LIEBETANZ.)

Oicomonas communis : se rencontre dans le bonnet et la panse des ruminants (bœuf, mouton, chèvre).

Oicomonas minima : parasite du bonnet et de la panse des ruminants (bœuf, mouton, chèvre).

3. *Sphæromonas* LIEBETANZ, 1905.

Flagellés de forme globuleuse, assez constante; pas de vacuole contractile.

Sphæromonas communis : hôte constant de la panse des ruminants (bœuf, mouton, chèvre).

Sphaeromonas minima : hôte constant de la panse des ruminants (bœuf, mouton, chèvre).

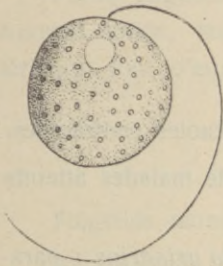


Fig. 39. — *Sphaeromonas maxima*. (D'après LIEBETANZ.)

Sphaeromonas maxima : hôte constant de la panse des ruminants (bœuf, mouton, chèvre).

4. *Piromonas* LIEBETANZ, 1905.

Flagellés piriformes; pas de vacuole contractile.

Piromonas communis : se rencontre en abondance dans la panse des ruminants (bœuf, mouton, chèvre).

Piromonas minima : vit dans la panse et le bonnet des ruminants (bœuf, mouton, chèvre).

Piromonas maxima : hôte constant de la panse des ruminants (bœuf, mouton, chèvre).

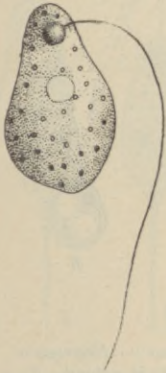


Fig. 40. — *Piromonas maxima*. (D'après LIEBETANZ.)

γ. Monadidés.

Flagellés de fort petite taille, munis d'un flagellum principal et d'un ou deux accessoires insérés à l'extrémité antérieure arrondie du corps. Une vacuole contractile dans la partie antérieure du corps. Formes isolées ou associées en colonie.

Monas STEIN, 1878.

Formes isolées.

Monas pyophila : a été signalée dans les crachats et le pus d'une Japonaise atteinte d'abcès du foie et du poumon; à cette espèce a été rapporté un flagellé rencontré dans l'écoulement vaginal et le produit de raclage des ulcères dans une inflammation pustulo-ulcéreuse du vagin chez une bufflesse.

Monas lens : a été trouvée dans le poumon d'un homme, ainsi que dans les crachats de malades atteints de bronchite fétide.

δ. Bodonidés.

Petits flagellés caractérisés par la présence de deux flagellums implantés à l'extrémité antérieure du corps.

1. *Bodo* STEIN, 1878.

Corps ovalaire ou allongé; une ou plusieurs vacuoles contractiles.

Bodo asiaticus : a été observé dans les selles de malades atteints d'ankylostomose.

Bodo urinarius : parasite douteux signalé dans l'urine humaine déjà décomposée.

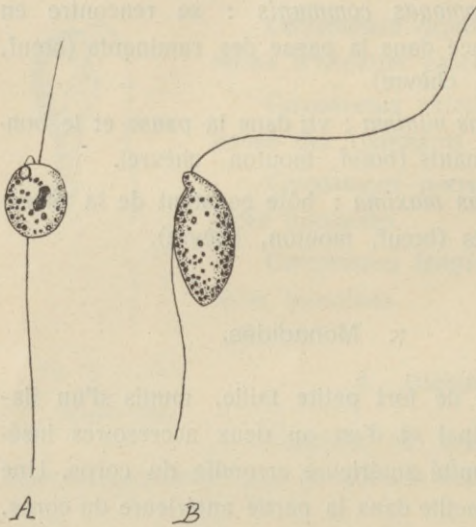


Fig. 41. — *Bodo globosus* (A) et *caudatus* (B).
(D'après CALKINS.)

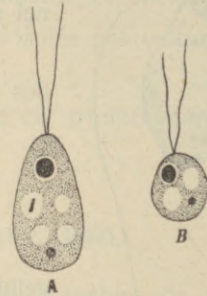


Fig. 42. — *Heteromita piriformis* (A) et *rotunda* (B).
(D'après SABRAZES et MURATET.)

2. *Heteromita* DUJARDIN, 1841.

Flagellés munis de deux flagellums antérieurs; corps globuleux ou ovoïde.

Heteromita piriformis et *rotunda* : trouvées dans le contenu du gros intestin du cheval et de l'âne.

Heteromita zeylanica : espèce provisoirement rapportée au genre *Heteromita*; trouvée dans les selles dans certains cas d'ankylostomose.

b. POLYMASTIGINÉS.

Flagellés en général de petite taille, munis de trois flagellums égaux ou de 4 à 8 inégaux, d'insertions diverses.

α. Tétramitidés.

Petits flagellés de forme allongée, à extrémité postérieure le plus souvent effilée, munis de quatre flagellums insérés à l'extrémité antérieure; l'un d'eux peut être remplacé par une membrane ondulante.

1. *Trichomonas* DONNÉ, 1837.

Flagellés munis de trois flagellums et d'une membrane ondulante.

Trichomonas vaginalis : vit dans le vagin de la femme lorsque le mucus présente une réaction acide; aussi dans l'urèthre de l'homme.

Trichomonas hominis : a été trouvée dans certains cas de diarrhée et dans l'intestin d'individus sains apparemment; a été signalée aussi dans la cavité buccale.

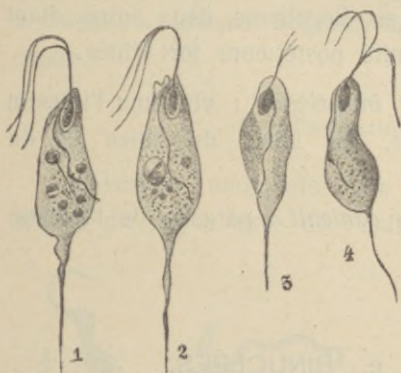


Fig. 43. — *Trichomonas hominis* : formes de la cavité buccale. (D'après PROWAZEK.)

Trichomonas pulmonalis : a été trouvée dans les crachats et les poumons de malades atteints de tuberculose, de gangrène et de bronchite putride.

Trichomonas suis : a été signalée dans l'estomac du porc.

Trichomonas eberthi : a été observée dans les glandes de LIEBERKÜHN de la poule et du canard.

Trichomonas caviae : se rencontre dans la partie supérieure du gros intestin du cobaye.

Trichomonas columbae : vit dans l'intestin grêle du pigeon, aussi dans la cavité buccale et le pharynx.

Trichomonas utero-vaginalis vitulae : a été trouvée dans un écoulement vulvaire chez une génisse.

2. *Tetramitus* PERTY, 1852.

Corps piriforme, muni de trois flagellums antérieurs et d'un cytostome de grande dimension.

Tetramitus mesnili : a été trouvé dans les fèces d'un indigène des îles Bahama (espèce apparemment non pathogène).



Fig. 44. — *Tetramitus rostratus*.
(D'après CALKINS.)

β. Polymastigidés.

Flagellés munis de 4-8 flagellums à l'extrémité antérieure, l'extrémité postérieure étant ornée de deux flagellums ou subdivisée en 2 ou 3 lobes.

Lamblia R. BLANCHARD, 1888.

Corps piriforme, présentant dans sa moitié antérieure une dépression, sur les bords de laquelle se trouvent insérés six flagellums, deux autres étant implantés à l'extrémité postérieure fort effilée.

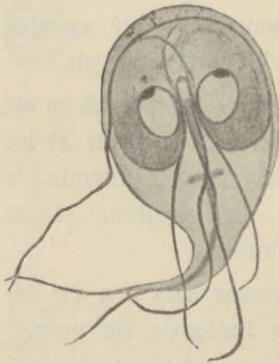


Fig. 45. — *Lamblia intestinalis* en préparation colorée. (D'après METZNER, in DOFLEIN et PROWAZEK.)

Lamblia intestinalis : vit dans l'intestin de l'homme, du chat, du chien et du mouton.

Lamblia cuniculi : parasite de l'intestin du lapin.

c. BINUCLÉÉS.

Flagellés munis d'un ou deux flagellums, dont l'un est le plus souvent appliqué le long du corps formant le bord libre d'une membrane ondulante. Ce ou ces flagellums sont en rapport avec un corpuscule, le blépharoplaste, qui accuse souvent une structure nucléaire, mais est toujours plus petit que le noyau principal.

α. Trypanoplasmidés.

Flagellés de forme ovoïde ou piriforme allongée, à extrémité antérieure munie de deux flagellums, dont l'un est dirigé en avant, l'autre, rejeté en arrière le long du corps, reste libre ou s'unit au corps en formant le bord libre d'une membrane ondulante.

Prowazekia HARTMANN et CHAGAS, 1910.

Trypanoplasmidé de forme ovoïde, muni de deux flagellums libres.

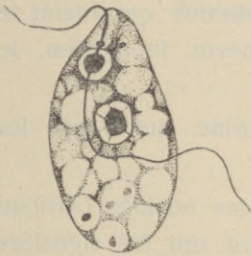


Fig. 46. — *Prowazekia cruzi*.
(D'après HARTMANN et CHAGAS.)

Prowazekia cruzi : a été isolée par la culture de fèces humaines; espèce vivant vraisemblablement dans les eaux.

Prowazekia weinbergi : a été observée fréquemment dans des selles diarrhéiques humaines au Tonkin.

β. Trypanosomidés.

Flagellés à corps généralement fusiforme, à flagellum unique bordant la membrane ondulante lorsque celle-ci existe.

1. **Trypanosoma** GRUBY, 1843.

Membrane ondulante bien développée, blépharoplaste situé en arrière du noyau près de l'extrémité postérieure, tandis que l'extré-

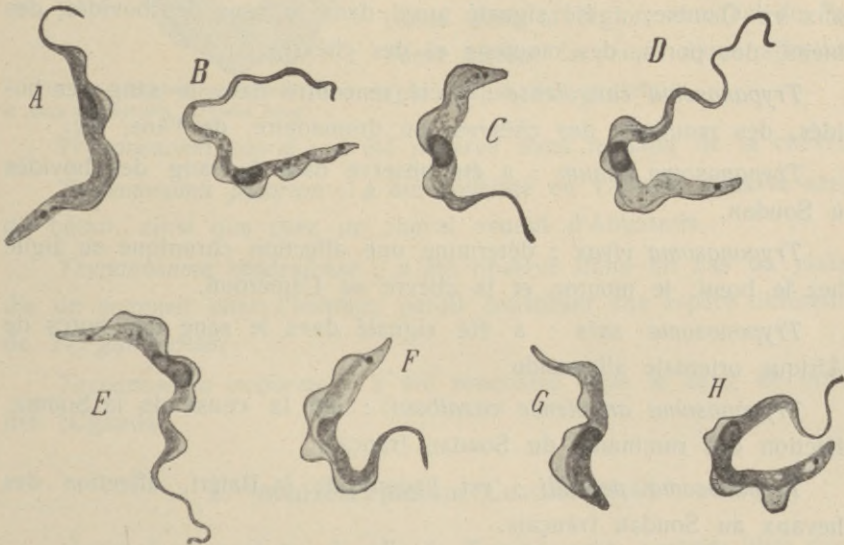


Fig. 47. — Principaux trypanosomes de mammifères : A, *Tr. evansi*; B, *T. evansi* (Inde); C, *T. evansi* (île Maurice); D, *T. brucei*; E, *T. equiperdum*; F, *T. equinum*; G, *T. dimorphon*; H, *T. gambiense*.
(D'après DOBLEIN.)

mité antérieure se continue avec le flagellum. Parasite du plasma sanguin.

Trypanosoma evansi : est la cause du Surra, affection qui atteint le cheval, le mulet, le chameau, le bœuf, le buffle, le chien, l'éléphant, etc.

Trypanosoma brucei : produit le Nagana, affection qui atteint le cheval, l'âne, le mulet, le bœuf, le chien, la chèvre, le mouton, le buffle, le porc, etc.

Trypanosoma equiperdum : détermine la dourine, qui frappe les chevaux, les ânes.

Trypanosoma theileri : est parasite du sang des bovidés (Afrique du Sud). Des formes analogues sinon identiques ont été signalées chez les bovidés en d'autres régions du globe sous les noms de *Tr. lingardi (himalayanum)*, *indicum*, *muktesari*, *transvaaliense*, *jinjaense*, *franki*, *americanum*, etc.

Trypanosoma equinum : est la cause du mal de Caderas affection qui frappe les équidés (Amérique méridionale).

Trypanosoma gambiense : produit la trypanosomose humaine ou maladie du sommeil.

Trypanosoma dimorphon : cause une affection chronique des chevaux en Gambie; a été signalé aussi dans le sang des bovidés, des chiens, des porcs, des moutons et des chèvres.

Trypanosoma congolense : a été rencontré dans le sang des bovidés, des moutons, des chèvres, du dromadaire, de l'âne, etc.

Trypanosoma nanum : a été observé dans le sang des bovidés au Soudan.

Trypanosoma vivax : détermine une affection chronique ou aiguë chez le bœuf, le mouton et la chèvre au Cameroun.

Trypanosoma suis : a été signalé dans le sang des porcs de l'Afrique orientale allemande.

Trypanosoma angolense (cazalboui) : est la cause de la Souma, affection des ruminants du Soudan français.

Trypanosoma pecaui : est l'agent de la Baléri, affection des chevaux au Soudan français.

Trypanosoma cuniculi : parasite du lapin.

Trypanosoma soudanense : détermine une affection des dromadaires au Soudan, affection qui est probablement une variété du Surra.

Trypanosoma columbae : a été signalé dans le sang des pigeons de l'Inde.

Trypanosoma calmettei : est parasite du sang de la poule.

Trypanosoma elephantis : a été trouvé dans le sang de l'éléphant d'Afrique.

Trypanosoma numidæ : parasite du sang de la pintade d'Afrique (*Numida ptilorhyncha*); une forme analogue a été signalée chez la pintade ordinaire (*Numida meleagris*).

Trypanosoma ingens : a été observé dans le sang d'un bœuf (Afrique).

Trypanosoma togolense : détermine une affection analogue au Surra chez les équidés et les bovidés au Togo.

Trypanosoma venezuelense : cause une affection des équidés désignée au Venezuela sous le nom de Desrengadera.

Trypanosoma hippicum : a été reconnu dans la région du canal de Panama comme la cause d'une affection épizootique des mulets.

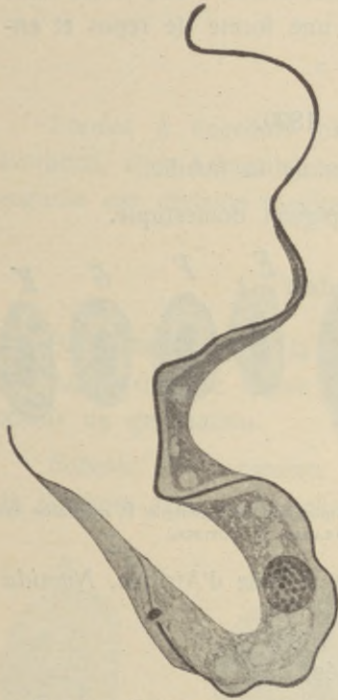


Fig. 48. — *Trypanosoma theileri* dans le sang des bovidés. (D'après Lüire.)

Trypanosoma capræ : a été observé dans le sang de la chèvre.

Trypanosoma pecorum : a été constaté en Uganda dans le sang du bétail, ainsi que chez un cheval venant d'Abyssinie.

Trypanosoma rhodesiense : a été observé dans un cas de maladie de sommeil chez l'homme; paraît constituer une espèce différente de *Tr. gambiense*.

Trypanosoma uniforme : a été rencontré dans le sang de bovidés (Uganda).

2. *Schizotrypanum* CHAGAS, 1909.

Morphologie analogue à celle de *Trypanosoma*; parasite libre dans le plasma ou endoglobulaire; multiplication schizogonique d'un type très spécial.

Schizotrypanum cruzi : agent d'une trypanosomose infantile au Brésil; a été reconnu aussi dans le sang du chat.

γ. Halétridiidés.

Parasites se présentant sous une double forme : une forme libre et mobile analogue à un trypanosome et une forme de repos et endoglobulaire affectant l'aspect haltéridial.

Hæmoproteus KRUSE, 1890.

Unique genre présentant les caractères de la famille.

Hæmoproteus columbæ : parasite du pigeon domestique.

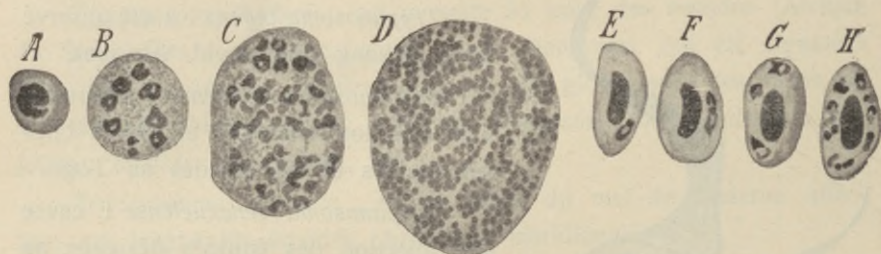


Fig. 47. — *Hæmoproteus columbæ* : A, ookinète; B-D, sa multiplication sporogonique; E, sporozoïte dans un érythrocyte; F-H, sa multiplication schizogonique. (D'après ARAGAO, in DOFLEIN.)

Hæmoproteus balfouri : parasite d'une pintade d'Afrique, *Numida ptilorhyncha*.

δ. Leucocytozoidés.

Diffèrent des Halétridiidés en ce que la forme endoglobulaire a l'aspect amibiforme.

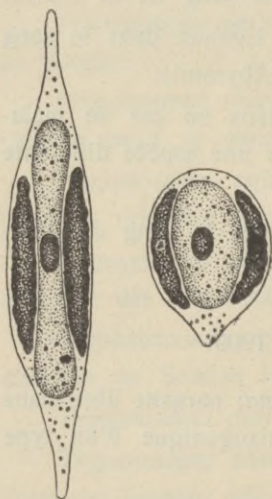


Fig. 50. — *Leucocytozoon smithi*. (D'après LAVERAN et LUCET.)

Leucocytozoon DANILEWSKY, 1889.

Unique genre présentant les caractères de la famille.

Leucocytozoon macleani : dans le sang du faisan commun.

Leucocytozoon smithi : parasite du dindon domestique.

Leucocytozoon neavei : parasite de la pintade d'Abyssinie, *Numida ptilorhyncha*.

Leucocytozoon caulleryi : dans le sang de la poule en Indochine.

Leucocytozoon sabrazesi : dans le sang de la poule en Indochine.

Leucocytozoon numidæ : dans le sang de la pintade ordinaire, *Numida meleagris*, peut-être identique à *L. neavei*.

ε. Piroplasmidés.

Formes à flagellum bien développé à certains stades de leur évolution, mais à membrane ondulante rudimentaire ou absente. Schizogonie par division longitudinale, sporogonie imparfaitement connue.

1. *Babesia* STARCOVICI, 1893.

Parasites affectant la forme de poires et se disposant souvent par paires dans le même globule. Multiplication binaire par un processus de gemmation.

Babesia ovis : parasite des globules rouges du mouton, cause de l'anémie avec hémoglobinurie.

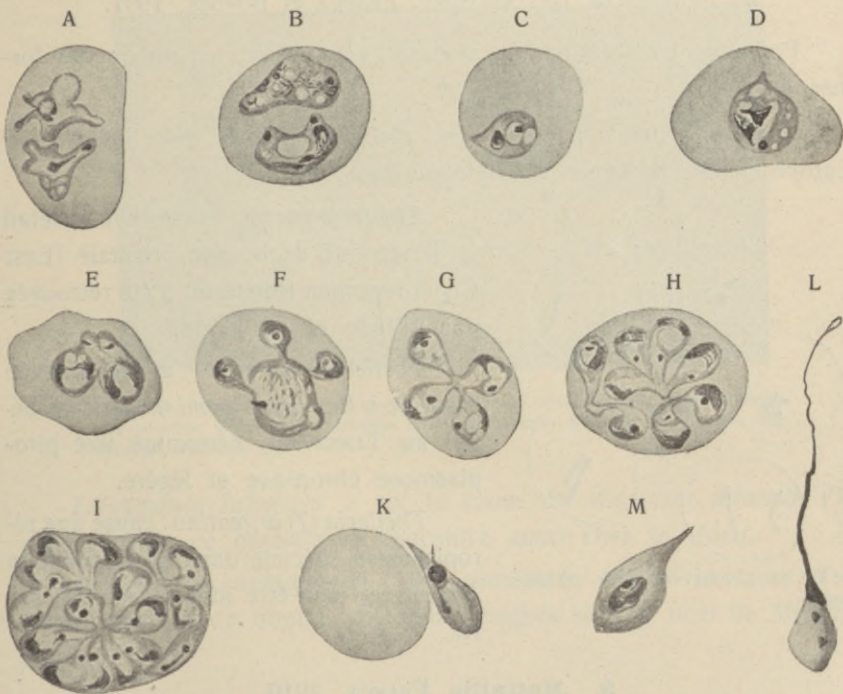


Fig. 5r. — *Babesia canis* : A-B, stades amiboïdes; C, individu piriforme jeune; D, même adulte; E, division de l'individu piriforme; F, division d'une forme amiboïde; G, H, I, hématies infectées par 4, 8 et 16 individus piriformes; K, L, M, stades qui sont considérés comme micro- (K, L) et macrogamètes (M). (D'après KINOSHITA.)

Babesia bigemina : parasite des globules rouges des bovidés, cause de l'hémoglobinurie (fièvre du Texas, Tristeza, etc.).

Babesia canis : parasite des globules rouges du chien, cause de l'ictère.

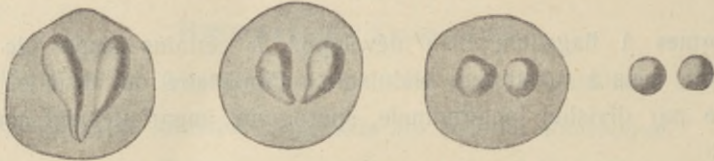


Fig. 52. — *Babesia bigemina* : transformation de l'élément piriforme en élément globuleux. (D'après LIGNIÈRES.)

Babesia caballi : agent d'une piroplasmose particulière des chevaux (Russie).

Babesia hudsonia : parasite de spécificité douteuse, peut-être analogue à *B. bigemina*, rencontré dans les globules rouges de bovidés dans la Colombie britannique.

2. Theileria BETTENCOURT, FRANÇA et BORGES, 1907.

Parasites bacilliformes se divisant en quatre en donnant des formes en croix.

Theileria bovis : parasite des globules rouges des bovidés en Europe, cause la fièvre hémoglobinurique.



Fig. 53. — *Theileria parva*. (D'après GONDER.)

Theileria parva : cause chez le bétail la fièvre dite de la côte orientale (East Coast fever) en Rhodésie; a été retrouvée dans l'Inde et au Japon.

Theileria mutans : a été trouvée associée à *Babesia bigemina* dans le bétail au Transvaal, détermine une piroplasmose chronique et légère.

Theileria (?) *argentina* : cause une piroplasmose spéciale dans la République Argentine, peut-être identique à *Th. bovis*.

3. Nuttalia FRANÇA, 1910.

Parasites ovalaires ou piriformes, jamais bacilliformes; multiplication en croix.

Nuttallia equi : cause la piroplasmose des équidés (Afrique).

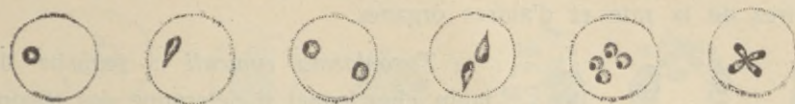


Fig. 54. — *Nuttallia equi*. (D'après BARUCHELLO et MORI.)

Nuttallia tropica : a été rencontrée dans une piroplasmose des chevaux, des bovidés et des chiens de meute dans l'Inde.

4. *Leishmania* Ross, 1903.

Parasites des cellules endothéliales et des leucocytes, se transformant en éléments flagellés dans les cultures.

Leishmania furunculosa : est la cause du bouton d'Orient chez l'homme, le chien, et probablement aussi le chameau.

Leishmania donovani : est la cause de la splénomégalie tropicale (Inde, Chine, Soudan) (Kala-azar).

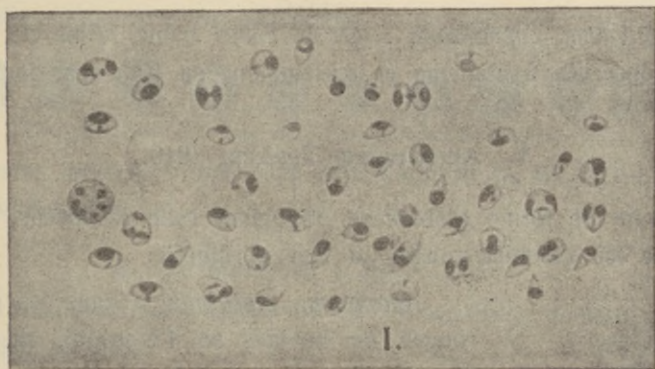


Fig. 55. — *Leishmania donovani* : diverses formes observées dans un frottis obtenu par ponction de la rate, parasites libres et enfermés dans des globules du sang. (D'après DONOVAN.)

Leishmania infantum : est la cause du Kala-azar infantile (Tunisie, Italie); ce parasite se rencontre aussi chez le chien.

Leishmania cunninghami : est considérée comme la cause d'une forme spéciale de bouton d'Orient désignée sous le nom de *Monghya phora*.

5. *Toxoplasma* NICOLLE et MANCEAUX, 1908.

Genre voisin de *Leishmania*, mais pourvu d'une unique masse

chromatique. Parasites des cellules mononucléaires et polymorphonucléaires de la rate et d'autres organes.



Fig. 56. - *Toxoplasma cuniculi*.
(D'après CARINI.)

Toxoplasma cuniculi : parasite du lapin, chez lequel il détermine des lésions analogues à celles du Kala-azar.

Toxoplasma canis : trouvé chez une chienne morte d'anémie profonde à Turin.

6. *Histoplasma* DARLING, 1906.

Genre voisin de *Toxoplasma*, dont il diffère en ce que les individus sont enveloppés d'une capsule achromatique; parasite des leucocytes et des cellules endothéliales des capillaires et petits vaisseaux sanguins du foie, de la rate, des poumons, de l'intestin et des ganglions lymphatiques.

Histoplasma capsulatum : est la cause d'une forme de spléno-mégalie observée à Panama et ressemblant au Kala-azar indien.

7. *Anaplasma* THEILER, 1910.

Parasite de forme globuleuse, rappelant celle de coccus, s'observant dans les globules rouges, à leur périphérie.



Fig. 57. — *Anaplasma marginale*. (D'après THEILER.)

Anaplasma marginale : dans les globules rouges de bovidés au Transvaal, au Soudan et probablement aussi en Amérique et dans le Caucase; dans les globules rouges du porc, etc., en Australie, et de l'âne au Soudan.

ξ. Plasmodiidés.

Parasites dépourvus d'un stade flagellé.

1. *Plasmodium* MARCHIAFAVA et CELLI, 1885.

Plasmodiidés chez lesquels les gamétocytes ressemblent plus ou moins aux schizontes par leur forme arrondie.

Plasmodium malariae : est l'agent de la fièvre quarte.



Fig. 58. — *Plasmodium malariae* : multiplication schizogonique. (D'après BASTIANELLI et BIGNAMI, in LüBB.)

Plasmodium vivax : est l'agent de la fièvre tierce.



Fig. 59. — *Plasmodium vivax* : multiplication schizogonique. (D'après RUGE.)

Plasmodium bovis : cause une fièvre rémittente avec anémie sévère chez le bétail de l'Afrique du Sud.

Plasmodium canis : a été trouvé chez le chien à Ceylan.

2. *Laverania* GRASSI et FELETTI, 1892.

Plasmodiidés dont les gamétocytes en forme de croissant diffèrent morphologiquement des schizontes.

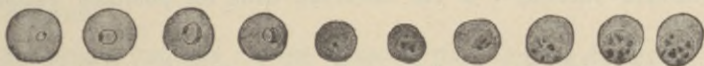


Fig. 60. — *Laverania malariae* : développement et multiplication schizogonique. (D'après RUGE.)

Laverania malariae : détermine chez l'homme les fièvres tropicales et estivo-automnales.

3. *Proteosoma* LABBÉ, 1894.

Genre insuffisamment différencié de *Plasmodium*, renfermant des parasites des oiseaux.

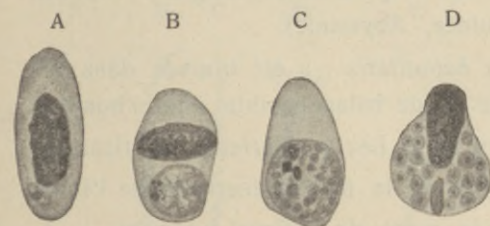


Fig. 61. — *Proteosoma praecox* dans le sang de *Alauda arvensis* : A, jeune parasite avec noyau central; B, agamète de moyenne grandeur qui a refoulé le noyau de l'érythrocyte; il présente deux noyaux en position excentrique; C, agamète avec amas de pigment et noyaux multiples; D, agamète décomposé en 18 jeunes individus; entre eux, un amas de pigment et au-dessus le noyau de l'érythrocyte. (D'après WASIELEWSKI.)

Proteosoma danilewskyi : dans le sang des pigeons et d'un grand nombre d'autres oiseaux (rapaces, passereaux, etc.).

SPIROCHÉTIDÉS.

Organismes affectant la forme spiralée, munis ou non d'une membrane ondulante.

1. *Spirochaeta* EHRENBERG, 1838.

Spirochétidés munis d'une membrane ondulante.

Spirochaeta recurrentis : est l'agent de la fièvre récurrente européenne.

Spirochaeta buccalis et *S. dentium* : hôtes presque constants de la cavité buccale de l'homme.

Spirochaeta anserina : parasite du sang des oies au Caucase.

Spirochaeta pyogenes : a été rencontrée dans un cas de pyélite tuberculeuse et dans des suppurations pleurales et péricardiques.

Spirochaeta gallinarum : détermine une infection des poules (Brésil, Algérie, pays Somali, etc.).

Spirochaeta theileri : parasite du sang des bœufs au Transvaal, Cameroun et Afrique orientale.

Spirochaeta refringens : forme associée au *Treponema pallidum* dans les lésions syphilitiques.

Spirochaeta pseudopallida : a été rencontrée dans des cancers ulcérés.

Spirochaeta vaccinae : a été observée dans les pustules vaccinales du veau.

Spirochaeta vincenti : a été signalée dans l'angine ulcéro-membraneuse et dans l'ulcère phagédénique des pays chauds.

Spirochaeta duttoni : est l'agent de la fièvre des tiques de l'Afrique.

Spirochaeta ovina : parasite du sang des moutons (Abyssinie, Transvaal).

Spirochaeta equi : parasite du sang des chevaux (Transvaal, Guinée, Abyssinie).

Spirochaeta balanitidis : a été trouvée dans des cas de balanite et de balanoposthite chez l'homme.

Spirochaeta novyi : est l'agent de la fièvre récurrente américaine.

Spirochaeta carteri : est l'agent de la fièvre récurrente de l'Inde.

Spirochaeta schaudinni : est la cause de l'*Ulcus tropicum*.

Spirochaeta bronchialis : a été signalée dans des cas de bronchite à Ceylan.

Spirochaeta acuminata et *S. obtusa* : espèces décrites dans les lésions ulcérées du pian.




Fig. 62. — *Spirochaeta duttoni*. (D'après DOFLEIN.)

Spirochæta rossii : est l'agent de la fièvre récurrente de l'Afrique orientale.

Spirochæta gracilis : a été rencontrée dans des lésions de syphilis.

Spirochæta neveuxi : produit une affection des poules au Sénégal et en d'autres points de l'Afrique occidentale.

Spirochæta nicollei : parasite des oies et des poules en Tunisie.

Spirochæta aboriginalis : a été décrite dans le *Granuloma inguinale* chez l'homme en Guyane anglaise et en Australie occidentale; des parasites analogues ont été signalés dans une affection granulomateuse spéciale des organes génitaux des chiens.

Spirochæta stenogyrata et *S. eurygyrata* : espèces qui ont été signalées dans le contenu intestinal de l'homme sain.

Spirochæta minei : a été décrite dans le tube digestif de l'homme au Japon.

Spirochæta doddi : a été signalée dans une affection de la peau chez des porcs au Transvaal.

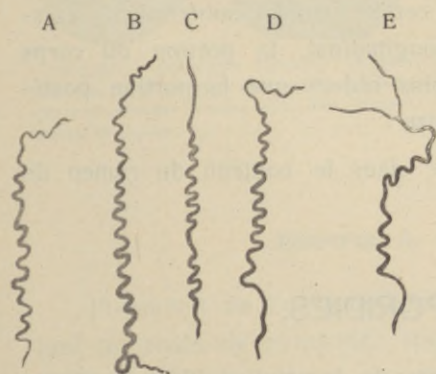
Spirochæta berbera : agent de la spirochétose humaine du Nord de l'Afrique.

Spirochæta raillieti : a été observée dans le sang du lapin (Tonkin).

Spirochæta regaudi : vit dans l'estomac normal du chien.

2. *Treponema* SCHAUDINN, 1905.

Spirochétidés à extrémités atténuées et dépourvues de membrane ondulante.



Treponema pallidum : agent de la syphilis

Treponema pertenue : détermine une affection désignée sous le nom de pian.

Fig. 63. — *Treponema pallidum* : A-D, différentes formes; E, division débutante. (D'après SCHAUDINN.)

B. Dinoflagellés.

Organismes pourvus de pigment jaune ou brun et munis de deux flagellums ou plus et d'une carapace cellulosique. La surface du corps est parcourue de sillons, dont le plus important est le sillon transversal; l'un des flagellums est situé dans ce sillon, tandis que l'autre est dirigé en avant.

a. PÉRIDINIDÉS.

Le sillon transversal est dépourvu de rebords saillants et la carapace peut faire défaut.

Peridinium EHRENBURG, 1832.

Forme du corps ramassée, la valve supérieure de la carapace souvent pyramidale, la valve inférieure portant des expansions alaires.

Peridinium tabulatum : dans le contenu du rumen de bovidés.

b. DINOPHYSIDÉS.

Les bords du sillon transversal sont fortement saillants, formant une gouttière profonde pour le flagellum.

Amphidinium CLAPARÈDE et LACHMANN, 1859.

Le sillon transversal forme un cercle complet subterminal, communiquant avec le sillon ventral longitudinal, la portion du corps préannulaire étant ainsi beaucoup plus réduite que la portion postérieure et affectant l'aspect d'un rostre.

Amphidinium lacustre : observé dans le contenu du rumen de bovidés.

3. TÉLOSPORIDIES.

Plasmodromes dépourvus d'organes de locomotion, dont la sporulation ne se produit qu'à la fin de la période végétative.

Coccidiidés.

Télosporidies dont la copulation s'effectue entre un macrogamète très gros, oviforme, et un microgamète très petit issu d'un microgamécyte homologue du macrogamète; zygote immobile; sporozoïtes le plus souvent enfermés dans des spores.

a. EIMÉRIDÉÉS.

Coccidies à fécondation sans accolement entre le macrogamète et le microgamécyte, celui-ci étant polygamétique; ookyste renfermant 4 (Eiméridés tétrazoïques), 8 (E. octozoïques), ou plus de 8 (E. polyzoïques) sporozoïtes.

α. Diplosporidés.

Eiméridés octozoïques dont l'ookyste forme deux spores tétrazoïques.

Diplospora LABBÉ, 1893.

Caractères de la famille.

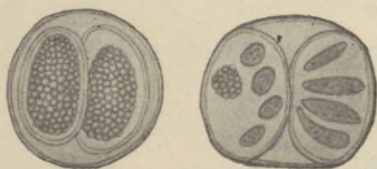


Fig. 64. — *Diplospora bigemina* : A, oocyte avec 2 sporoblastes; B, oocyte avec deux spores renfermant chacune 4 sporozoïtes. (D'après SFILES, in BRAUN.)

Diplospora bigemina : dans les villosités intestinales du chien et du chat; se rencontre peut-être aussi chez l'homme.

β. Eiméridés.

Eiméridés octozoïques dont l'ookyste forme quatre spores dizoïques.

Eimeria A. SCHNEIDER, 1875.

Formation de l'ookyste après la fécondation; sporoblastes présentant un stade de pyramide; spores globuleuses ou ovalaires munies d'un micropyle.

Eimeria stiedæ : parasite des cellules épithéliales des conduits biliaires et de l'intestin du lapin, du cobaye et de l'homme.

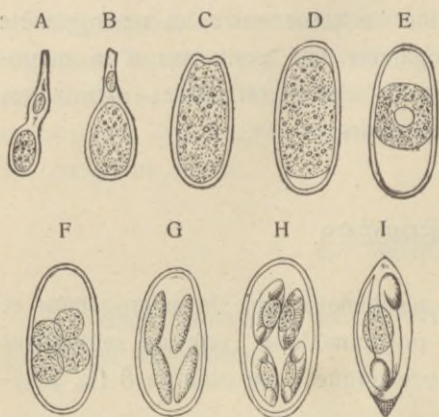


Fig. 65. — *Eimeria stiedæ* : A, B, jeunes stades dans les cellules épithéliales des conduits biliaires du lapin ; C, D, E, ookystes fécondés ; F, G, H, sporulation ; I, spore avec sporozoïtes. (D'après BALBIANI, in WASIELEWSKI.)

Eimeria zürni : parasite du gros intestin du bœuf, détermine la dysenterie rouge de cet animal.

Eimeria faurei : parasite de l'épithélium de l'intestin grêle du mouton.

Eimeria arloingi : parasite de l'épithélium des glandes de Lieberkühn de la chèvre.

Eimeria avium : parasite de l'intestin grêle et des cœcums de la poule, du dindon et probablement aussi du faisane et du canard.

Eimeria truncata : détermine la coccidiose rénale et intestinale de l'oie et du canard.

Eimeria pfeifferi : parasite de l'intestin du pigeon.

Eimeria jalina : espèce douteuse, signalée dans le colon et le cœcum du porc et du cobaye ; aurait été aussi trouvée chez l'homme atteint d'une forme d'entérite chronique.

Eimeria hominis : espèce généralement considérée comme identique à *Eimeria stiedæ*.

b. ADÉLÉIDÉÉS.

Coccidies à fécondation précédée d'un accolement entre le macrogamète et le microgamétocyte, celui-ci étant tétragamétique ; ookyste renfermant 8 (Adéléidées octozoïques) ou plus de 8 (A. polyzoïques) sporozoïtes.

Hémogrégarinidés.

Hématozoaires vermiculaires, parasites des globules du sang (hématies ou leucocytes), n'ayant jamais de pigment ; schizogonie à l'intérieur de kystes dans les organes internes.

Hæmogregarina DANILEWSKI, 1885

Caractères du groupe.



Fig. 66. — *Hæmogregarina canis* : sporontes endocellulaires et libres. (D'après WENYON.)

Hæmogregarina canis : parasite des globules blancs du chien dans l'Inde, Assam, Ceylan et Gambie.

Hæmogregarina bovis : parasite du bœuf en Abyssinie.

Hæmogregarina felis : semblable au parasite du chien, a été observée chez le chat.

4. NÉOSPORIDIES.

Plasmodromes dépourvus d'organes de locomotion et sporulant pendant toute leur vie végétative.

Sarcosporidies.

Parasites des fibres musculaires striées des animaux à sang chaud.

1. *Sarcocystis* LANKESTER, 1882.

Sporoblastes non séparés.

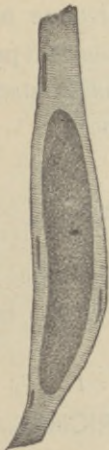


Fig. 67. — *Sarcocystis hirsuta* : dans une fibre musculaire. (D'après VAN ECKE, in WASIELEWSKI.)

Sarcocystis miescheriana : parasite du porc.

Sarcocystis bertrami : parasite du cheval.

Sarcocystis tenella : parasite du mouton.

Sarcocystis bubali : parasite du buffle à Ceylan; a été signalée aussi chez l'homme, espèce probablement identique à la suivante.

Sarcocystis hirsuta : parasite du buffle, aussi du bœuf.

Sarcocystis siamensis : parasite du buffle (Siam).

Sarcocystis lindemanni : parasite de l'homme.

Sarcocystis cameli : parasite du chameau.

Sarcocystis horvathi : parasite observé chez des poules Orpington.

2. *Rhinosporidium* MINCHIN et FANTHAM, 1905.

Sporoblastes nettement distincts les uns des autres.

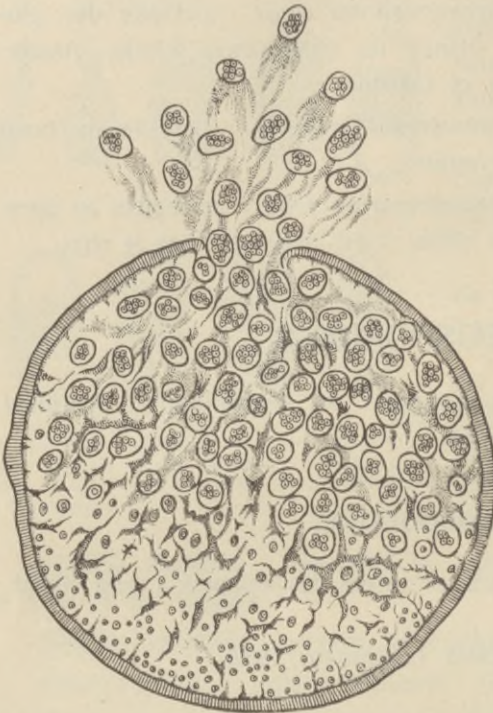


Fig. 68. — *Rhinosporidium kinealyi*. (D'après BEATTIE, in BRUMPT)

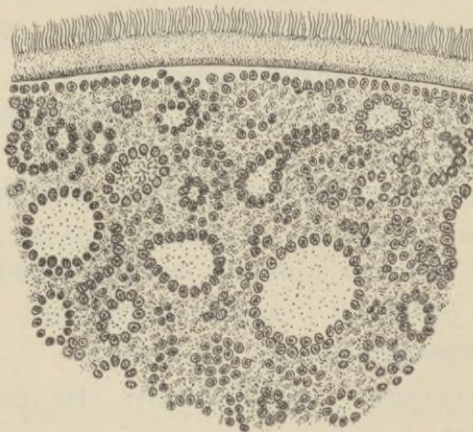


Fig. 69. *Gastrocystis gilruthi* : fragment de kyste au stade plasmodial. (D'après CHATTON.)

Rhinosporidium kinealyi : a été observé dans des tumeurs pédiculées de la cloison du nez chez des indiens à Calcutta.

Gastrocystis CHATTON, 1910.

Genre créé pour un parasite à affinités encore mal établies,

Gastrocystis gilruthi : qui s'observe dans la région antérieure de la caillette du mouton et de la chèvre.

B. Ciliophores.

Protozoaires pourvus de cils pendant toute leur existence ou seulement pendant les premiers stades de leur existence.

CILIÉS.

Ciliophores pourvus de cils pendant toute leur existence.

a. HOLOTRICHES.

Ciliés pourvus d'un revêtement ciliaire uniforme complet.

α. Gymnostomates.

Orifice buccal clos dans l'intervalle des ingestions d'aliments.

1. *Bütschlia* SCHUBERG, 1888.

Corps couvert de cils fort petits, couronne de cils périoraux plus longs et une touffe de cils à l'extrémité postérieure.

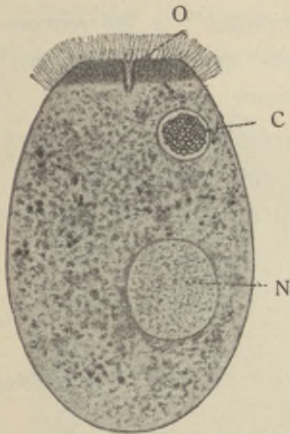


Fig. 70. — *Bütschlia parva* : O, orifice buccal ; C, concrémets ; N, noyau principal. (D'après SCHUBERG.)



Fig. 71. — *Blepharocodon appendiculatus*. (D'après BUNDLE.)

Bütschlia parva, *B. neglecta* et *B. lanceolata* : dans la panse des ruminants (bœuf, mouton, chèvre, chameau, etc.).

Bütschlia postciliata : dans l'intestin du cheval.

2. *Blepharocodon* BUNDLE, 1895.

Revêtement ciliaire limité à l'extrémité antérieure qui est renflée.

Blepharocodon appendiculatus : dans l'intestin du cheval.

3. *Blepharoprosthium* BUNDLE, 1895.

Cils répartis sur la moitié antérieure du corps et d'autant plus longs qu'ils sont plus antérieurs ; touffe de longs cils à l'extrémité postérieure autour de l'anus.

Blepharoprosthium pireum : dans l'intestin du cheval.

4. *Blepharosphaera* BUNDLE, 1895.

Revêtement ciliaire consistant en séries longitudinales régulières de cils fins et serrés recouvrant tout le corps, qui est de forme globuleuse.

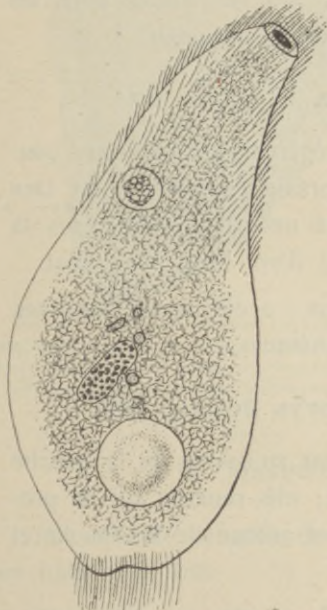


Fig. 72. — *Blepharoprosthium pireum*. (D'après BUNDLE.)

Blepharosphæra intestinalis : dans l'intestin du cheval.

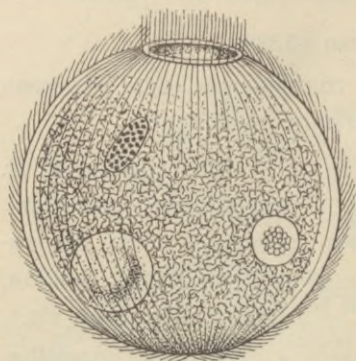


Fig. 73. — *Blepharosphæra intestinalis*. tropicales.
(D'après BUNDLE.)

5. *Chilodon* EHRENBERG, 1833.

Corps ovale fortement comprimé dans le sens dorso-ventral.

Chilodon dentatus : a été rencontré dans une selle dysentérique provenant d'une femme.

Chilodon uncinatus : a été trouvé dans le mucus des selles d'un individu ayant séjourné dans les régions

β. Hyménostomates.

Orifice buccal toujours ouvert et muni d'une membrane ondulante.

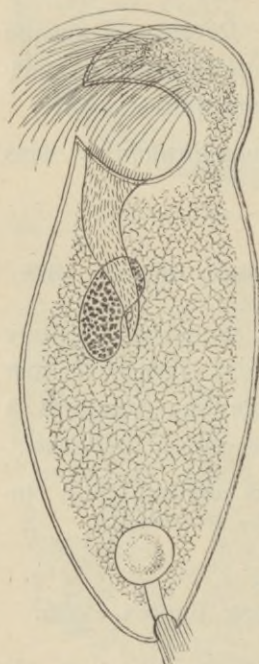


Fig. 74. — *Blepharocorys valvata*. (D'après BUNDLE.)

1. *Colpoda* MÜLLER, 1773.

Corps réniforme.

Colpoda cucullus : a été trouvé dans les selles dysentériques d'un briquetier.

2. *Uronema* DUJARDIN, 1841.

Corps ovalaire, légèrement comprimé, convexe sur la face dorsale, aplati sur la face ventrale et présentant une dépression dans la région buccale; muni d'un long cil caudal.

Uronema caudatum : a été trouvé dans des selles humaines diarrhéiques.

3. *Blepharocorys* BUNDLE, 1895.

Corps se projetant au-dessus de la bouche en forme de heaume; cils répartis sur ce prolongement antérieur et autour de la bouche et de l'anus.

Blepharocorys uncinata, *B. valvata* et *B. jubata* : vivent dans le cœcum et le colon du cheval.

4. *Isotricha* STEIN, 1858.

Forme du corps arrondie, bouche située à l'extrémité postérieure, anus antérieur bien marqué; nombreuses petites vacuoles dans le protoplasme.

Isotricha prostoma et *I. intestinalis* : vivent dans la panse des ruminants (bœuf, mouton, chèvre, chameau, renne, etc.).

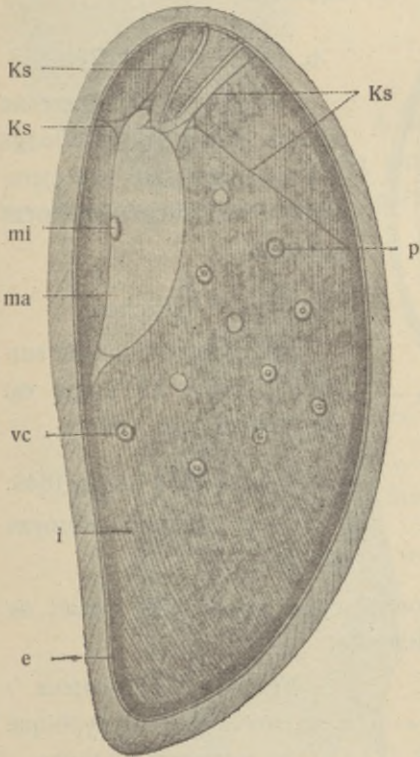


Fig. 75. — *Isotricha prostoma* : e, ectoplasme; i, endoplasme; ma, macronucleus; mi, micronucleus; Ks, appareil suspenseur du noyau; vc, vacuole contractile; p, son pore excréteur. (D'après SCHUBERG.)

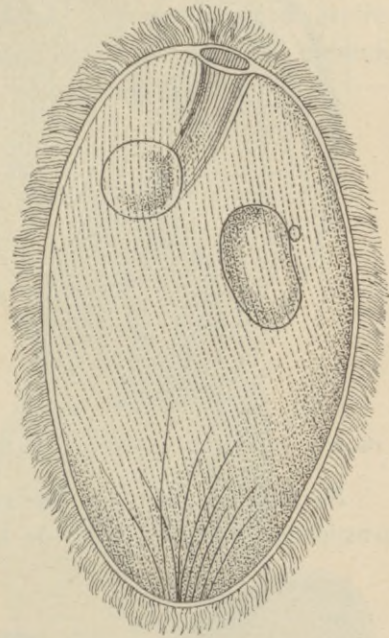


Fig. 76. — *Dasytricha ruminantium*.] (D'après EBERLEIN.)

5. *Dasytricha* O. SCHUBERG, 1888.

Pas d'anus, rangées de cils disposées en spirales plus marquées que chez *Isotricha*.

Dasytricha ruminantium : parasite commun dans la panse des ruminants (bœuf, mouton, chameau, renne, etc.).

6. Paraisotricha FIORENTINI, 1890.

Présente une vésicule à concrétion cristalline surmontée d'une touffe de cils.

Paraisotricha colpoïdea, *P. oblonga*, *P. truncata*, *P. ovalis*, *P. triangularis*, *P. ampulla* et *P. incisa* : dans le gros intestin des équidés.

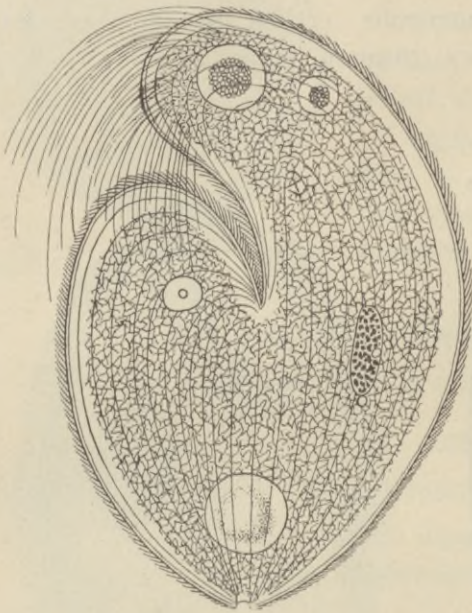


Fig. 77. — *Paraisotricha colpoïdea*. (D'après BUNDLE.)

Nyctotherus faba : a été rencontré chez un malade atteint de constipation alternant avec de la diarrhée.

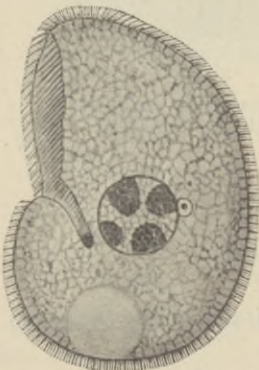


Fig. 78. — *Nyctotherus faba*. (D'après SCHAUDINN, in DOPPEL.)

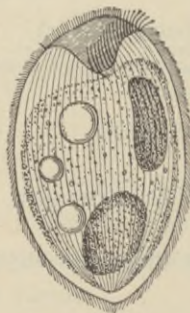


Fig. 79. — *Balantidium coli*. (D'après LEUCKART.)

b. HÉTÉROTRICHES.

Ciliés présentant une zone adorale pourvue de cils longs et épais portés sur une membranelle délicate généralement spiralée.

α. Polytriches.

Hétérotriches dont la surface générale du corps est couverte de cils courts.

1. Nyctotherus LEIDY, 1849.

Corps réniforme et noyau ovoïde.

Nyctotherus giganteus : a été trouvé chez un typhique à selles fortement alcalines.

Nyctotherus (?) africanus : a été trouvé dans les selles d'un nègre atteint de maladie du sommeil.

2. Balantidium

CLAPARÈDE et LACHMANN, 1858.

Péristome large et orifice anal très net.

Balantidium coli : parasite du gros intestin de l'homme, du porc, etc.; détermine chez l'homme une forme de dysenterie dite dysenterie balantidienne.

Balantidium minutum : a été trouvé dans les selles d'un homme atteint de paludisme et d'entérite.

Balantidium viride : a été signalé dans une épizootie de pigeons.

β. Oligotriches.

Zone adorale toujours située à l'extrémité antérieure du corps; celui-ci présente des parties dépourvues de cils.

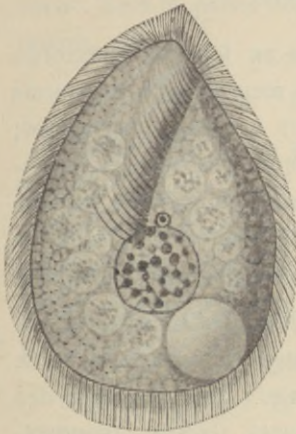


Fig. 80. — *Balantidium minutum*. (D'après SCHAUDINN, in DOFLEIN.)

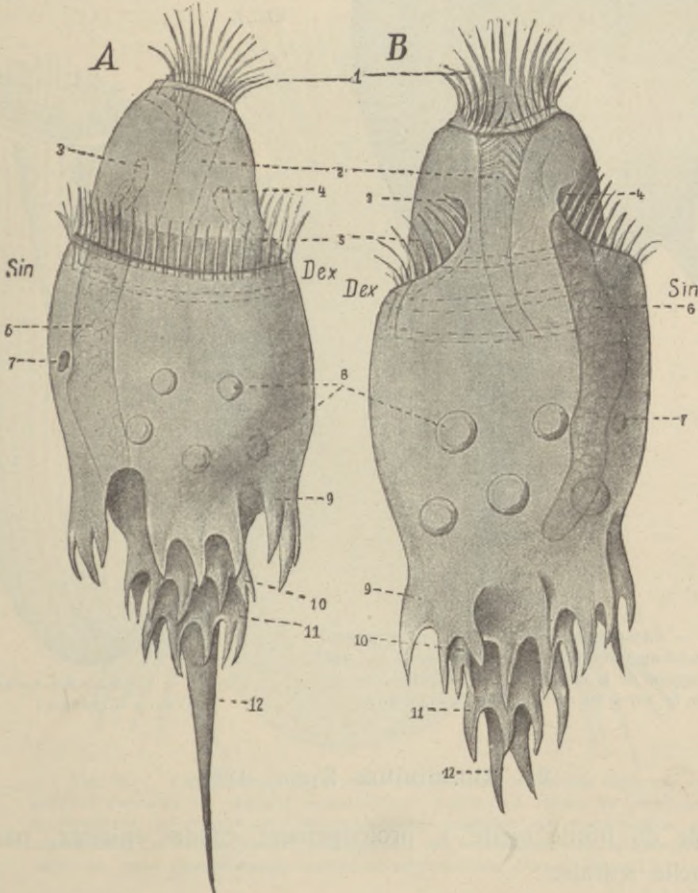


Fig. 81. — A, *Ophryoscolex caudatus* vu par la face dorsale; B, *Ophryoscolex purkinjei* vu par la face ventrale. Dex, côté droit, Sin, côté gauche du corps; 1, membranelles de la zone adorale; 2; invagination péristomienne; 3, 4, les deux extrémités de la deuxième rangée de membranelles; 5, 6, macronucleus; 7, micronucleus; 8, vacuoles contractiles; 9-11, les trois couronnes d'épines; 12, appendi ce caudal. (D'après EBERLEIN, in LANG.)

1. *Ophryoscolex* STEIN, 1858.

Extrémité antérieure munie d'un péristome en forme d'entonnoir, pourvu de nombreux cils; anus bien marqué; membranelle en spirale munie d'un petit nombre de cils épais; plusieurs vacuoles contractiles; extrémité postérieure présentant un prolongement épineux entouré d'un certain nombre de prolongements analogues.

Ophryoscolex inermis, *O. caudatus*, *O. cattanei* et *O. purkinjei*: dans la panse des ruminants (bœufs, moutons, chèvres, chameaux, rennes, etc.).

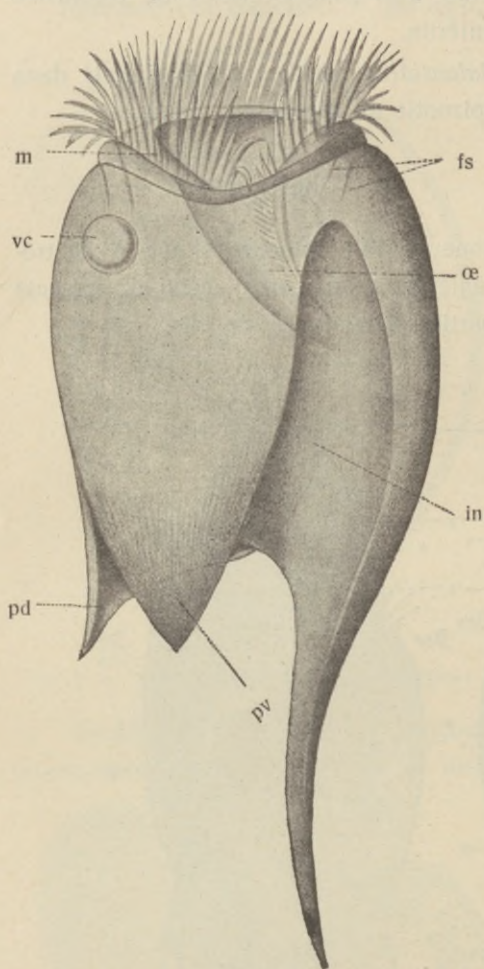


Fig. 82. — *Entodinium caudatum*: pd, prolongement dorsal; pv, prolongement ventral; œ, œsophage; fs, repli spiralé; m, origine de la rangée de membranelles; in, invagination de la paroi du corps. (D'après SCHUBERG.)

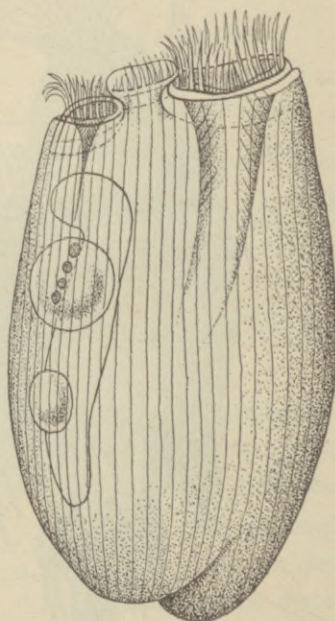


Fig. 83. — *Diplodinium bursa*. (D'après EBERLEIN.)

2. *Entodinium* STEIN, 1858.

Corps de forme ovale à prolongement caudal épineux, pas de membranelle spirale.

Entodinium bursa, *E. caudatum*, *E. dentatum*, *E. rostratum*, *E. minimum* : dans la panse des ruminants (bœufs, moutons, chèvres, chameaux, rennes, etc.).

3. *Diplodinium* SCHUBERG, 1888.

Diffère du genre précédent par la présence de la membranelle adorale dans la partie gauche du corps.

Diplodinium maggii, *D. bursa*, *D. caudatum*, *D. mammosum*, *D. dentatum*, *D. rostratum* et *D. ecaudatum* : dans la panse des ruminants (bœuf, mouton, chèvre, chameau, renne, etc.).

Cycloposthium BUNDLE, 1895.

Caractérisé par la présence d'une couronne orale de 24 cils puissants et de deux prolongements situés de part et d'autre de l'extrémité postérieure et munis chacun de 6 gros cils.

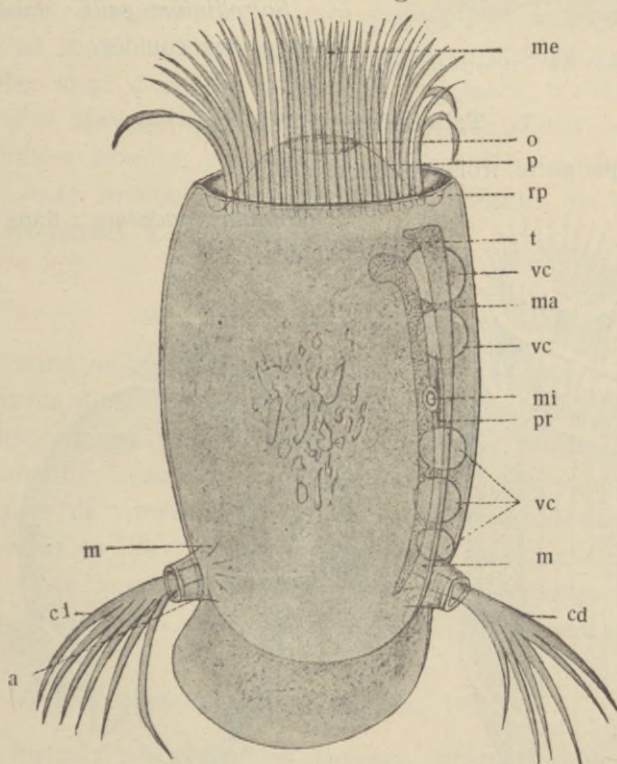


Fig. 84. — *Cycloposthium bipalmatum* : a, situation de l'orifice anal; cd, appendices caudaux; vc, vésicules contractiles; t, tigelle; rp, rebord du péristome; m, myophanes en rapport avec les membranelles caudales; ma, macronucléus; mi, micronucléus; o, orifice bucal; p, péristome; me, membranelles de la zone adorale; pr, amas protoplasmique contigu au micronucléus. (D'après BUNDLE.)

Cycloposthium bipalmatum : dans le cœcum du cheval.

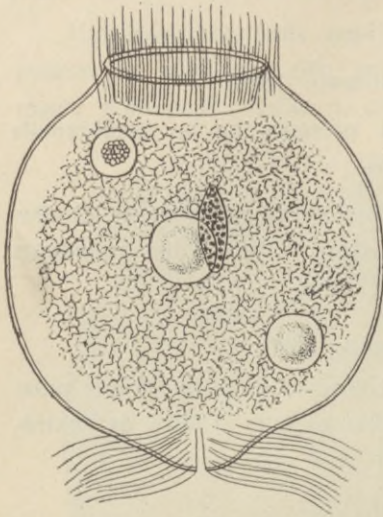


Fig. 85. — *Didymis ovalis*. (D'après BUNDLE.)

5. *Didymis* FIORENTINI, 1890.

Deux groupes de cils fins et longs, l'un entourant la bouche, l'autre l'anus.

Didymis ovalis et *D. quadrata* : dans le gros intestin des équidés.

6. *Spirodinium* FIORENTINI, 1890.

Une spirale ciliée partant du péristome et contournant le corps plusieurs fois.

Spirodinium equi : dans le gros intestin des équidés.

7. *Triadinium* FIORENTINI, 1890.

Le corps porte trois couronne de cils.

Triadinium caudatum : dans le colon des équidés.

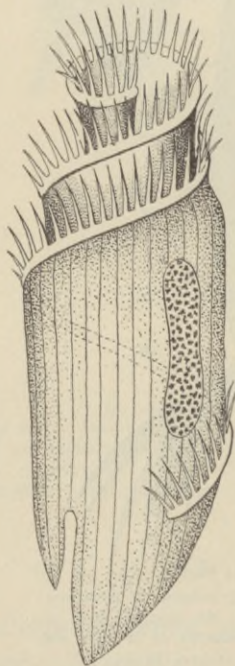


Fig. 86. — *Spirodinium equi*.
(D'après FIORENTINI.)

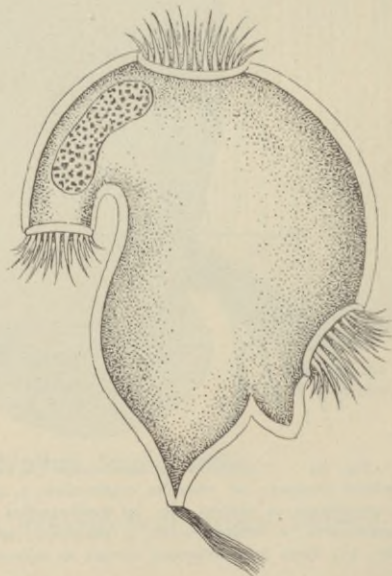


Fig. 87. — *Triadinium caudatum*. (D'après FIORENTINI.)

II. VERS.

Métazoaires à symétrie bilatérale, de forme variable, généralement allongée, et dépourvus de membres articulés.

A. Plathelminthes.

Vers de forme généralement aplatie et dépourvus d'un vrai cœlome.

1. CESTODES.

Plathelminthes dépourvus d'appareil digestif, de forme généralement rubanée; corps à segmentation le plus souvent bien accusée, comprenant alors un scolex et une chaîne de proglottis plus ou moins nombreux; scolex muni d'organes de fixation (ventouses, bothridies, crochets); le plus souvent hermaphrodites; un orifice génital mâle et un ou deux orifices femelles, de situation variable. Développement comportant un stade larvaire et un stade adulte. Parasites des vertébrés, aussi des invertébrés à l'état larvaire.

a. Tétraphyllidiens.

Scolex armé ou inerme, sans rostellum, muni de quatre ventouses de conformation diverse; proglottis distincts, mais à angles postérieurs non saillants; organes génitaux simples; testicules nombreux; canal déférent contourné; ovaire médian, nettement bilobé et rapproché du bord postérieur de l'anneau; follicules vitellogènes nombreux, le plus souvent disposés en deux rangées longitudinales latérales; utérus comprenant un tronc longitudinal médian muni de diverticules latéraux; œufs à membrane mince, sans opercule, à développement utérin.

Proteocephalus WEINLAND, 1858.

Scolex inerme; pores génitaux latéraux, irrégulièrement alternes; vésicule séminale absente; vagin s'ouvrant à côté et en avant de l'orifice mâle. Parasites des reptiles et des poissons.

Proteocephalus punicus : a été rencontré dans l'intestin du chien (Tunisie), probablement un parasite exceptionnel.

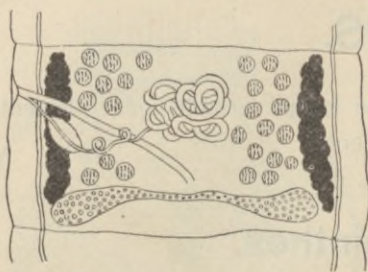


Fig. 88. — Diagramme de l'organisation d'un proglottis de *Proteocephalus*.

b. Cyclophyllidiens.

Scolex armé ou inerme, avec ou sans rostellum et muni toujours de 4 ventouses; crochets disposés sur le rostellum, rarement aussi sur les ventouses; proglottis le plus souvent distincts; organes génitaux simples ou doubles; orifice utérin absent; testicules en nombre variable (de un à beaucoup); ovaire le plus souvent nettement bilobé; vitellogène impair, simple, le plus souvent situé en arrière de l'ovaire, plus rarement en avant; utérus de forme très variable, le plus souvent sacculiforme ou ramifié, ou décomposé en un nombre plus ou moins grand de capsules séparées; œufs sans opercule, à développement utérin; embryon développé entouré de 2 à 3 enveloppes.

α. MÉSOCESTOÏDÉS.

Scolex inerme; organes génitaux simples; orifices génitaux s'ouvrant à la face ventrale des proglottis. A l'état adulte, parasites des mammifères et des oiseaux.

Mesocestoïdes VAILLANT, 1863.

Caractères de la famille.

Mesocestoïdes lineatus : parasite du chien et du chat.

Mesocestoïdes litteratus : parasite du chien.

β. ANOPLOCÉPHALIDÉS.

Scolex inerme; segments généralement plus larges que longs; organes génitaux simples ou doubles; pores génitaux marginaux et bilatéraux, unilatéraux ou irrégulièrement alternes; utérus transverse; embryon avec ou sans appareil piriforme. Adultes, parasites des mammifères et des oiseaux.

α'. Anoplocéphalinés.

Utérus persistant, de forme variable. Adultes, parasites des mammifères et des oiseaux.

1. *Anoplocephala* E. BLANCHARD, 1848.

Segments généralement plus larges que longs; organes génitaux simples; pores génitaux unilatéraux et irrégulièrement alternes; utérus transverse; embryons avec appareil piriforme. Adultes, parasites des périssoctyles et des rongeurs.

Anoplocephala magna : dans l'intestin grêle du cheval et du mulet.

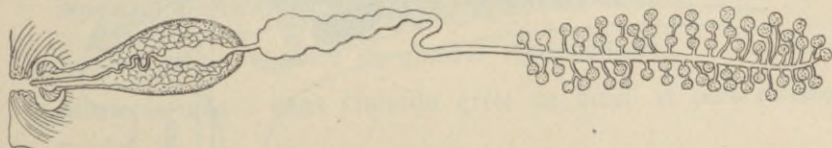


Fig. 89. — *Anoplocephala mamillana* : organes mâles. (D'après ZSCHOKKE.)

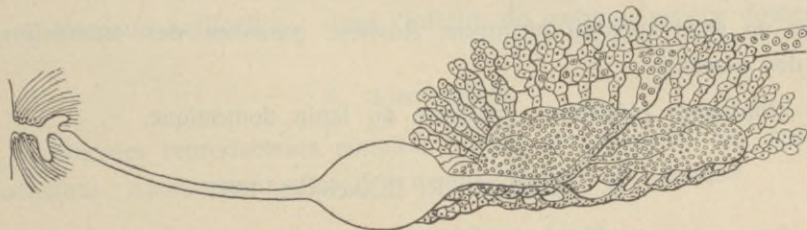


Fig. 90. — *Anoplocephala mamillana* : organes femelles. (D'après ZSCHOKKE.)

Anoplocephala perfoliata : dans le cœcum et l'iléon, rarement dans le colon, du cheval.

Anoplocephala mamillana : dans l'intestin grêle du cheval.

2. *Bertiella* STILES et HASSALL, 1902.

Segments toujours plus larges que longs; organes génitaux simples; pores génitaux régulièrement ou irrégulièrement alternes; utérus

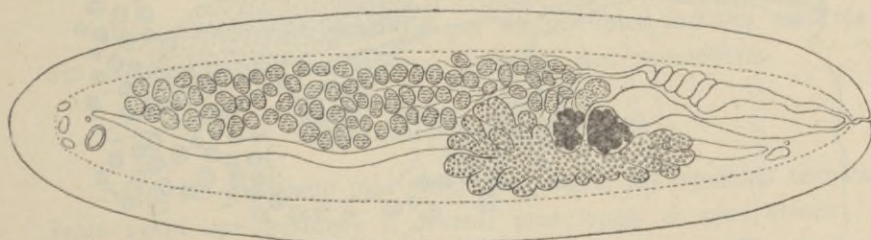


Fig. 91. — *Bertiella* : diagramme de l'organisation d'un proglottis. (D'après MEYNER.)

transverse; embryons munis ou non d'un appareil piriforme. Adultes, parasites des mammifères et des oiseaux.

Bertiella delafondi : dans l'intestin du pigeon domestique.

3. *Cittotænia* RIEHM, 1881.

Segments plus larges que longs; organes génitaux doubles; pores génitaux bilatéraux; utérus simple ou double, transverse; embryons

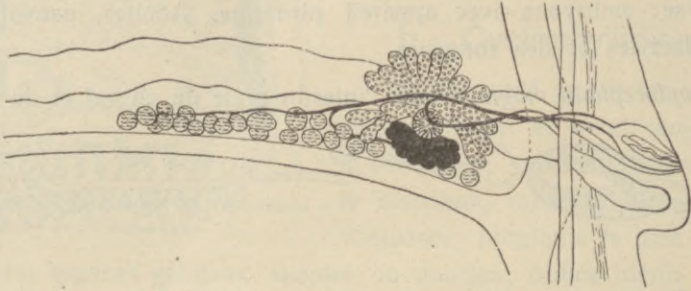


Fig. 92. — *Cittotænia ctenoides* : diagramme de la disposition des organes génitaux. (D'après RIEHM.)
avec ou sans appareil piriforme. Adultes, parasites des mammifères et des oiseaux.

Cittotænia ctenoides : parasite du lapin domestique.

4. *Moniezia* R. BLANCHARD, 1891.

Segments généralement plus larges que longs; organes génitaux doubles; utérus fusionnés sur la ligne médiane; pores génitaux bilatéraux; embryons munis ou non d'un appareil piriforme. Adultes, parasites des mammifères et des oiseaux. Ont été répartis en trois sections.

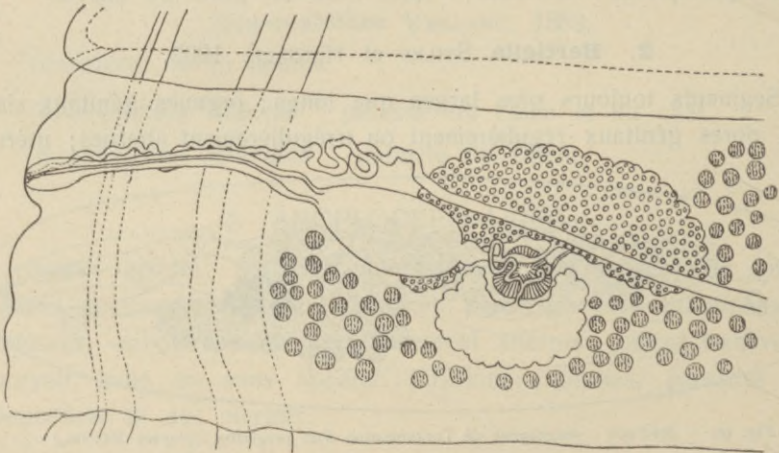


Fig. 93. — *Moniezia planissima* : diagramme de la disposition des organes génitaux. (D'après STILES.)

Section *planissima* : glandes interannulaires disposées en une série linéaire.

Moniezia planissima : dans l'intestin grêle du mouton et du bœuf.

Moniezia benedeni : dans l'intestin grêle du mouton et du bœuf.

Moniezia neumanni : dans l'intestin grêle du mouton.

Section *expansa* : disposition sacculaire des glandes interannulaires.

Moniezia expansa : dans l'intestin grêle du mouton, de la chèvre, du bœuf.

Moniezia trigonophora : dans l'intestin du mouton.

Section *alba* : absence de glandes interannulaires.

Moniezia alba : dans l'intestin grêle du bœuf et plus rarement du mouton.

Moniezia vogti : dans l'intestin du mouton.

Moniezia nullicollis : dans l'intestin du mouton; espèce douteuse.

β'. Linstowinés.

Organes reproducteurs simples; utérus se résolvant en capsules ovulaires. Adultes, parasites des mammifères et des oiseaux.

Zschokkeella RANSOM, 1909.

Segments beaucoup plus larges que longs; pores génitaux unilatéraux; testicules répartis sur toute la longueur du segment; organes femelles reportés du côté du pore génital. Adultes, parasites des oiseaux.

Zschokkeella linstowi : parasite de la pintade ptilorhynque.

γ'. Thysanosominés.

Utérus transverse constitué par de multiples saccules associés à des organes parutérins. Adultes, parasites des mammifères.

Thysanosoma DIESING, 1835.

Segments beaucoup plus longs que larges, les segments terminaux seuls ayant une tendance à devenir plus longs et plus étroits; organes reproducteurs doubles; utérus simple; pores génitaux opposés ou irrégulièrement alternes; dans ce dernier cas la poche péniale, l'ovaire et le vagin atrophiés d'un côté; utérus transverse; appareil piriforme sans cornes. Adultes, parasites des ruminants.

Thysanosoma actinioides : dans l'intestin du mouton.

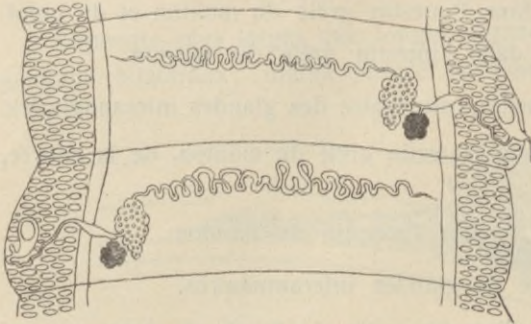


Fig. 94. — *Thysanosoma giardi* : diagramme de l'organisation du proglottis. (D'après NEUMANN.)

Thysanosoma giardi : dans l'intestin du mouton, du bœuf et du porc.

♂. Avitellinés.

Scolex inerme, à quatre ventouses; segments courts; pores génitaux irrégulièrement alternes; testicules disposés en 2 ou 4 groupes, marginaux; jamais de testicules dans le champ médian; un ovaire; pas de vitellogènes ni de glande coquillière; utérus simple ou double; œufs finalement réunis dans un organe parutérin; œufs dans l'ovaire et l'utérus entourés par des cellules nourricières; oncosphère à deux enveloppes; développement inconnu. Parasites des ruminants.

1. *Avitellina* GOUGH, 1911.

Strobile mince et étroit; segments plus larges que longs, aplatis dans la portion proximale, plus ou moins cylindriques dans la portion postérieure; testicules disposés en 4 groupes dans chaque segment, un à droite et un à gauche de chaque canal longitudinal; ovaire rap-

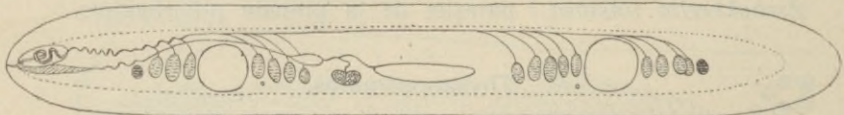


Fig. 95. — *Avitellina centripunctata* : diagramme de l'organisation d'un proglottis. (D'après GOUGH.)

proché du bord portant le pore génital; un utérus simple. Parasites dans l'intestin du mouton.

Avitellina centripunctata : dans l'intestin du mouton.

2. *Stilesia* RAILLIET, 1893.

Strobile mince et étroit; segments plus larges que longs; testicules disposés en 2 groupes latéraux distincts dans chaque segment; ovaire rapproché du côté où s'ouvre le pore génital; utérus double;

organe parutérin double. Parasites dans l'intestin et dans les conduits biliaires des ruminants.

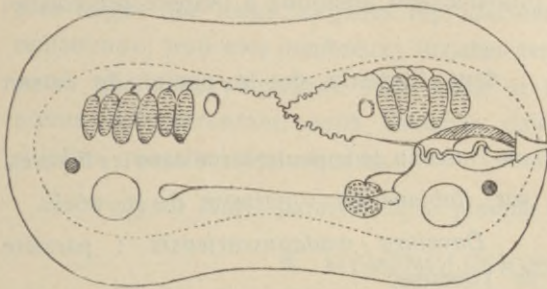


Fig. 56. — *Stilesia hepatica* : diagramme d'un proglottis. (D'après Gouss.)

Stilesia globipunctata : dans l'intestin grêle du mouton et de la chèvre.

Stilesia hepatica : dans les conduits biliaires du mouton, de la chèvre, etc.

Stilesia vittata : dans l'intestin grêle du dromadaire.

γ. DAVAINEIDÉS.

Scolex avec un rostellum armé d'une double rangée (rarement d'une rangée unique) de très nombreux petits crochets en forme de marteau ; ventouses armées, rarement inermes ; organes génitaux simples ou doubles ; pores génitaux marginaux, bilatéraux, unilatéraux ou irrégulièrement alternes ; utérus persistant ou non. Adultes, parasites des mammifères et des oiseaux.

Davaineinés.

Ventouses portant à leur périphérie plusieurs rangées de crochets caduques ou persistants ; utérus se résolvant en capsules ovulaires renfermant chacune un ou plusieurs œufs ; organes parutérins absents. Adultes, parasites des mammifères et des oiseaux.

1. *Davainea* BLANCHARD et RAILLIET, 1891.

Organes génitaux simples ; pores génitaux unilatéraux ou irrégulièrement alternes. Adultes, parasites des mammifères et des oiseaux.



Fig. 57. — *Davainea conlorta* : diagramme de la disposition des organes génitaux. (D'après ZSCHOKKE.)

Davainea struthionis : parasite de l'autruche.

Davainea crassula : parasite du pigeon.

Davainea cesticillus : parasite de la poule, du dindon.

Davainea tetragona : dans l'intestin grêle de la poule; larve probablement dans de petites hélices.

Davainea longicollis : probablement identique à l'espèce précédente; parasite de la poule.

Davainea cantaniana : dans l'intestin de la poule, du faisan commun et du dindon.

Davainea proglottina : dans l'intestin de la poule; larve dans les limaces.

Davainea proglottina, var. *dublanensis* : parasite de la poule.

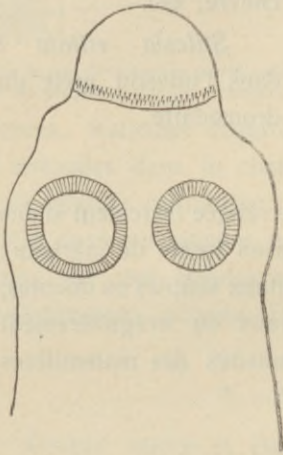


Fig. 98. — Scolex de *Davainea anatina*. (D'après LUEHE.)

Davainea madagascariensis : parasite de l'homme.

Davainea friedbergi : dans l'intestin du faisan commun et du dindon; larve peut-être dans la puppe des fourmis.

Davainea echinobothrida : dans l'intestin de la poule, du pigeon et du faisan; larves dans des hélices.

Davainea paraechinobothrida : espèce peut-être identique à *D. tetragona*, parasite de la poule.

Davainea mutabilis : parasite de la poule; espèce probablement identique à *D. cesticillus*.

Davainea asiatica : parasite de l'homme.

Davainea volzi : parasite de la poule.

Davainea pintneri : parasite de la pintade ptilorhynque.

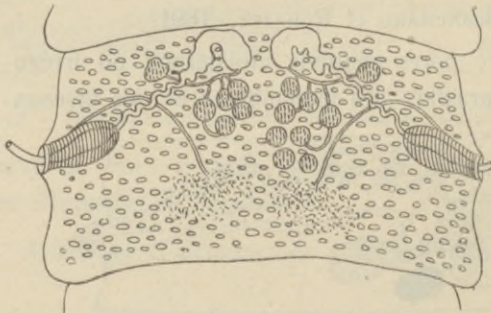


Fig. 99. — *Cotugnia bifaria* : diagramme de la disposition des organes génitaux. (D'après MONRICELLI.)

Davainea anatina : parasite du canard.

Davainea varians : parasite de la poule (Australie).

2. *Cotugnia* DIAMARE, 1893.

Segments plus larges que longs; organes reproducteurs doubles; testicules nombreux; utérus non persistant, œufs enfermés dans des capsules ovulaires. Adultes, parasites des oiseaux.

Cotugnia digonopora : parasite de la poule.

3. *Porogynia* RAILLIET et HENRY, 1909.

Rostellum armé de trois rangées de crochets; segments beaucoup plus larges que longs; organes reproducteurs simples; pores génitaux unilatéraux; testicules nombreux; organes femelles reportés du côté des pores génitaux; vittellogène situé entre la ligne médiane et l'ovaire; utérus non persistant; œufs contenus dans des capsules ovulaires. Adultes, parasites des oiseaux.

Porogynia lata : parasite de la pintade ptilorhynque.

δ. HYMÉNOLÉPIDIDÉS.

Scolex avec un rostellum armé ou sans rostellum; crochets du rostellum non en forme de marteau; ventouses inermes; organes reproducteurs simples, rarement doubles; pores génitaux marginaux et bilatéraux, unilatéraux ou régulièrement ou irrégulièrement alternes. Adultes, parasites des mammifères, des oiseaux, des reptiles et des batraciens.

α'. Dipylidiinés.

Rostellum armé ou rarement absent; ventouses inermes; organes reproducteurs simples ou rarement doubles; utérus simple ou lobulé, ou non persistant, se résolvant en de multiples capsules ovulaires renfermant chacune un ou plusieurs œufs; organes parutérins non développés. Adultes, parasites des mammifères, des oiseaux et des reptiles.

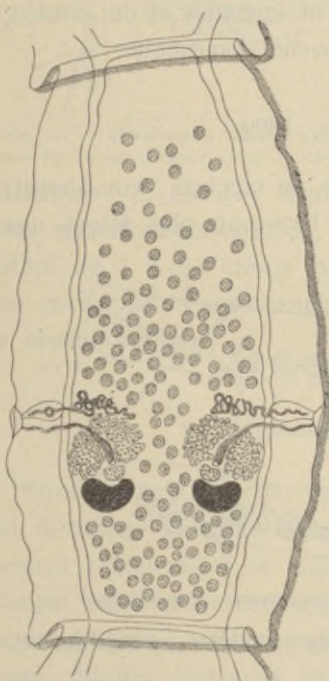


Fig. 100. — *Dipylidium sexcoronatum* : diagramme de la disposition des organes génitaux. (D'après v. RATZ.)

1. *Dipylidium* R. LEUCKART, 1863.

Rostellum armé de plusieurs rangées de crochets alternes; pores génitaux opposés; organes reproducteurs doubles; segments murs généralement plus longs que larges. Adultes, parasites des mammifères et des oiseaux.

Dipylidium caninum : dans l'intestin grêle du chien, du chat et de l'homme. Sa larve, le *Cryptocystis trichodectis*, vit dans la cavité viscérale du trichodecte et de la puce du chien et de l'homme.

Dipylidium trinchesei : dans l'intestin du chat domestique.

Dipylidium pasqualei : dans l'intestin du chat.

Dipylidium chyzeri : dans l'intestin du chat.

Dipylidium örleyi : dans l'intestin du chat.

Dipylidium sexcoronatum : dans l'intestin du chien.

2. Choanotænia RAILLIET, 1896.

Rostellum armé d'une unique couronne de crochets présentant généralement une longue racine dorsale et une courte ventrale; segments nombreux, rarement moins de 30; pores génitaux irrégulièrement alternes, s'ouvrant près du bord antérieur du segment; pas de vésicule séminale; utérus sacculiforme persistant, mais subdivisé en nombreuses chambres incomplètement séparées. Adultes, parasites des mammifères et des oiseaux.

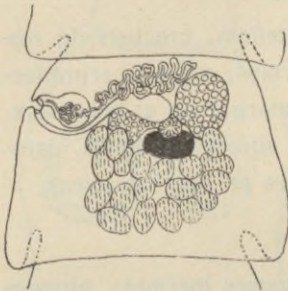


Fig. 101. — *Choanotænia infundibulum* : diagramme de la disposition des organes génitaux. (D'après RANSOM.)

Choanotænia infundibulum : parasite de la poule, du faisan commun et du dindon; larve dans la mouche domestique.

3. Amæbotænia COHN, 1899.

Rostellum armé d'une unique couronne de crochets; cou absent; segments peu nombreux (pas plus de 30), beaucoup plus larges que

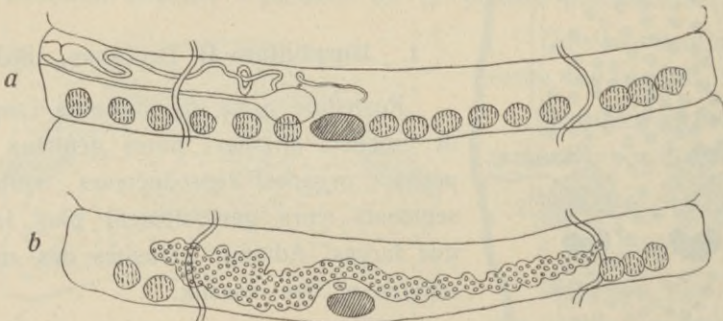


Fig. 102. — *Amæbotænia cuneata* : a, vue dorsale; b, vue ventrale. (D'après COHN.)

longs; pores génitaux régulièrement alternes; utérus sacculiforme. Adultes, parasites des oiseaux.

Amæbotænia sphenoides : intestin de la poule; larve chez un lombric.

β' . Parutérimés.

Scolex armé, rarement dépourvu de rostellum; organes génitaux simples, rarement doubles; utérus simple ou double avec un organe parutérim simple, ou multiple avec plusieurs organes parutérimés. Adultes, parasites des mammifères, des oiseaux et des batraciens.

Metroliaesthes RANSOM, 1900.

Scolex inerme, sans rostellum; pores génitaux irrégulièrement alternes; utérus primitivement simple, se transformant en une double cavité sphérique; un organe parutérim. Adultes, parasites des oiseaux.

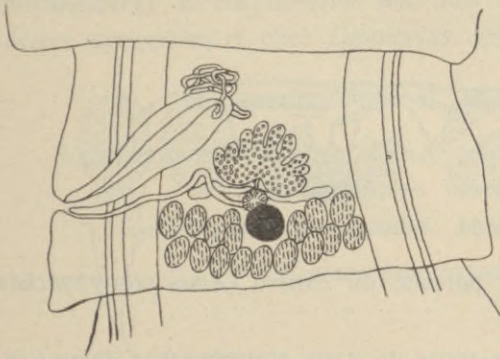


Fig. 103. — *Metroliaesthes lucida* : diagramme de la disposition des organes génitaux. (D'après RANSOM.)

rudimentaire et inerme; segments toujours plus larges que longs; organes reproducteurs simples; pores génitaux unilatéraux; testicules au nombre de 1 à 4; utérus persistant, sacculiforme; œufs munis de trois enveloppes transparentes. Adultes, parasites des mammifères et des oiseaux.

Metroliaesthes lucida : dans l'intestin grêle du dindon.

γ' . Hyménolépidinés.

Rostellum armé d'une unique couronne de crochets, ou plus rarement

1. Hymenolepis WEINLAND, 1858.

Strobile étroit, grêle, parfois filiforme; rostellum généralement bien développé et armé d'une unique couronne de crochets, ou plus rarement rudimentaire et inerme; ventouses généralement inermes ou rarement entièrement couvertes de petites épines; trois testicules dans chaque proglottis; organes génitaux femelles situés dans l'aire testiculaire. Adultes, parasites des mammifères et des oiseaux.

Hymenolepis villosa : parasite douteux de la poule.

Hymenolepis collaris : parasite de l'oie et du canard; larve dans *Gammarus* et *Cyclops*.

Hymenolepis setigera : parasite du cygne domestique.

Hymenolepis columbae : parasite du pigeon.

Hymenolepis gracilis : parasite du canard et de l'oie; la larve vit dans des crustacés ostracodes et copépodes.

Hymenolepis æquabilis : parasite du cygne domestique.

Hymenolepis tenuirostris : parasite du canard et de l'oie; larve dans *Cyclops* et *Gammarus*.

Hymenolepis diminuta : parasite de l'homme; la larve vit dans des insectes (*Asopia farinalis*, *Anisolabis annulipes*, *Acis spinosa* et *Scaurus striatus*).



Fig. 104. — *Hymenolepis diminuta* : organes génitaux. (D'après ZSCHOKKE.)

Hymenolepis megalops : parasite du canard (*Anas platyrhynchos domestica*).

Hymenolepis coronula : parasite de *Anas platyrhynchos domestica*; larves dans de petits ostracodes.

Hymenolepis exilis : parasite de la poule.

Hymenolepis murina : parasite de l'homme.

Hymenolepis cantaniana : parasite du dindon et de la poule.

Hymenolepis anatina : parasite du canard et du cygne; larve dans des *Cypris*.

Hymenolepis fasciculata : parasite de l'oie domestique; larve dans des *Cyclops*.

Hymenolepis venusta : parasite de *Anas platyrhynchos domestica*.

Hymenolepis carioica : parasite de la poule.

Hymenolepis meleagris : parasite du dindon.

Hymenolepis musculosa : parasite du dindon.

Hymenolepis parvula : parasite de *Anas platyrhynchos domestica*.

Hymenolepis sagitta : parasite de *Anas platyrhynchos domestica*.

Hymenolepis phasianina : parasite du faisan commun.

2. *Drepanidotænia* RAILLIET, 1892.

Corps relativement large, de forme lancéolée; scolex fort petit, armé de 8 crochets; cou très court, presque nul; appareil génital

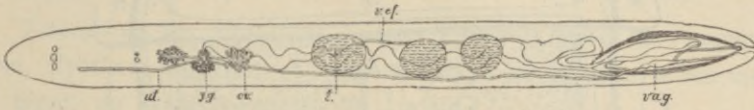


Fig. 105. — *Drepanidotænia lanceolata* : organes génitaux. (D'après WOLFFHÜGEL.)

femelle rejeté au-delà des testicules du côté opposé à celui du pore génital.

Drepanidotænia lanceolata : dans l'intestin du canard et de l'oie domestiques; a été observé une fois chez un enfant; larve chez divers cyclopidés et chez *Diaptomus spinosus*.

3. *Echinocotyle* R. BLANCHARD, 1891.

Rostellum armé d'une couronne de crochets grêles; ventouses grandes, chargées sur les bords et vers le milieu de petits crochets. Adultes, parasites des oiseaux.

Echinocotyle rosseteri : parasite du canard.

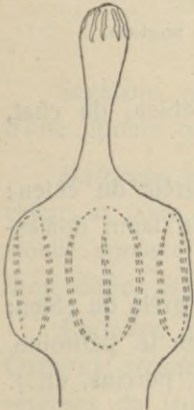


Fig. 105. — Scolex de *Echinocotyle rosseteri*. (D'après LUBNE.)

ε. TÆNIIDÉS.

Scolex avec rostellum généralement bien développé, muni d'une double couronne de crochets, rarement avec rostellum rudimentaire et inerme; ventouses inerme; segments murs plus longs que larges; organes reproducteurs simples; pores génitaux irrégulièrement alternes; testicules nombreux; ovaire double; utérus médian, longitudinal avec rameaux latéraux. Adultes, parasites des mammifères et des oiseaux.

1. *Tænia* LINNÉ, 1758.

Segments nombreux; utérus à branches distinctes; forme larvaire un cysticerque. A été subdivisé en deux sous-genres.

a. *Tænia* LINNÉ, 1758.

Rostellum distinct armé d'une double couronne de crochets. Cysticerque vivant chez des mammifères, adultes dans l'intestin des carnassiers.

Tænia solium : dans l'intestin grêle de l'homme; son cysticerque, *Cysticercus cellulosæ*, se rencontre dans les muscles et les

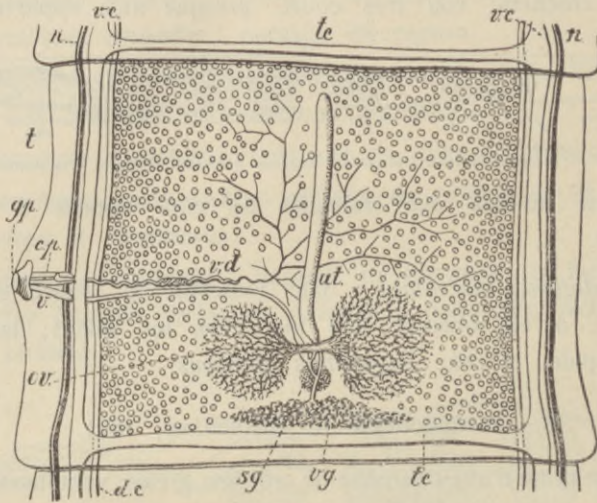


Fig. 107. — *Tænia (Taniarhynchus) saginata* : organisation d'un proglottis.
(D'après LEUCKART et STILES.)

viscères du porc domestique, aussi de l'homme, du chien, du chat, du mouton, etc.

Tænia pisiformis (*T. serrata*) : dans l'intestin grêle du chien; sa larve, *Cysticercus pisiformis*, habite le péritoine du lapin domestique, du lapin sauvage, du lièvre et de la souris.

Tænia hydatigena (*T. marginata*) : dans l'intestin grêle du chien; sa larve, le *Cysticercus tenuicollis*, se rencontre dans le péritoine, la plèvre ou le péricarde de divers animaux (ruminants, porcins, etc.).

Tænia teniæformis (*T. crassicollis*) : dans l'intestin grêle du chat domestique; sa larve, le *Cysticercus fasciolaris*, habite le foie des rats, souris, campagnols, etc.

Tænia krabbei : probablement dans l'intestin des chiens des Lapons; sa larve, le *Cysticercus tarandi*, a été rencontrée dans les muscles des rennes.

Tænia brachysoma : parasite du chien.

Tænia brauni : parasite du chien.

Tænia balaniceps : dans l'intestin du chien.

Tænia conscripta : parasite de l'oie domestique.

b. Tæniarhynchus WEINLAND, 1858.

Rostellum rudimentaire, inerme. Cysticerque vivant probablement chez des mammifères, adultes dans l'intestin de l'homme.

Tæniarhynchus saginatus : dans l'intestin grêle de l'homme; sa larve, *Cysticercus bovis*, se rencontre dans les muscles et les viscères du bœuf, du lama, peut-être de l'homme.

Tæniarhynchus africanus : dans l'intestin de l'homme.

Tæniarhynchus hominis : dans l'intestin de l'homme.

Tæniarhynchus philippinus : dans l'intestin de l'homme.

c. Sous-genre indéterminé.

Scolex inconnu.

Tænia (?) *confusa* : dans l'intestin de l'homme.

Tænia (?) *bremneri* : dans l'intestin de l'homme.

2. Multiceps GOEZE, 1782.

Segments nombreux; utérus à branches distinctes; rostellum armé d'une double couronne de crochets; larve constituée par un cœnure.

Multiceps multiceps (*Tænia cœnurus*) : dans l'intestin grêle du chien; sa larve, *Cœnurus cerebralis*, se développe dans l'encéphale, la moelle épinière du mouton, du bœuf, de la chèvre, du cheval, du dromadaire, etc.

Multiceps serialis : dans l'intestin grêle du chien; sa larve, le *Cœnurus serialis*, se rencontre dans le tissu conjonctif et les grandes séreuses du lapin de garenne, du lapin domestique, du lièvre, de l'écureuil, de la chèvre.

3. Echinococcus RUDOLPHI, 1801.

Segments peu nombreux (4 à 5), dont un seul mûr; rostellum armé d'une double couronne de crochets; larve représentée par un échinocoque avec ou sans vésicules-filles. Adultes, chez les carnassiers; larves, chez les herbivores et les omnivores.

Echinococcus granulosus : dans l'intestin du chien et du chat; sa larve, *Echinococcus polymorphus*, se développe dans la plupart des organes chez des hôtes très divers : homme, carnivores (chien, chat,

etc.), rongeurs (lapins, etc.), jumentés (cheval, âne, etc.), ruminants (mouton, chèvre, bœuf, etc.), porc, oiseaux (dindon).

Echinococcus multilocularis : dans l'intestin du chien; sa larve se développe dans divers organes de l'homme, du bœuf, du mouton et du porc.

Diploposthe JACOBI, 1896.

Rostellum armé d'une couronne de dix crochets; ventouses inermes; pores génitaux bilatéraux; glandes femelles simples, médianes; utérus sacculiforme transversal. Adultes, parasites des oiseaux.

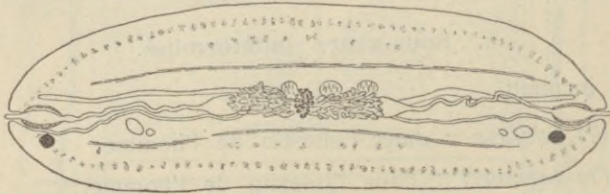


Fig. 108. — *Diploposthe laevis* : coupe schématique d'un proglottis. (D'après LUEHE.)

Diploposthe laevis : parasite des oiseaux.

ζ. FIMBRIARIIDÉS.

Scolex petit, caduque; rostellum armé d'une couronne de crochets; grand pseudo-scolex; segmentation superficielle; organes reproducteurs non métamérisés; pores génitaux marginaux, s'ouvrant la plupart du même côté; utérus non persistant, se résolvant en multiples saccules ovulaires. Adultes, parasites des oiseaux.

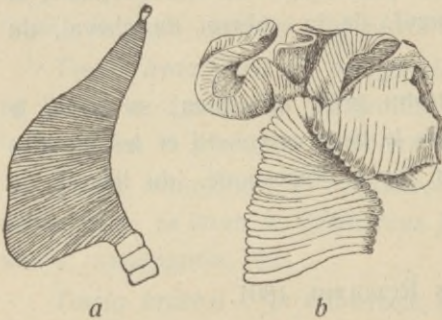


Fig. 109. — *Fimbriaria fasciolaris* : pseudo-scolex d'un individu jeune (a) et d'un exemplaire adulte (b). (D'après LUEHE.)

Fimbriaria FRÖHLICH, 1802.

Caractères de la famille.

Fimbriaria fasciolaris : parasite du canard, de l'oie, peut-être de la poule.

Dithyridium RUDOLPHI, 1819.

Formes larvaires dont les adultes ne sont pas connus : scolex dépourvu de rostellum et de crochets, muni de quatre ventouses;

vésicule caudale contenant peu ou pas de liquide; corps déprimé, souvent plissé transversalement.



Fig. 110. — *Dithyridium variabile*. (D'après NEUMANN.)

Dithyridium elongatum : dans la cavité pleurale ou péritonéale, dans le foie ou le poumon, du chat, du chien.

Dithyridium variabile : dans le péritoine de la poule.

c. Dibothriocéphaloïdés.

Scolex armé ou inerme, muni de deux bothridies en général faiblement développées; segmentation du corps apparente ou non; orifices génitaux au nombre de trois; organes reproducteurs rarement dédoublés; œufs munis d'un opercule.

DIPHYLLOBOTHRIIDÉS.

Orifices génitaux s'ouvrant sur la face ventrale du corps ou sur le bord des segments; utérus décrivant une figure en forme de rosette. Formes larvaires le plus souvent inconnues; adultes, dans l'intestin des mammifères, des oiseaux et des reptiles.

α. Ligulinés.

Orifices génitaux s'ouvrant sur la face ventrale des segments; scolex court et se continuant avec le corps sans démarcation nette; segmentation du corps complète, ou limitée à la portion antérieure ou même faisant défaut.

Braunia LEON, 1908.

Genre voisin de *Ligula*, dont il diffère par la forme de l'ovaire et la disposition des testicules sur deux rangées.

Braunia jassyensis : parasite de l'homme.

β. Diphyllbothriinés.

Orifices génitaux s'ouvrant sur la face ventrale des segments; scolex plus ou moins allongé nettement séparé du corps; segmentation du corps accusée; organes reproducteurs simples ou doubles. Adultes, parasites des mammifères, des oiseaux et des reptiles.

1. *Diphyllobothrium* COBBOLD, 1858.

Scolex plus ou moins ovoïde; bothridies allongées, modérément développées; organes reproducteurs simples. Adultes, dans l'intestin des oiseaux aquatiques, des carnassiers et de l'homme; les formes larvaires connues se rencontrent dans les muscles et sous les séreuses des poissons.



Fig 111. — *Diphyllobothrium latum* : vue dorsale du champ médian d'un segment. (D'après CLAUS.)

Diphyllobothrium latum : dans l'intestin grêle de l'homme, du chien et du chat; sa larve se rencontre dans les muscles et les viscères de divers poissons.

Diphyllobothrium cordatum : parasite du chien et de l'homme.

Diphyllobothrium fuscum : parasite du chien.

Diphyllobothrium serratum : parasite du chien.

Diphyllobothrium decipiens : parasite du chat.

Diphyllobothrium parvum : parasite de l'homme.

2. *Diplogonoporus* LÖNNBERG, 1892.

Scolex court; bothridies puissantes; proglottis courts et larges; organes reproducteurs doubles; pores génitaux s'ouvrant suivant deux rangées à la face ventrale des segments. Adultes, parasites de l'homme et des cétacés.

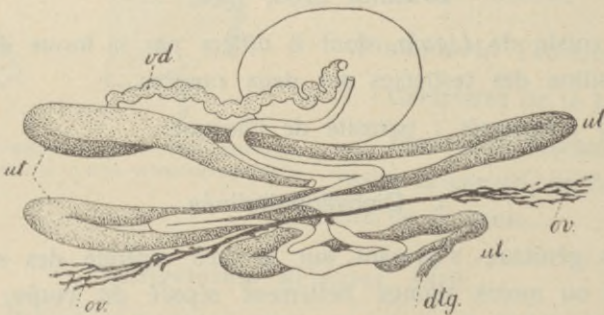


Fig. 112. — *Diplogonoporus grandis*. (D'après IJIMA et KURIMOTO.)

Diplogonoporus grandis : parasite de l'homme au Japon.

3. *Sparganum* DIESING, 1850.

On a réuni sous ce nom générique un certain nombre de formes larvaires de Dibothriocéphaloïdés, qui ont été rencontrées chez l'homme et dont les formes adultes sont inconnues.

Sparganum mansoni : parasite de l'homme (Chine, Japon).

Sparganum proliferum : parasite de l'homme (Japon, Etats-Unis).

Sparganum baxteri : parasite de l'homme (Afrique orientale allemande).

2. TRÉMATODES.

Plathelminthes munis d'un appareil digestif, de forme ramassée plus ou moins aplatie, non segmentés, pourvus d'organes de fixation (ventouses ou crochets) de situation variable; intestin le plus souvent subdivisé en deux branches terminées en cul-de-sac ou réunies en arrière; organes génitaux avec utérus venant s'ouvrir à l'extérieur. Développement plus ou moins complexe, comportant parfois plusieurs formes larvaires et plusieurs hôtes.

Malacocotylés.

Trématodes munis généralement d'une ou de deux ventouses; intestin le plus souvent bifide; orifice buccal antérieur; presque toujours hermaphrodites; pore génital situé généralement à la face ventrale du corps et le pore excréteur à l'extrémité postérieure. Endoparasites à peu d'exceptions près chez les vertébrés.

a. DIGENÈSES.

Développement comportant des générations se multipliant par voie asexuelle (sporocystes, rédies) et une ou plusieurs migrations.

α. Monostomiens.

Trématodes munis d'une seule ventouse; pore génital ventral, le plus souvent dans le tiers antérieur du corps; branches intestinales réunies entre elles en arrière ou terminées en cul-de-sac. Adultes, parasites des vertébrés (oiseaux, etc.); larves (sporocystes, rédies et cercaires) chez des gastéropodes d'eau douce.

1. MONOSTOMIDÉS.

Branches intestinales réunies entre elles en arrière; testicules disposés asymétriquement à l'intérieur de l'axe ainsi dessiné. Adultes, parasites des voies respiratoires des oiseaux aquatiques.

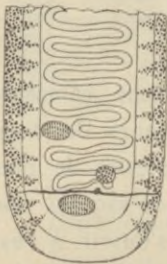


Fig. 113. — *Monostoma mutabile*. (D'après STOSSICH.)

1 *Monostoma* ZEDER, 1800.

Branches intestinales sans diverticules; testicules non lobés, séparés l'un de l'autre par les lacets de l'utérus; ovaire entre les testicules.

Monostoma mutabile : dans les sinus sous-orbitaires de l'oie domestique.

Monostoma attenuatum : espèce à rapporter peut-être à la précédente, trouvée dans le cœcum chez un dindon.

Monostoma arcuatum : dans les sinus sous-orbitaires de l'oie domestique.

2. *Typhlocœlum* STOSSICH, 1902.

Branches intestinales présentant des diverticules du côté interne; testicules fort lobulés.

Typhlocœlum obovale : dans la trachée et les bronches du canard (Brésil).

2. NOTOCOTYLIDÉS.

Branches intestinales se terminant en cul-de-sac; testicules disposés symétriquement dans la partie postérieure du corps en dehors des branches intestinales; ovaire médian entre les testicules. Adultes, parasites dans les cœcums et le rectum des oiseaux aquatiques.

1. *Notocotyle* DIESING, 1850.

Corps allongé s'atténuant en avant; face ventrale présentant des amas glandulaires disposés en séries longitudinales.

Notocotyle triserialis : dans les cœcums et le rectum du canard domestique, l'oie domestique.

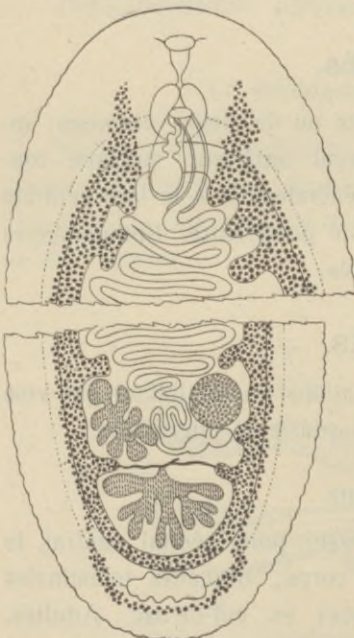


Fig. 114. — *Typhlocœlum flavum*. (D'après STOSSICH.)

2. *Catatropis* ODHNER, 1905.

Corps allongé à extrémités également arrondies; amas glandulaires de la face ventrale faiblement développés.

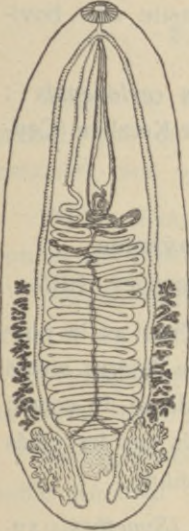


Fig. 115. — *Catatropis verrucosa*. (D'après LUEHE.)

Catatropis verrucosa : dans les cœcums et le rectum de l'oie domestique.

β. Amphistomiens.

Ventouse ventrale terminale ou subterminale; pore génital s'ouvrant à la face ventrale sur la ligne médiane; un ou deux testicules généralement situés au-devant de l'ovaire; vitellogènes doubles.

1. GASTROTHYLACIDÉS.

Corps épais, de forme ramassée; poche ventrale s'ouvrant en arrière de la ventouse orale et s'étendant jusqu'à la ventouse ventrale; celle-ci relativement petite; deux testicules faiblement lobulés disposés au-devant de la ventouse ventrale.

1. *Gastrothylax* POIRIER, 1883.

Le canal déférent et la portion céphalique de l'utérus situés l'un à droite, l'autre à gauche de la ligne médiane du corps; vers l'équateur du corps, l'utérus traverse la ligne médiane; ovaire situé entre les deux testicules; section de la poche ventrale triangulaire à base ventrale.



Fig. 116. - *Gastrothylax crumenifer*. (D'après BRANDES.)

Gastrothylax compressus : dans la panse du zébu.

Gastrothylax crumenifer : dans la panse du zébu et du buffle Kérabau.

2. *Fischæderius* STILES et GOLDBERGER, 1910.

Le canal déférent et la portion céphalique de l'utérus situés sur la ligne médiane du corps; testicules médians.

Fischæderius fischæderi : parasite du buffle Kérabau (Ceylan).

Fischæderius elongatus : parasite du buffle Kérabau et du bœuf (Ceylan, Chine).

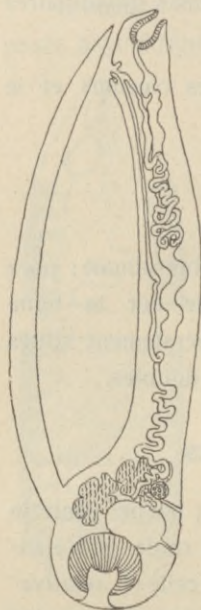


Fig. 117. — *Fischæderius elongatus*. (D'après FISCHÆDER.)

Fischæderius cobboldii : dans la panse du bœuf (Chine) et du buffle Kérabau (Java).

Fischæderius siamensis : parasite des bovins (Siam).

Fischæderius ceylonensis : parasite du buffle Kérabau (Ceylan?).

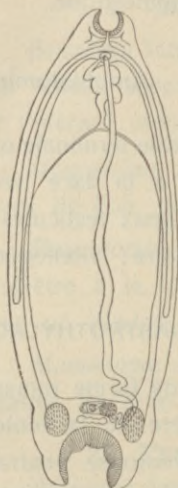


Fig. 118. — *Carmyerius spatiosus*. (D'après BRANDES.)

3. *Carmyerius*

STILES et GOLDBERGER, 1910.

Le canal déférent et la portion céphalique de l'utérus situés sur la ligne médiane du corps; testicules disposés sur les côtés de la ligne médiane.

Carmyerius (Synethes) synethes : dans la panse du buffle Kérabau.

Carmyerius (Carmyerius) gregarius : dans la panse du bœuf (Afrique orientale).

Carmyerius (Gastrothylacias) spatiosus : dans la panse du bœuf (Arabie).

Carmyerius (Gastrothylacides) mancupatus : dans la panse du bœuf (Afrique orientale).

2. PARAMPHISTOMIDÉS.

Corps épais, de forme plus ou moins ramassée; dépourvus de poche ventrale.

a. Paramphistominés.

Ventouse orale sans évagination; ovaire situé en arrière des testicules.

1. *Cotylophoron* STILES et GOLDBERGER, 1910.

Ventouse ventrale de taille modérée; pore génital muni d'une ventouse génitale; testicules petits, lobulés, disposés en avant de la ventouse ventrale.

Cotylophoron cotylophorum : dans la panse du bœuf et du zébu (Afrique orientale allemande).

Cotylophoron indicum : parasite du mouton (Inde).

2. *Paramphistomum* FISCHGEDER, 1901.

Forme du corps plus ou moins conique; ventouse ventrale terminale; pas de ventouse génitale; ventouse orale sans évagination; testicules plus ou moins lobulés; ovaire en arrière des testicules.

Paramphistomum (Paramphistomum) cervi : dans la panse et le bonnet du bœuf.

Paramphistomum (Paramphistomum) epiclitum : dans la panse du zébu et du buffle (Cochinchine) et du mouton (Punjab).

Paramphistomum (Paramphistomum) bathycotyle : dans la panse du buffle Kérabau (Ceylan).

Paramphistomum (Orthocœlium) orthocœlium : dans la panse du buffle Kérabau (Ceylan).

Paramphistomum (Orthocœlium) dicranocœlium : dans la panse du zébu.

Paramphistomum (Bothriophoron) bothriophoron : dans la panse du zébu (Madagascar).

Paramphistomum (Cauliorchis) cauliorchis : parasite du zébu.

Paramphistomum (Cauliorchis) crassum : parasite du zébu (Inde).

Paramphistomum (Cauliorchis?) papillosum : parasite du zébu (Inde).

Paramphistomum indicum : parasite du zébu (Inde).

Paramphistomum calicophorum : dans la panse du bœuf (Afrique orientale, Cap, Queensland), peut-être aussi du mouton.

Paramphistomum fraternum : parasite du buffle commun.

Paramphistomum siamense : dans les conduits biliaires d'un jeune zébu (Siam).

Paramphistomum parvipapillatum : dans le réseau d'un jeune zébu (Siam).

Paramphistomum streptocœlium : dans la panse du buffle Kérabau (Ceylan).

Paramphistomum scolioceium : dans la panse et le réseau du bœuf et du buffle commun (Cochinchine, Annam).



Fig. 119 — *Paramphistomum scolioceium*. (D'après FISCHÆDER.)

Paramphistomum explanatum : dans les conduits et la vésicule biliaire du zébu.

Paramphistomum gracile : dans la panse du buffle Kérabau (Ceylan).

Paramphistomum tuberculatum : dans l'intestin du bœuf (Inde).

b. Stéphanopharynginés.

Ventouse orale avec évagination circulaire; pas de ventouse génitale; corps non divisé.

Stephanopharynx FISCHÆDER, 1901.

Corps comprimé; deux testicules petits, faiblement lobulés; ovaire en arrière des testicules.

Stephanopharynx compactus : dans la panse du bœuf (Afrique).

c. Cladorchiinés.

Ventouse orale munie d'une paire d'évaginations.

1. **Pseudodiscus** SONSINO, 1895.

Corps ovoïde; ventouse ventrale relativement petite; pas de ventouse génitale; ventouse orale avec une paire d'évaginations; deux testicules petits en avant de l'ovaire. Parasite des équidés et des éléphants.

Pseudodiscus (Pseudodiscus) stanleyii : dans le colon du cheval (Inde).

Pseudodiscus (Pseudodiscus) collinsii : parasite du cheval (Inde).

Pseudodiscus (Hawkesius) hawkesii : dans le colon de l'éléphant de l'Inde.

Pseudodiscus ornatus : dans l'intestin de l'éléphant indien.

2. *Watsonius* STILES et GOLDBERGER, 1910.

Corps piriforme; ventouse ventrale fort grande; pas de ventouse génitale; ventouse orale avec une paire de poches irrégulièrement globuleuses; deux testicules lobulés en avant de l'ovaire.

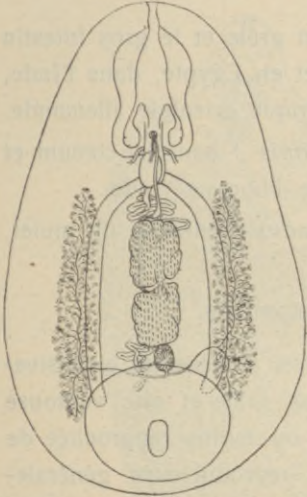


Fig. 120. — *Watsonius watsoni*. (D'après STILES et GOLDBERGER.)

Watsonius watsoni : dans l'intestin grêle (duodénum et jéjunum) de l'homme (Afrique occidentale allemande).

3. *Pfenderius* STILES et GOLDBERGER, 1910.

Corps plus ou moins conique; ventouse ventrale relativement grande; pas de ventouse génitale; ventouse orale munie de deux évaginations bien développées; deux testicules petits, lobulés, en avant de l'ovaire. Parasites dans le colon de l'éléphant indien.

Pfenderius papillatus : dans le colon de l'éléphant (Inde).

3. GASTRODISCIDÉS.

Corps plutôt discoïde, divisé en une portion céphalique et une portion caudale; pas de poche ventrale. face ventrale munie de nombreuses et grandes papilles; ventouse caudale à l'extrémité caudale.

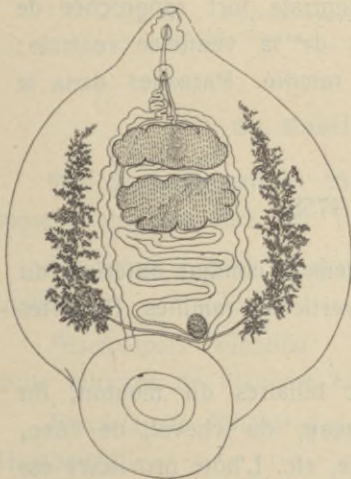


Fig. 121. — *Homalogaster philippinensis*. (D'après STILES et GOLDBERGER.)

1. *Homalogaster* POIRIER, 1883.

Appareil reproducteur localisé dans la portion antérieure élargie; ventouse ventrale de taille moyenne.

Homalogaster poirieri : dans le gros intestin des bovidés (bœuf ou zébu?) au Tonkin.

Homalogaster philippinensis : dans le cœcum du bœuf (sp.?) à Manile et au Siam.

2. *Gastrodiscus* LEUCKART, 1877.

Appareil reproducteur situé dans la portion caudale élargie; ventouse-ventrale petite.

Gastrodiscus ægyptiacus : dans l'intestin grêle et le gros intestin du cheval et du mulet en Egypte, dans l'Inde, la Guadeloupe et l'Afrique orientale allemande.

Gastrodiscus hominis : dans le cœcum et le colon ascendant de l'homme (Inde).

Gastrodiscus secundus : parasite du mulet.

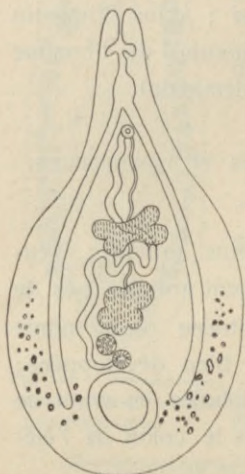


Fig. 122. — *Gastrodiscus hominis*. (D'après STEPHENS.)

γ. Distomiens.

Organes de fixation représentés exclusivement par une ventouse orale et une ventouse ventrale, celle-ci plus ou moins rapprochée de la première; organes reproducteurs généralement en arrière de la ventouse ventrale; corps non subdivisé; hermaphrodites (à l'exception des Schistosomidés).

a. FASCIOLIDÉS.

Corps de forme foliacée; ventouse ventrale fort rapprochée de la ventouse orale; pore génital en avant de la ventouse ventrale; testicules médians, fort ramifiés; ovaire ramifié. Parasites dans le foie et l'intestin des mammifères.

1. *Fasciola* LINNÉ, 1758.

Ventouse orale portée sur un prolongement conique antérieur du corps; branches de l'intestin munies de diverticules ramifiés. Parasites dans le foie des herbivores.

Fasciola hepatica : dans les canaux biliaires du mouton, du bœuf, du buffle, de la chèvre, du chameau, du cheval, de l'âne, du porc, du lapin domestique, de l'homme, etc. L'hôte provisoire est un petit mollusque d'eau douce (*Lymnæa truncatula*).

Fasciola gigantica : dans le foie de la chèvre, du mouton, du bœuf, du buffle; a été observée une fois chez l'homme.

Fasciola magna : dans le foie et les poumons du bœuf, dans le foie du mouton, du cheval, etc.



Fig. 123. — *Fasciola hepatica*.
(D'après SOMMER.)



Fig. 124. — *Fasciolopsis buski*.
(D'après OBIENER, in CASTEL-
LANI et CHALMERS.)

2. Fasciolopsis Looss, 1898.

Pas de prolongement conique antérieur du corps portant la ventouse orale; branches de l'intestin dépourvues de diverticules.

Fasciolopsis buski : dans l'intestin grêle de l'homme et du porc (Asie).

Fasciolopsis rathouisi : dans l'intestin ou peut-être dans les conduits biliaires de l'homme (Asie).

Fasciolopsis fülleborni : trouvé dans les selles d'un Indien à Hambourg.

Fasciolopsis jaksoni : dans le foie de l'éléphant indien.

Fasciolopsis (?) *sp.* : a été signalé dans les vomissements d'un enfant à Hong-Kong.

3. *Fascioletta* GARRISON, 1908.

Corps allongé, plus large en avant qu'en arrière; ventouse ventrale grande; branches intestinales sans diverticules; testicules glo-

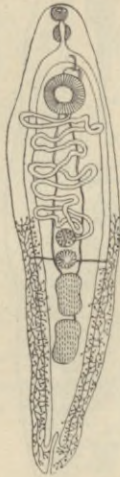


Fig. 125. — *Fascioletta ilocana*. (En partie d'après GARRISON, in BRUMPT.)

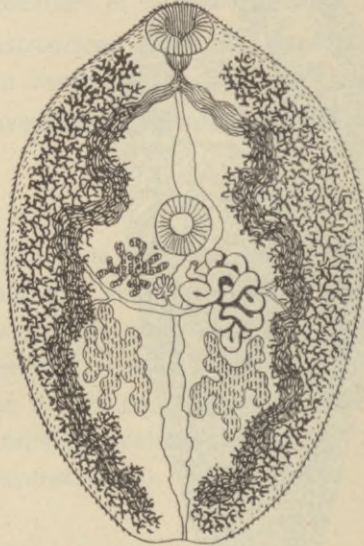


Fig. 126. — *Paragonimus westermani*. (D'après LOOSS.)

buleux, médians; ovaire globuleux; vitellogènes développés dans la partie postérieure du corps; œufs grands et operculés.

Fascioletta ilocana : dans l'intestin de l'homme (Iles Philippines).

4. *Paragonimus* BRAUN, 1899.

Corps épais, ovale ou largement fusiforme, toujours circulaire en section transversale; ventouse ventrale située au milieu de la face ventrale; branches intestinales sans diverticules; pore génital en arrière de la ventouse ventrale. Parasites dans les poumons et autres organes des mammifères.

Paragonimus westermani : dans les poumons de l'homme, du chien, du chat, du porc (Japon, Chine, Corée, Amérique du Nord, etc.).

5. Agamodistomum STOSSICH, 1892.

Nom donné à des formes larvaires de Fasciolidés, dont les états adultes ne sont pas connus.

Agamodistomum ophthalmobium : trouvé entre le cristallin et sa capsule chez un enfant; peut-être forme jeune de *Fasciola hepatica*.

Agamodistomum suis : libre ou enkysté dans le tissu conjonctif intramusculaire chez le porc.

b. OPISTHORCHIIDÉS.

Corps aplati, rétréci en avant; ventouses rapprochées l'une de l'autre; branches intestinales s'étendant jusque près de l'extrémité postérieure; pore génital immédiatement en avant de la ventouse ventrale; testicules globuleux ou lobulés, disposés vers l'extrémité postérieure; utérus décrivant d'abondants lacets; œufs petits, nombreux, jaune clair. Parasites dans la vésicule biliaire et les conduits biliaires des mammifères, des oiseaux et des reptiles.

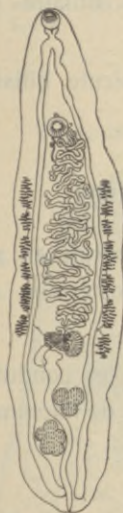


Fig. 127. — *Opisthorchis felineus*. (D'après STILES et HASSELL.)

a. Opisthorchiinés.

Pore excréteur terminal; testicules plus ou moins lobulés.

1. Opisthorchis R. BLANCHARD, 1895.

Testicules lobulés, l'antérieur à 4 lobes, le postérieur à 5 lobes. Parasites dans la vésicule et les conduits biliaires des mammifères et des oiseaux.

Opisthorchis felineus : dans la vésicule et les conduits biliaires de l'homme, du chien et du chat.

Opisthorchis pseudo-felineus : parasite des chats dans l'Amérique du Nord.

Opisthorchis noverca : parasite de l'homme et du chien (Inde).

Opisthorchis simulans : parasite du canard domestique.

2. Clonorchis Looss, 1907.

Testicules fortement ramifiés. Parasites des conduits biliaires des mammifères.

Clonorchis sinensis : dans les conduits biliaires de l'homme (Chine, Japon).

Clonorchis endemicus : dans le foie de l'homme, du chien, du chat, du porc (Chine, Japon).

β. Métorchiniés.

Pore excréteur ventral; testicules plus ou moins globuleux.

1. *Metorchis* Looss, 1899.

Pore excréteur s'ouvrant ventralement par rapport aux testicules.

Metorchis complexus : parasite du chat.

Metorchis albidus : dans la vésicule biliaire du chat et peut-être aussi du chien.

Metorchis xanthosomus : dans la vésicule biliaire du canard domestique.



Fig. 128. — *Clonorchis sinensis*. (D'après STILES.)

2. *Pseudamphistomum* LUEHE, 1909.

Pore excréteur s'ouvrant à la face ventrale en arrière des testicules, peu avant le rebord postérieur, au fond d'une invagination du tégument.

Pseudamphistomum truncatum : dans les conduits biliaires du chien et du chat, peut-être aussi de l'homme.

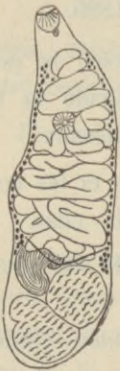


Fig. 129. — *Metorchis xanthosomus*. (D'après LUEHE.)

c. CENTROCESTIDÉS.

Ventouse ventrale rapprochée du milieu du corps; branches intestinales sans diverticules latéraux; pore génital s'ouvrant en avant de la ventouse ventrale; un cercle d'épines à l'extrémité antérieure; testicules dans un même plan transverse tout près du bord postérieur du corps; ovaire prétesticulaire; utérus ne s'étendant pas en arrière des testicules. Parasites dans l'intestin grêle des mammifères et des oiseaux.

Ascocotyle Looss, 1899.

Branches intestinales courtes, ne dépassant pas la ventouse ventrale; œsophage long; une lèvre dorsale au-dessus de la bouche; ventouse orale se prolongeant en un long cul-de-sac en arrière.

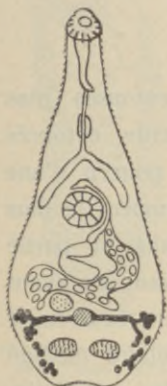


Fig. 130. — *Ascocotyle minuta*. (D'après Looss.)

Ascocotyle minuta : parasite du chien et du chat (Egypte).

Ascocotyle italica : parasite du chien (Italie).

d. COTYLOGONIMIDÉS.

Branches intestinales sans diverticules latéraux; pore génital en avant ou à gauche de la ventouse ventrale, ou en arrière de celle-ci porté sur une papille; testicules disposés à l'extrémité postérieure du corps.

Heterophyes COBBOLD, 1866.

Ventouse ventrale vers le milieu du corps; pore génital latéralement et en arrière de la ventouse ventrale, s'ouvrant sur une papille musculieuse en forme de ventouse. Parasites dans l'intestin des mammifères.

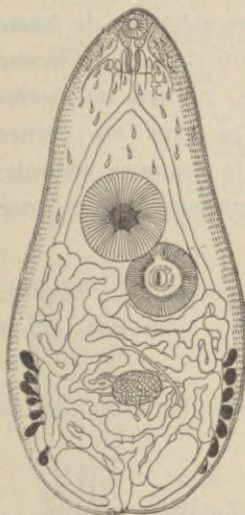


Fig. 131. — *Heterophyes heterophyes*. (D'après Looss.)

Heterophyes heterophyes : dans l'intestin de l'homme, du chien et du chat (Egypte, Japon).

Heterophyes æqualis : parasite du chat et du chien.

Heterophyes dispar : parasite du chien et du chat.

e. BUNODÉRIDÉS.

Ventouse orale pourvue de six prolongements musculieux, qui peuvent s'unir entre eux pour former une collerette plus ou moins proéminente; ventouse ventrale au moins aussi grande que la ventouse orale et située en avant du milieu du corps; pore génital en avant de la ventouse ventrale; testicules dans la seconde moitié du corps; ovaire situé latéralement entre la ventouse ventrale et les testicules.

Bunodera RAILLIET, 1896.

Testicules disposés suivant une ligne oblique et recouverts par l'utérus.

Bunodera linearis : dans le gros intestin de la poule.

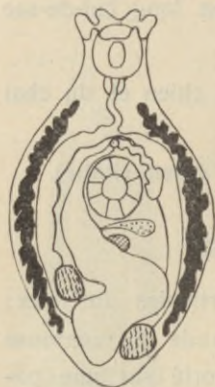


Fig. 132. — *Bunodera nodulosa*. (D'après LOOSS.)

f. ECHINOSTOMIDÉS.

Corps plus ou moins allongé; ventouses plus ou moins rapprochées; ventouse orale petite, entourée d'un repli interrompu ventralement et pourvu d'une simple ou double rangée d'épines; tégument le plus souvent chargé de spinules serrées dans la partie antérieure du corps; pore génital médian, en avant de la ventouse ventrale; testicules vers l'extrémité postérieure du corps; ovaire prétesticulaire médian ou latéral. Parasites dans l'intestin des vertébrés, surtout des oiseaux.

1. **Echinostoma** RUDOLPHI, 1809.

Corps allongé; ventouses rapprochées l'une de l'autre; disque adoral portant une double rangée continue d'épines; tégument spinulé ou non; testicules médians, de forme variable, dans la moitié postérieure du corps; ovaire globuleux ou ovale, prétesticulaire, médian ou légèrement latéral; vitellogènes disposés dans les parties latérales du corps en arrière de la ventouse ventrale; utérus long à circonvolutions nombreuses; œufs gros et ovoïdes.



Fig. 133. — *Echinostoma echinatum*. (D'après LURHE.)

Echinostoma revolutum : dans l'intestin du canard, de l'oie et du cygne domestiques, ainsi que de la poule.

Echinostoma recurvatum : dans l'intestin de la poule.

2. **Hypoderæum** DIETZ, 1909.

Disque adoral faiblement développé, muni d'une double rangée continue d'épines; tégument de la partie antérieure du corps spinulé; ventouses fort rapprochées l'une de l'autre; ventouse ventrale très grande; testi-

cules allongés, médians; l'anérieur situé vers le milieu du corps; ovaire globuleux, médian, prétesticulaire; utérus long; œufs nombreux.



Fig. 134. — *Isthmiophora melis*. (D'après LUEHE.)

Hypoderæum conoideum : dans le gros intestin du canard domestique, de l'oie domestique et de la poule.

3. *Isthmiophora* LUEHE, 1909.

Ventouse ventrale à la limite entre les 1^{er} et 2^e quarts; disque adoral largement échancré du côté ventral et portant une double rangée continue d'épines; tégument spinulé; testicules de forme plus ou moins irrégulière, médians, situés à l'origine de la moitié postérieure du corps; ovaire globuleux, prétesticulaire, situé à droite de la ligne médiane; vitellogènes latéraux, un peu en arrière de la ventouse ventrale; utérus à circonvolutions peu nombreuses; œufs très gros.

Isthmiophora melis : dans l'intestin du chat, du chien (?).

4 *Echinochasmus* DIETZ, 1909.

Disque adoral fort développé, muni d'une rangée unique d'épines, interrompue du côté dorsal; tégument spinulé; testicules gros, globuleux, contigus, médians; ovaire globuleux, prétesticulaire, situé à droite de la ligne médiane; vitellogènes latéraux, s'étendant en avant jusqu'à la ventouse ventrale; utérus court, à circonvolutions peu nombreuses; œufs ovoïdes, gros.



Fig. 135. — *Echinochasmus perfoliatus*. (D'après v. RATZ.)

Echinochasmus perfoliatus : dans l'intestin du chien et du chat.

g. PHILOPHTHALMIDÉS.

Corps ovale, plus ou moins trapu; tégument spinulé ou non; branches intestinales longues, non ramifiées; pore génital en avant de la ventouse ventrale; testicules situés à l'extrémité postérieure du corps; ovaire prétesticulaire, médian; vitellogènes peu développés; utérus à circonvolutions nombreuses; œufs de moyenne grandeur.

Philophthalmus Looss, 1899.

Corps allongé; pore génital médian; vitellogènes tubuleux ou constitués par une série de 6-7 follicules.

Philophthalmus gralli : dans les culs-de-sac conjonctivaux de la poule au Tonkin.



Fig. 136. — *Philophthalmus lucipetus*. (D'après LUEHE.)

h. PROSTHOGONIMIDÉS.

Corps large, aplati, acuminé en avant; téguement spinulé au maximum vers le milieu du corps; branches intestinales ne s'étendant pas jusqu'à l'extrémité postérieure; pore génital à gauche de la ventouse orale; testicules de forme irrégulière, disposés symétriquement en arrière de la ventouse ventrale; ovaire prétesticulaire, fortement lobé; utérus décrivant de nombreuses circonvolutions en arrière et entre les testicules; œufs nombreux, petits.

Prosthogonimus LUEHE, 1899.

Orifices mâle et femelle accolés l'un à l'autre; circonvolutions utérines s'étendant latéralement au-delà des branches intestinales.

Prosthogonimus cuneatus : dans la bourse de Fabricius de la poule.

Prosthogonimus anatinus : dans la bourse de Fabricius du canard domestique.

Prosthogonimus pellucidus : dans la bourse de Fabricius et l'oviducte de la poule.

Prosthogonimus japonicus : dans l'œuf de la poule (Japon).



Fig. 137. — *Prosthogonimus ovalis* (D'après LUEHE.)

i. DICROCELIIDÉS.

Corps allongé, aplati; ventouses rapprochées l'une de l'autre; téguement non spinulé; branches intestinales n'atteignant pas l'extrémité postérieure; pore génital médian entre les deux ventouses; testicules l'un à côté de l'autre ou l'un derrière l'autre, entre la ventouse ventrale et l'ovaire; vitellogènes faiblement développés; circonvolutions utérines remplissant toute la

partie postérieure du corps en arrière des glandes génitales; œufs nombreux. Parasites dans la vésicule biliaire et les conduits biliaires des mammifères et des oiseaux.



Fig. 138. — *Dicrocoelium dendriticum*. (D'après Looss, in MENSE.)

1. *Dicrocoelium* DUJARDIN, 1845.

Corps allongé, plus atténué en avant qu'en arrière; testicules disposés suivant une ligne oblique; vitello-gènes symétriques.

Dicrocoelium dendriticum : dans les canaux biliaires du mouton, de l'âne, du bœuf, de la chèvre, du porc, du lapin, du cheval, du chien et de l'homme.

Dicrocoelium hospes : dans les canaux hépatiques des bœufs (Soudan).

2. *Eurytrema* Looss, 1907.

Corps élargi terminé en arrière par un prolongement triangulaire; ventouses grandes et proéminentes; ventouse orale reportée sur la face ventrale et débordée en avant par le contour du corps; testicules latéraux éloignés l'un de l'autre.

Eurytrema pancreaticum : dans les conduits excréteurs du pancréas du bœuf et du buffle (Indochine).

Eurytrema caelomaticum : dans le pancréas du bœuf (Tonkin).



Fig. 139. — *Eurytrema caelomaticum*. (D'après Looss.)

Clinostomum LEIDY, 1856.

Corps aplati, le plus souvent élargi en arrière; ventouses rapprochées l'une de l'autre; ventouse orale petite et rétractile; ventouse ventrale grande, à ouverture triangulaire; branches intestinales s'étendant jusqu'à l'extrémité postérieure et portant latéralement des diverticules plus ou moins développés; pore génital sensiblement médian, loin en arrière de la ventouse ventrale; testicules plus ou moins lobulés; ovaire situé entre les testicules; vitellogènes fort développés; utérus fort contourné dans sa

première partie, se dirigeant ensuite directement vers la ventouse ventrale, au niveau de laquelle il décrit une anse. Parasites dans la bouche et le larynx des oiseaux.

Clinostomum commutatum : dans les cæcums et l'intestin grêle de la poule, du dindon, du pigeon (?).

j. SCHISTOSOMIDÉS.

Trématodes dioïques; corps allongé; pore génital en arrière de la ventouse ventrale; celle-ci plus grande que la ventouse orale; branches intestinales, après un parcours plus ou moins long, se réunissant pour former un tronc unique s'étendant jusqu'à l'extrémité postérieure; chez le mâle, 4 à plusieurs testicules disposés en deux séries linéaires; chez la femelle, un ovaire médian immédiatement en avant de la réunion des branches intestinales et de nombreuses vésicules vitellogènes disposées de part et d'autre du tronc intestinal impair. Parasites de l'appareil circulatoire des mammifères et des oiseaux.

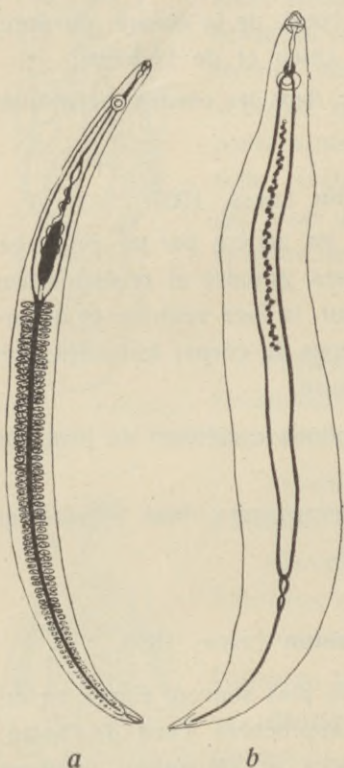


Fig. 140. — *Schistosoma bomfordi* : a, femelle, b, mâle. (D'après MAROTEL.)

1. *Schistosoma* WEINLAND, 1858.

Femelles longues filiformes; mâles plus courts, à corps élargi latéralement et s'incurvant sur la face ventrale de manière à former un canal gynécophore, dans lequel se trouve la femelle; œufs munis d'un aiguillon.

Schistosoma hæmatobium : dans le système porte du foie, dans la veine porte, la veine mésentérique inférieure de l'homme.

Schistosoma mansoni : dans le système veineux du foie et du rectum chez l'homme.

Schistosoma japonicum : parasite de l'homme, du chien et du chat (Japon, Chine, Philippines, Afrique du Sud).

Schistosoma bovis : dans la veine porte du bœuf et du mouton.

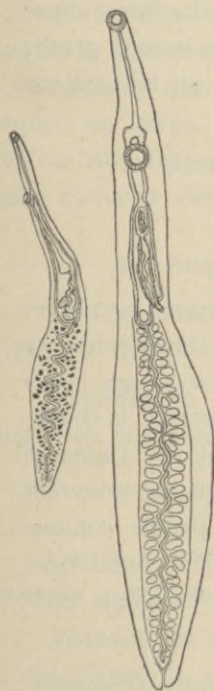
Schistosoma bomfordi : dans les vaisseaux mésentériques du zébu (Inde) et chez les bovidés en France.

Schistosoma spindale : dans les vaisseaux mésentériques du zébu (Inde).

Schistosoma indicum : dans le système porte du cheval et de l'âne (Inde).

2. *Bilharziella* Looss, 1899.

Corps aplati, lancéolé dans les deux sexes; mâles plus grands que femelles; pore génital du mâle sur le côté gauche du corps, notablement en arrière de la ventouse ventrale; testicules nombreux, disposés en deux séries linéaires sur les côtés du tronc intestinal impair; pore génital de la femelle médian, immédiatement en arrière de la ventouse ventrale; utérus court, ne renfermant jamais plus d'un œuf à la fois; œuf allongé en avant, muni d'une petite épine terminale en arrière. Parasites dans le système circulatoire des oiseaux.



Bilharziella polonica : parasite du canard domestique (Pologne).

b. MÉTASTATIQUES.

Développement sans générations intermédiaires, mais avec formation de deux formes larvaires et passage à un hôte intermédiaire.

Holostomiens.

Ventouse orale terminale ou subterminale et ventouse ventrale peu développées; en arrière de celle-ci un appareil de fixation de forme variable; corps le plus souvent divisé en une partie antérieure fixatrice et une partie postérieure renfermant les organes génitaux; branches intestinales non diverticulées s'étendant jusqu'à l'extrémité postérieure du corps; pore génital terminal et plus ou moins dorsal;

Fig. 141. — *Bilharziella polonica* : femelle à gauche, mâle à droite. (D'après LUEHE.)

vitellogènes fort développés; utérus faiblement contourné et ne renfermant qu'un petit nombre d'œufs très gros. Adultes, parasites des reptiles, des oiseaux et des mammifères. Hôtes intermédiaires : mollusques, poissons, batraciens, oiseaux et mammifères.

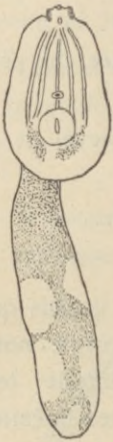


Fig. 142. — *Hemistomum spathaceum*. (D'après LUEBE.)

1. *Hemistomum* DIESING, 1850.

Partie postérieure du corps sensiblement cylindrique; partie antérieure aplatie, à bords latéraux s'incurvant vers la face ventrale; ventouse ventrale généralement pas plus grande que la ventouse orale; organe fixateur postérieur sous la forme d'une papille compacte qui recouvre souvent la plus grande partie de la face ventrale antérieure et la ventouse ventrale.

Hemistomum alatum : dans l'intestin grêle du chien.

2. *Strigea* ABILDGAARD, 1790.

Corps divisé en deux parties par un étranglement circulaire; partie antérieure transformée en une coupe par la fusion des bords latéraux; à l'intérieur de la coupe, la ventouse ventrale et l'appareil de fixation; pore génital s'ouvrant au sommet d'une papille conique au fond de la bourse copulatrice; celle-ci s'ouvre à l'extrémité postérieure du corps.

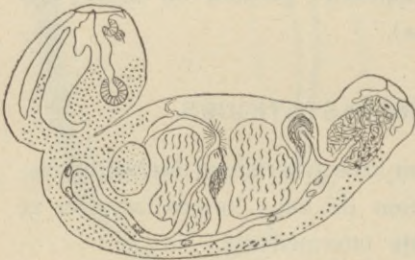


Fig. 143. — *Strigea strigis*. (D'après LUEBE.)

Strigea gracilis : dans l'intestin du canard domestique (Pologne).

B. Némathelminthes.

Vers de forme généralement cylindrique, à corps revêtu d'une cuticule.

1. NÉMATODES.

Extrémité antérieure dépourvue d'une trompe armée de crochets; appareil digestif plus ou moins complet.

a. ANGUILLULIDÉS.

Fort petits nématodes; œsophage à deux bulbes; souvent un aiguillon chitineux ou des dents dans la cavité buccale; deux spicules égaux, souvent aussi une bourse copulatrice; vulve s'ouvrant au milieu du corps. Vivent le plus souvent libres dans l'eau douce, le sol ou les substances en macération, quelques-uns parasites des plantes, plus rarement des animaux.

1. *Anguillulina* GERVAIS et VAN BENEDEN, 1859.

Un aiguillon dans la cavité buccale; bourse copulatrice sans papilles; utérus asymétrique.

Anguillulina putrefaciens : vit dans les oignons; a été trouvée dans les vomissements d'un malade.

2. *Rhabditis* DUJARDIN, 1845.

Cavité buccale dépourvue de dents; pas de lignes latérales; deux spicules avec une pièce accessoire.

Rhabditis pellio : a été observé dans le vagin chez une femme; a été signalé à plusieurs reprises dans des lésions de la peau chez le chien; normalement vit dans le sol.

Rhabditis niellyi : a été rencontré dans des papules siégeant sur les membres d'un jeune garçon.

b. ANGIOSTOMIDÉS.

Nématodes à développement hétérogonique, comportant une génération libre rhabditiforme et une génération filariforme.

1. *Strongyloides* GRASSI, 1879.

Forme parasite à bouche simple, sans armature chitineuse, entourée de quatre lèvres; œsophage très long, subcylindrique; hermaphrodite ou parthénogénétique (?).

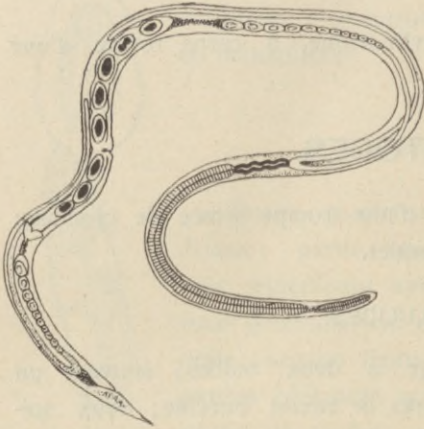


Fig. 144. — *Strongyloides stercoralis* : femelle.
(D'après Looss.)

Strongyloides stercoralis : vit dans le tube digestif de l'homme et y détermine de l'irritation, qui se traduit par des poussées diarrhéiques.

Strongyloides longus : vit dans l'intestin grêle du mouton, du porc, du lapin, etc.

2. *Probstmayria* RANSOM, 1907,

Bouche pourvue de six lèvres; extrémité postérieure du corps terminée en pointe aiguë; œsophage comportant une partie longue et cylindrique et une partie courte et piriforme renfermant un appareil dentaire; deux spicules sensiblement égaux; pas de bourse copulatrice; multiples papilles postanales petites; vulve vers le milieu du corps; œufs peu nombreux éclosant dans l'utérus.

Probstmayria vivipara : dans le gros intestin du cheval et de l'âne.

c. GNATHOSTOMIDÉS.

Téguments recouverts totalement ou partiellement de minuscules épines à pointes multiples; tête globuleuse recouverte de spinules; bouche à deux lèvres; deux spicules; vulve en arrière du milieu du corps. Vivent dans l'estomac des vertébrés, spécialement des mammifères.

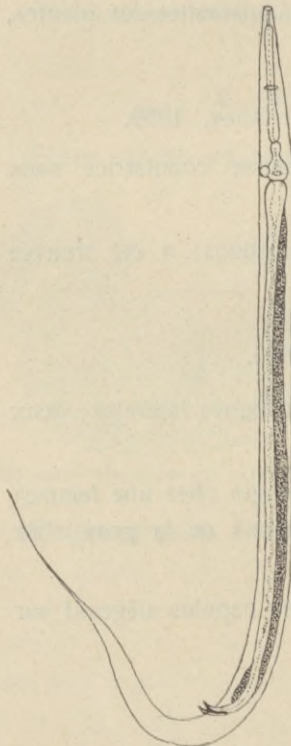


Fig. 145. — *Probstmayria vivipara* : mâle. (D'après RANSOM.)

Gnathostoma OWEN, 1836.

Caractères de la famille.

Gnathostoma siamense : a été retiré d'une tumeur sous-cutanée chez une Siamoise (parasite erratique?).

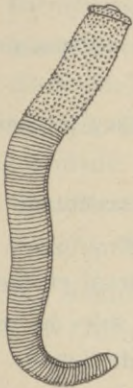


Fig. 146 — *Gnathostoma siamense*. (D'après LEVINSSEN.)

Gnathostoma hispidum : vit dans l'estomac du porc (Turkestan, Hongrie, Congo), aussi du bœuf.

Gnathostoma spinigerum : a été trouvé dans l'estomac du chat domestique (Inde).

d. FILARIIDÉS.

Nématodes à corps allongé; bouche entourée de papilles ou de deux lèvres; œsophage mince sans renflement; un spicule ou deux spicules inégaux; vulve présente ou absente, dans le premier cas s'ouvrant le plus souvent dans la moitié antérieure du corps; ordinairement ovovivipares.

1. **Dracunculus** KNIPHOFF, 1759.

Vulve absente chez la femelle gravide, la décharge des organes génitaux s'effectuant par la bouche; mâles inconnus.

Dracunculus medinensis : dans le tissu conjonctif sous-cutané de l'homme, du bœuf, du cheval, du chien, etc. Embryons dans *Cyclops*.

2. **Filaria** MÜLLER, 1787.

Ce genre constitue un groupement d'espèces, dont les caractères génériques doivent être précisés. Ce sont des nématodes filiformes, à vulve située toujours à l'extrémité antérieure; parasites dans les séreuses et le tissu conjonctif; leurs embryons (*Microfilaria*) parfois dans le sang ou la lymphe.

Filaria clava : dans le tissu conjonctif pérित्रachéal du pigeon domestique.

Filaria acutiuscula : sous la peau chez le chien.

Filaria (Loa) loa : dans le tissu conjonctif sous-cutané, parfois aussi dans le péricarde, chez l'homme; embryons (*Microfilaria diurna*) dans le sang.

Filaria labialis : rencontrée dans une pustule à la face interne de la lèvre supérieure chez l'homme.

Filaria bancrofti : dans le système lymphatique de l'homme; embryons (*Microfilaria nocturna*) dans le sang.

Filaria osleri : dans la trachée du chien.

Filaria evansi : dans les artères pulmonaires du dromadaire; embryons dans le sang.

Filaria irritans : détermine la dermite granuleuse chez le cheval et l'âne.

Filaria hæmorrhagica : dans le tissu conjonctif sous-cutané et intermusculaire ou interfasciculaire du cheval et de l'âne.

Filaria conjunctivæ : dans l'œil chez l'homme, le cheval et l'âne.

Filaria recondita : dans le tissu adipeux près du hile du rein chez le chien; embryons dans le sang (hématozoaires de LEWIS).

Filaria perstans : dans le mésentère de l'homme; embryons dans le sang.

Filaria mazzantii : sous la peau du cou du pigeon.

Filaria gastrophila : dans l'estomac au voisinage du cardia et dans la partie inférieure de l'œsophage chez le chat.

Filaria juncea : dans le tissu conjonctif à la racine du mésentère chez l'homme; embryons dans le sang.

Filaria grassii : parasite du chien; embryons dans le sang.

Filaria blini : dans la portion thoracique de l'aorte postérieure du buffle commun.

Filaria taniguchii : a été trouvée dans un ganglion enflammé de l'aîne chez un japonais; probablement identique à *Filaria bancrofti*.

Filaria cordicola : dans le tissu conjonctif du cœur chez l'âne et dans la cavité abdominale chez le cheval (Afrique orientale allemande).

Filaria herpetica : dans une affection cutanée papuleuse chez le cheval.

Filaria spicularia : dans le tissu conjonctif sous-péritonéal de l'autruche du Cap.

Filaria (?) *anatis* : autour du cœur du canard.

Filaria (?) *cygni* : dans la cavité abdominale du cygne.

Filaria (?) *oculi canini* : dans le corps vitré du chien.

Filaria (?) *kilimaræ* : dans la cavité abdominale d'un nègre.

Microfilaria romanorum : trouvée une fois dans le sang d'une roumaine.

Microfilaria powelli : dans le sang d'un homme (Bombay).

Microfilaria philippinensis : dans le sang de l'homme (Iles Philippines).

Microfilaria ochmanni : dans le sang du chien (Afrique orientale allemande).

Microfilaria numidæ : dans le sang de la pintade commune et de la pintade ptilorhynque.

Microfilaria seguini : dans le sang des poules (Tonkin).

Microfilaria sanguinis equi : dans le sang des équidés (Afrique).

Des microfilaires ont été observées dans le sang des bovidés dans l'Inde et l'Afrique.

3. *Agamofilaria* STILES, 1907.

Formes immatures de filaires.

Agamofilaria oculi : a été trouvée dans le cristallin de l'homme.

Agamofilaria georgiana : a été retirée d'un ulcère chez une négresse (Etats-Unis).

Agamofilaria palpebralis : a été recueillie dans une tumeur de la paupière supérieure chez un garçon.

4. *Setaria* VIBORG, 1795.

Armature buccale consistant en un cercle péribuccal saillant, largement échancré sur les parties latérales, un peu moins dans les régions dorsale et ventrale; extrémité caudale, dans les deux sexes, pourvue de deux appendices particuliers. Parasites dans les séreuses des herbivores, notamment des ruminants.

Setaria equina : dans le péritoine du cheval, de l'âne, du mulet, du bœuf, du buffle; aussi dans la gaine vaginale, le sac pleural, entre la dure-mère et la pie-mère cérébrales, dans l'intestin, le tissu conjonctif sous-cutané, l'humeur aqueuse.

Setaria labiato-papillosa : dans les séreuses du bœuf; aussi dans le globe oculaire; formes jeunes dans l'œil du cheval.

Setaria sp. : à la surface du foie du porc à Hué, peut-être identique à *Setaria congolensis* du Phacochère (Congo français).

5. *Dirofilaria* RAILLIET et HENRY, 1911.

Corps très long, filiforme, à cuticule striée en travers et sans bosses; bouche petite, inerme, entourée de six papilles céphaliques; mâles à queue spiralée avec les papilles préanales et souvent une partie des postanales volumineuses; spicules inégaux; femelles à vulve située vers le 1/100 antérieur du corps; vivipares. Parasites dans le cœur ou les vaisseaux, le tissu conjonctif sous-cutané des mammifères; embryons circulant dans le sang (1).

Dirofilaria immitis : dans l'appareil circulatoire du chien, aussi dans la cavité thoracique, les bronches, l'œsophage, le foie, l'estomac, le tissu conjonctif sous-cutané et intermusculaire; embryons dans le sang.

Dirofilaria magalhãesi : dans le ventricule gauche du cœur chez l'homme.

Dirofilaria repens : dans le tissu conjonctif sous-cutané du chien.

6. *Thelazia* Bosc, 1819.

Bouche sans lèvres; capsule buccale à bord antérieur retroussé en dehors et découpé en six festons; deux papilles céphaliques latérales et quatre submédianes; pas de pharynx; mâle à queue obtuse ordinairement recourbée en crochet, sans ailes latérales; nombreuses papilles préanales, dont une médiane impaire, au-dessus du cloaque; trois ou quatre (?) paires de papilles postanales; deux papilles latérales terminales à l'extrémité caudale de la femelle; vulve s'ouvrant un peu en arrière de la terminaison de l'œsophage; utérus à deux branches postérieures, vivipares. Parasites dans les conduits excréteurs des glandes lacrymales des mammifères, sous les paupières ou à la surface de l'œil, exceptionnellement à l'intérieur du globe oculaire.

Thelazia rhodesi : chez le bœuf et le buffle commun.

Thelazia gulosa : chez le bœuf.

Thelazia alfortensis : chez le bœuf.

(1) Nous devons cette diagnose encore inédite aux créateurs du genre, MM. RAILLIET et HENRY, qui ont bien voulu nous la communiquer; nous les remercions vivement pour leur grande obligeance.

Thelazia leesei : dans l'humeur vitrée d'un chameau atteint d'ophtalmie.

Thelazia lacrymalis : chez le cheval.

Thelazia callipæda : chez le chien.

7. *Onchocerca* DIESING, 1841.

Filariidés à cuticule épaisse, striée en travers et renforcée à l'extérieur par des épaisissements spiroïdes souvent interrompus au niveau des champs latéraux; papilles du mâle souvent asymétriques, toujours 4 papilles paranales; deux spicules inégaux terminés le plus grand en pointe, le plus court en massue à crochet latéral rétrograde; femelles très longues, à corps en général étroitement spiralé, à queue obtuse, à vulve située à peu de distance de l'extrémité antérieure; utérus à deux branches; vivipares. Parasites dans les tissus de substance conjonctive des mammifères.

Onchocerca reticulata : dans le ligament suspenseur du boulet, les tendons fléchisseurs du pied, les parois des vaisseaux et le tissu conjonctif sous-cutané de la région des tendons chez le cheval.

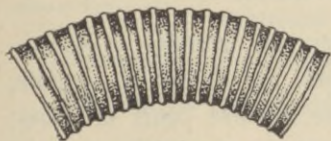


Fig. 147. — *Onchocerca volvulus* : partie moyenne du corps. (D'après FUELEBORN.)

Onchocerca cervicalis : dans le ligament cervical du cheval.

Onchocerca armillata : à la face interne de la tunique moyenne de l'aorte du bœuf, du zébu et du buffle.

Onchocerca fasciata : dans un nodule du tissu conjonctif sous-cutané de la tête d'un dromadaire.

Onchocerca volvulus : dans des nodules fibreux sous-cutanés chez l'homme (Afrique occidentale).

Onchocerca gibsoni : dans des nodules fibreux sous-cutanés dans la région de la poitrine chez les bovidés (Australie).

Onchocerca (?) *lienalis* : dans la capsule de la rate du bœuf (Etats-Unis).

Onchocerca gutturosa : sur le ligament cervical des bovidés (Constantine).

Onchocerca (?) *capræ* : dans les muscles de la langue d'une chèvre (Turkestan).

8. *Spiroptera* RUDOLPHI, 1819.

Corps plus court et plus épais que chez *Filaria*; vulve moins rapprochée de la bouche; queue des mâles en spirale et munie d'ailes latérales membraneuses. Parasites dans les tumeurs de l'œsophage, de l'estomac ou de l'intestin des vertébrés.

Spiroptera megastoma : dans des tumeurs du sac droit de l'estomac du cheval et de l'âne.

Spiroptera microstoma : en liberté dans l'estomac du cheval, de l'âne et du mulet.

Spiroptera strongylina : dans l'estomac du porc.

Spiroptera sanguinolenta : dans des tumeurs de l'estomac et de l'œsophage du chien; aussi dans des tumeurs de l'aorte, dans les ganglions lymphatiques, dans l'appareil respiratoire et dans l'intestin.

Spiroptera pectinifera : dans le gésier de la poule.

Spiroptera perforans : dans le ventricule succenturié de la poule (Italie).

9. *Oxyspirura* DRASCHE (in STOSSICH, 1897).

Bouche sans lèvres, entourée de 2 papilles latérales et 4 sub-médianes; queue se terminant en pointe aiguë; pas de bourse caudale; deux spicules inégaux, un long et filiforme, l'autre court et épais; vulve s'ouvrant dans la partie postérieure du corps, un peu en avant de l'anus.

Oxyspirura mansoni : sous la membrane nictitante de la poule, du dindon et du paon.

Oxyspirura parvorum : sous la membrane nictitante de la poule (Queensland).

10. *Gongylonema* MOLIN, 1857.

Extrémité antérieure du corps porte des différenciations de la cuticule en forme d'écussons; immédiatement en arrière de la bouche existent deux dépressions semi-lunaires simulant des ventouses.

Gongylonema scutatium : dans l'épithélium de l'œsophage (portion thoracique) du bœuf, du zébu, du cheval, du mouton et de la chèvre.

Gongylonema verrucosum : dans l'estomac du mouton et du zébu.

Gongylonema ingluvicola : dans le jabot d'une poule à Washington.

11. *Dispharagus* DUJARDIN, 1845.

Œsophage formé de deux parties distinctes : une antérieure étroite, tubuleuse, une postérieure longue, épaisse, suivie d'un ventricule encore plus épais; de l'extrémité céphalique partent quatre cordons cutanés dirigés en arrière, parfois repliés ensuite en avant; mâles à extrémité caudale plus ou moins contournée, munie d'ailes latérales; deux spicules inégaux; femelles à ovaire simple; ovipares. Parasites du tube digestif des oiseaux et des mammifères (œsophage, estomac).

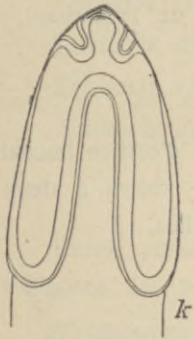


Fig. 148. — *Dispharagus uncinatus* : extrémité céphalique. (D'après v. LINSTOW.)

Dispharagus uncinatus : dans l'œsophage, le ventricule succenturié et l'intestin grêle de l'oie et du canard.

Dispharagus spiralis : dans l'œsophage et l'intestin de la poule.

Dispharagus nasutus : dans le ventricule succenturié et le gésier de la poule.

Dispharagus laticeps : dans l'œsophage et le ventricule succenturié de la poule.

Dispharagus hamulosus : dans le gésier de la poule.

Dispharagus reticulatus : dans des tumeurs du pharynx du cheval.

12. *Tropisurus* DIESING, 1835.

Mâles à corps filiforme, inerme ou armé d'épines; queue droite, aiguë, excavée en dessous; deux spicules inégaux; femelles à corps subglobuleux, marqué de quatre bandes longitudinales équidistantes; queue courte, conique; vulve dans la partie postérieure du corps; ovipares. Parasites entre les tuniques de l'œsophage, du ventricule succenturié et du gésier des oiseaux.

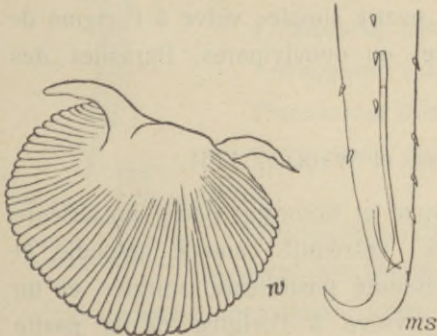


Fig. 149 — *Tropisurus fissispinus* : femelle à gauche, extrémité caudale du mâle à droite. (D'après v. LINSTOW.)

Tropisurus fissispinus : dans le ventricule succenturié du canard.

13. Simondsia COBBOLD, 1864.

Femelle présentant vers la partie postérieure du corps une excroissance tégumentaire en forme de rosette renfermant, outre un prolongement de l'intestin, un utérus très développé, qui émet de nombreuses branches terminées en cul-de-sac; mâle à deux spicules inégaux.

Simondsia paradoxa : mâles libres dans l'estomac du porc; femelles enfermées dans de petites tumeurs ou kystes, d'où elles projettent leur tête par un étroit orifice dans la cavité de l'estomac.

e. MERMITHIDÉS.

Nématodes à cuticule à striation oblique, dépourvue d'orifice buccal et d'anūs; extrémité céphalique portant six papilles; mâles à deux spicules et trois à quatre séries de nombreuses papilles.

Agamomermis STILES, 1903.

Groupe de formes immatures.

Agamomermis restiformis : parasite signalé comme ayant été recueilli de l'urèthre d'un homme (Amérique).

Filaria (?) hominis oris : a été observée dans la bouche d'un enfant; c'est probablement un *Mermis*.

f. TRICHOTRACHÉLIDÉS.

Corps allongé, à partie antérieure longue et mince, à partie postérieure plus ou moins renflée; mâles munis d'un spicule simple ou dépourvus de spicules; femelles à ovaire simple; vulve à l'origine de la partie renflée du corps; ovipares ou ovovivipares. Parasites des vertébrés.

1. Trichuris RÆDERER et WAGLER, 1761.

Partie antérieure du corps longue et filiforme; partie postérieure brusquement renflée et plus courte; extrémité caudale arrondie et obtuse; anus terminal; mâles à extrémité postérieure spiralée et un spicule; femelles à ovaire simple; vulve à l'origine de la partie renflée; œufs en forme de tonneau. Parasites du gros intestin et du cœcum des vertébrés.

Trichuris trichiura : dans le cœcum de l'homme, parfois dans l'appendice et le colon, rarement dans l'intestin grêle.

Trichuris crenata : dans le gros intestin et le cœcum du porc.

Trichuris affinis : dans le gros intestin et le cœcum des bovidés, du mouton, de la chèvre et peut-être aussi du porc.

Trichuris depressiuscula : dans le gros intestin et le cœcum du chien.

Trichuris serrata : dans l'intestin du chat domestique.

Trichuris campanula : dans l'intestin du chat domestique.

Trichuris unguiculata : dans le cœcum du lapin domestique.

Trichuris echinophylla : parasite du dromadaire.

Trichuris discolor : parasite du zébu.

2. *Trichosoma* RUDOLPHI, 1819.

Partie postérieure du corps légèrement et progressivement renflée.
Parasites des vertébrés.

Trichosoma plica : dans la vessie urinaire du chien.

Trichosoma columbæ : dans le gros intestin du pigeon.

Trichosoma retusum : dans les cœcums de la poule et de la pintade.

Trichosoma anatis : dans les cœcums de l'oie domestique.

Trichosoma caudinflatum dans l'intestin du faisan commun et de la poule.

Trichosoma delicatissimum : dans l'intestin du faisan.

Trichosoma aerophilum : dans la trachée du chat.

Trichosoma collare : dans l'intestin de la poule.

Trichosoma dubium : dans les cœcums de la poule.

Trichosoma gallinum : dans le duodénum de la poule.

Trichosoma strumosum : dans l'épithélium cœsophagien des jeunes faisans.

Trichosoma contortum : dans l'œsophage des jeunes canards.

Trichosoma felis cati : dans la vessie du chat domestique.



Fig. 150. — *Trichosoma contortum* : extrémité caudale du mâle. (D'après v. LINSTOW.)

Trichosoma lineare : dans l'intestin grêle du chat.

Trichosoma annulatum : sous l'épithélium de l'œsophage de la poule.

3. *Trichinella* RAILLIET, 1895.

Très petits nématodes; mâles sans spicules, avec deux appendices coniques à l'extrémité caudale; femelles vivipares; un seul ovaire; vulve au cinquième antérieur du corps. Parasites des mammifères.

Trichinella spiralis : adultes dans l'intestin, larves enkystées dans le tissu musculaire chez l'homme, le porc, le lapin, le cobaye, le veau, l'agneau, le cheval, le chien, le chat et de nombreux autres mammifères (rongeurs, carnassiers, etc.).

g. EUSTRONGYLIDÉS.

Tégument strié transversalement, armé ou inerme; bouche sans lèvres, munie de 6, 12 (ou 18) papilles disposées en un ou deux cercles; œsophage très long sans renflement; anus terminal chez la femelle; vulve ou dans le voisinage immédiat de l'anus ou dans la partie antérieure du corps; vagin très long; mâles munis d'un spicule extraordinairement long; bourse cupuliforme dépourvue de côtes.

1. *Eustrongylus* DIESING, 1851.

Extrémité antérieure inerme; 6 papilles buccales disposées en un cercle; vulve antérieure. Parasites dans le rein des mammifères carnassiers.

Eustrongylus visceralis : dans le bassin du chien, du bœuf, du cheval, du porc et de l'homme.

2. *Hystrichis* DUJARDIN, 1845.

Extrémité antérieure spinulée; 6 papilles buccales peu apparentes; vulve au voisinage de l'anus. Parasites des oiseaux aquatiques.

Hystrichis tricolor : dans les tissus de l'estomac et de l'œsophage du canard domestique.

Hystrichis pachycephalus : dans des kystes de l'estomac du cygne.

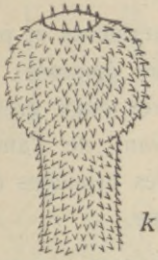


Fig. 151. — *Hystrichis pachycephalus* : extrémité céphalique. (D'après v. LINSTOW.)

3. Eustrongylides JÆGERSKIÖLD, 1908.

Extrémité antérieure inerme; 12 (ou 18) papilles buccales disposées en deux cercles; vulve au voisinage de l'anus. Parasites des oiseaux aquatiques.

Eustrongylides elegans : dans des tubercules de l'œsophage et de l'estomac du canard domestique.

Eustrongylides tubifex : parasite dans l'intestin du canard.

Eustrongylides papillosus : dans des tubercules de l'œsophage et de l'estomac du canard et de l'oie.

h. STRONGYLIDÉS.

Bouche nue ou munie d'une armature chitineuse; mâles pourvus généralement de deux spicules et toujours d'une bourse caudale à rayons; généralement deux ovaires; vulve de situation variable.

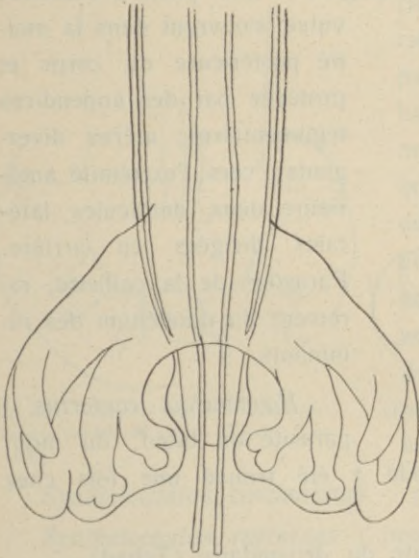


Fig. 152. — *Cloacina octodactyla* extrémité caudale du mâle. (D'après v. LINSTOW.)

α. Cloacininés.

L'appareil génital s'ouvre avec l'intestin dans une cavité commune ou cloaque.

Cloacina v. LINSTOW, 1898.

Caractères de la famille.

Cloacina octodactyla : dans les bronches du chien.

β. Métastrongylinés.

Bouche dépourvue d'armature chitineuse; deux spicules égaux; deux ovaires.

1. *Metastrongylus* MOLIN, 1861.

Bouche à six lèvres; bourse caudale à côtes postérieures et postérieures externes grêles, les autres épaisses; les moyennes sont dédoublées; spicules très longs, grêles, striés; vulve immédiatement en avant de l'anus; utérus convergents Parasites dans les bronches des suidés, accidentellement chez l'homme.



Fig. 153. — *Metastrongylus apri* : un des lobes de la bourse caudale. (D'après RAILLIET.)

Metastrongylus apri : parasite du porc, du mouton; a été rencontré aussi chez l'homme.

Metastrongylus brevivaginat : parasite du porc.

2. *Hæmonchus* COBB, 1898.

Bourse caudale trilobée, à lobe médian asymétrique porté par le lobe droit; spicules courts accompagnés d'une pièce accessoire; vulve s'ouvrant dans la moitié postérieure du corps et protégée par des appendices tégumentaires; utérus divergents; vers l'extrémité antérieure deux denticules latérales dirigées en arrière. Parasites de la caillette, rarement du duodénum des ruminants.

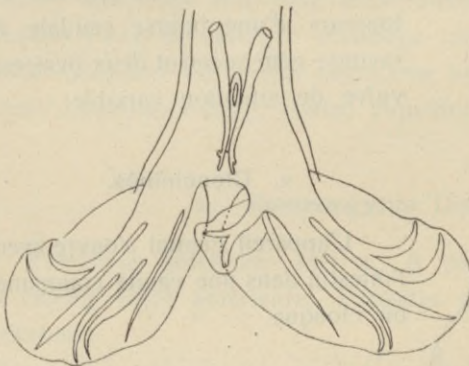


Fig. 154. — *Hæmonchus contortus* : bourse caudale du mâle. (D'après RAILLIET.)

Hæmonchus contortus : parasite du bœuf, du mouton, de la chèvre, etc.; ce nématode a été trouvé une fois chez l'homme au Brésil.

Hæmonchus longistipes : parasite du dromadaire (Tchad).

3. *Dictyocaulus* RAILLIET et HENRY, 1907.

Bouche circulaire, nue; bourse caudale à côtes postérieures lobées, moyennes simples, bilobées ou bifides, antérieures dédoublées

à branche d'avant plus courte; les autres côtes simples; deux spicules épais, courts, bruns, alvéolés, accompagnés d'une pièce accessoire ovulaire; vulve dans la région moyenne du corps; utérus divergents. Parasites dans les grosses bronches des herbivores.

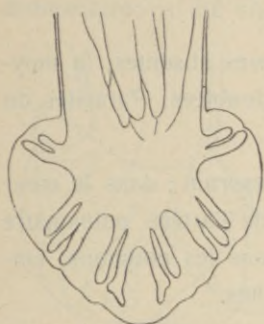


Fig. 155. — *Dictyocaulus arnfieldi* : bourse caudale du mâle. (D'après RAILLIET.)

Dictyocaulus filaria : parasite du mouton et de la chèvre.

Dictyocaulus viviparus : parasite du bœuf, du cheval, de l'âne, etc.

Dictyocaulus arnfieldi : parasite du cheval et de l'âne.

4. *Synthetocaulus* RAILLIET et HENRY, 1907.

Corps capillaire; bouche à trois lèvres; extrémité postérieure du mâle renforcée par un arc chitineux; bourse caudale à côtes antérieures et moyennes fendues, postérieures réunies en un large tronc à parois très épaisses; spicules ponctués, striés ou pectinés, légèrement arqués; entre eux et en avant de la bourse caudale se trouvent des sortes de grosses dents chitineuses formant un angle ouvert en arrière; vulve un peu en avant de l'anus; utérus convergents. Parasites dans les bronches de petit calibre et le tissu pulmonaire des herbivores, parfois des carnivores.

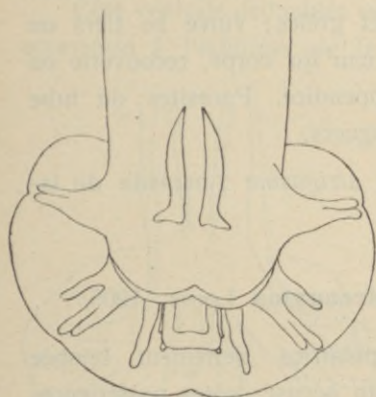


Fig. 156. — *Synthetocaulus commutatus* : bourse caudale du mâle. (D'après RAILLIET.)

Synthetocaulus commutatus : parasite du lapin domestique.

Synthetocaulus rufescens : parasite du mouton, de la chèvre et du lapin domestique.

Synthetocaulus capillaris : parasite du mouton et de la chèvre.

Synthetocaulus abstrusus : parasite du chat.

Synthetocaulus unciphorus : parasite du mouton et de la chèvre.

Synthetocaulus ocreatus : parasite du mouton (Algérie).

5. *Hæmostrongylus* RAILLIET et HENRY, 1907.

Bourse caudale à deux lobes; côtes postérieures absentes, la moyenne et l'antérieure dédoublées. Parasites du système circulatoire.

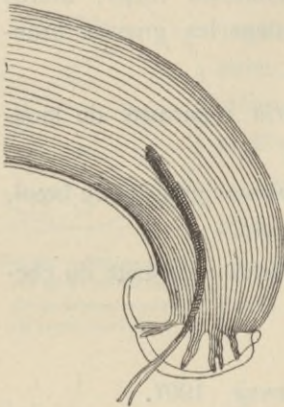


Fig. 157. — *Hæmostrongylus vasorum* : extrémité caudale du mâle. (D'après RAILLIET.)

Hæmostrongylus vasorum : dans le cœur droit et les divisions de l'artère pulmonaire chez le chien; œufs dans les poumons, embryons dans les bronches.

6. *Graphidium* RAILLIET et HENRY, 1909.

Tégument portant de nombreuses arêtes longitudinales; bouche large, soutenue par une bague chitineuse; bourse caudale à côtes postérieures émanant d'un tronc commun, à côtes moyennes et antérieures dédoublées; spicules longs et grêles; vulve au tiers ou au quart postérieur du corps, recouverte ou non par un appendice. Parasites du tube digestif des rongeurs.

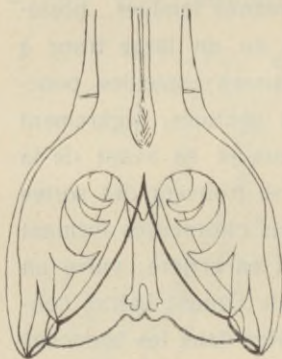


Fig. 158. — *Graphidium strigosum* : bourse caudale du mâle. (D'après RAILLIET.)

Graphidium strigosum : parasite du lapin domestique.

7. *Trichostrongylus* LOOSS, 1905.

Bourse copulatrice nettement bilobée sans lobe médian accusé; côtes postérieures courtes émanant d'un tronc commun médian allongé; côtes moyennes et antérieures subdivisées en une branche grêle et une branche épaisse; côtes antérieures externes simples et épaisses; spicules courts, tordus, en forme de spatule, et associés à une pièce accessoire; utérus divergents; vulve dans la moitié postérieure du corps. Parasites dans le duodénum, plus rarement dans l'estomac des herbivores.

Trichostrongylus retortæformis : parasite du bœuf, du mouton, de la chèvre, du lapin, etc.

Trichostrongylus probolurus : dans le duodénum du mouton, du dromadaire; a été signalé aussi chez l'homme.

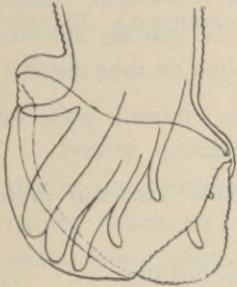


Fig. 159. — *Trichostrongylus retortaeformis* : bourse caudale du mâle. (D'après LOOSS.)

Trichostrongylus vitrinus : dans le duodénum du mouton, du dromadaire, de l'homme.

Trichostrongylus axei : parasite du bœuf, du mouton, de la chèvre, du cheval et de l'âne.

Trichostrongylus capricola : parasite de la chèvre et du mouton.

Trichostrongylus instabilis : dans le duodénum, exceptionnellement dans l'estomac du mouton, du dromadaire, ainsi que de l'homme.

Trichostrongylus tenuis : dans les cœcums de l'oie domestique, du canard domestique, de la poule, etc.

8. *Ostertagia* RANSOM, 1907.

Côte ventrale dédoublée en deux rayons étroitement accolés; bourse accessoire à l'intérieur de la bourse caudale; spicules avec ou sans pièce accessoire, toujours peu apparente. Parasites de l'appareil digestif.

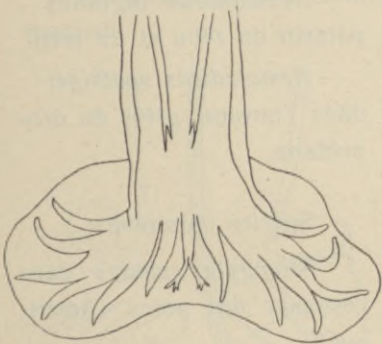


Fig. 160. — *Ostertagia ostertagi* : bourse caudale du mâle. (D'après SRÖDTER.)

Ostertagia ostertagi : dans la caillette du bœuf, du mouton et de la chèvre.

Ostertagia trifurcata : dans la caillette du mouton et de la chèvre.

Ostertagia marshalli : dans la caillette du mouton.

Ostertagia mentulata : dans la caillette du dromadaire (Indes).

Ostertagia occidentalis : dans la caillette du mouton.

Ostertagia circumcincta : dans la caillette du mouton.

Ostertagia trifida : dans la caillette du mouton.

9. *Cooperia* RANSOM, 1907.

Tête épaisse à cuticule formant souvent un renflement annulaire; côte ventrale largement séparée à son extrémité de la côte latéro-

ventrale; côte dorsale subdivisée en deux branches disposées en lyre ou en fer-à-cheval, chacune portant à son origine un rameau qui s'étend ventralement en un renflement vésiculaire à la face interne de la bourse; spicules sans pièce accessoire. Parasites du tube digestif.



Fig. 161. — *Cooperia curticei* : bourse caudale du mâle. (D'après CURTICE.)

Cooperia curticei : dans l'intestin grêle du mouton.

Cooperia punctata : dans l'intestin grêle des bovidés.

Cooperia oncophora : dans l'intestin grêle des bovidés.

Cooperia pectinata : parasite des bovidés (Texas).

10. *Nematodirus* RANSOM, 1907.

Côtes ventrales médianes dédoublées; deux côtes dorsales; spicules longs et filiformes sans pièce accessoire. Parasites de l'appareil digestif des ruminants.

Nematodirus filicollis : dans l'intestin grêle, rarement dans la caillette des moutons.

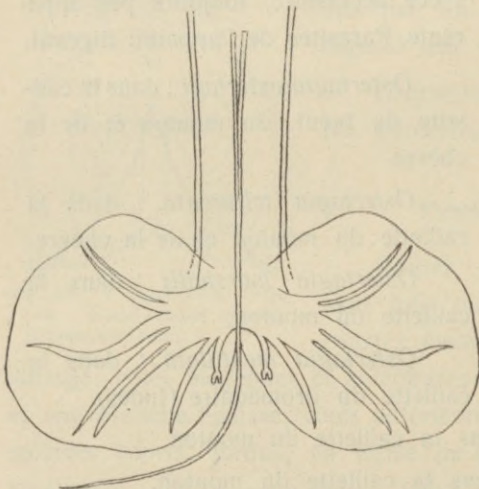


Fig. 162. - *Nematodirus filicollis* : bourse caudale du mâle. (D'après RAILLIET.)

Nematodirus digitatus : parasite du zébu et du bœuf.

Nematodirus spathiger : dans l'intestin grêle du dromadaire.

Species inquirendæ.

Strongylus rubidus : dans l'estomac des porcs (Amérique).

Strongylus pulmonaris : dans les bronches du bœuf et du mouton.

Strongylus harkeri : dans la caillette du bœuf.

Strongylus douglasi : dans l'estomac de l'autruche.

Strongylus quadriradiatus : parasite du pigeon.

Strongylus gibsoni : trouvé dans les fèces d'un chinois.

γ. Strongylinés.

Nématodes à capsule buccale bien développée. Parasites du tube digestif, exceptionnellement de l'appareil respiratoire.

α. ŒSOPHAGOSTOMÉÉS.

Bourse caudale à côtes antérieures et moyennes fendues, postérieures et postérieures externes naissant d'un tronc commun, postérieures bifurquées; vulve à peu de distance de l'anus; utérus divergents; fente ventrale plus ou moins évidente.

1 Œsophagostomum MOLIN, 1861.

Extrémité céphalique offrant un bourrelet péristomique, en arrière duquel s'observe un renflement plus ou moins accusé, qui s'arrête brusquement à la face ventrale au niveau d'une fente transversale; capsule buccale courte, munie d'un court tunnel dorsal et d'une double coronule.

Œsophagostomum dentatum : dans l'intestin du porc.

Œsophagostomum venulosum : dans l'intestin de la chèvre, du mouton.

Œsophagostomum columbianum : dans l'intestin du mouton, aussi du bœuf.

Œsophagostomum radiatum : dans le gros intestin du bœuf.

Œsophagostomum apiostomum : enkysté à l'état larvaire dans le paroi du cæcum et du colon chez un nègre; à l'état adulte vit dans l'intestin grêle de l'homme (Nigeria).

Œsophagostomum stephanostomum var. *Thomasi* : dans des nodosités de la paroi du tube digestif chez l'homme (Brésil).

Œsophagostomum biramosum : dans le gros intestin du bœuf; détermine l'helminthiase nodulaire bovine.

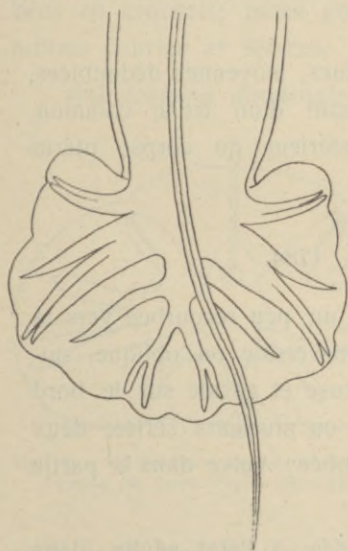


Fig. 163. — *Œsophagostomum venulosum* : bourse caudale du mâle. (D'après RAILLIET.)

2. **Chabertia** RAILLIET et HENRY, 1909.

Capsule buccale subglobuleuse, sans dents, ouverte obliquement vers la face ventrale; deux coronules.

Chabertia ovina : dans le gros intestin du mouton, de la chèvre, etc.

3. **Ternidens** RAILLIET et HENRY, 1909.

Capsule buccale subglobuleuse, ouverte obliquement vers la face dorsale et présentant à son fond trois dents complexes; deux coronules.



Fig. 164. — *Ternidens deminutus* : bourse caudale du mâle. (D'après RAILLIET et HENRY, in BRUMPT.)

Ternidens deminutus : dans le gros intestin des nègres.

4. **Agriostomum** RAILLIET, 1902.

Capsule buccale dépourvue de dents; entrée de l'œsophage entourée d'un cercle chitineux armé de fortes dents; extrémité céphalique relevée vers la face dorsale.

Agriostomum vryburgi : dans le duodénum du zébu.

β'. ANKYLOSTOMÉÉS.

Bourse caudale à côtes antérieures fendues, moyennes dédoublées, postérieures et postérieures externes naissant d'un tronc commun, postérieures tridigitées; vulve au tiers postérieur du corps; utérus divergents.

1. **Strongylus** MÜLLER, 1784.

Extrémité antérieure tronquée, droite ou un peu recourbée vers la face ventrale; bouche circulaire béante, transversale ou oblique, suivie d'une cavité ou capsule buccale chitineuse et garnie sur le bord de nombreuses denticules disposées en une ou plusieurs séries; deux spicules et une bourse caudale souvent trilobée; vulve dans la partie postérieure du corps.

Strongylus equinus : parasite des équidés, à l'état adulte, dans le cæcum, rarement le gros colon; à l'état larvaire, dans le pancréas, le foie, les poumons.

Strongylus edentatus : adulte dans le cœcum et le gros colon du cheval; agame, sous le péritoine et la plèvre, dans la cavité péritonéale, dans le testicule, les ligaments du foie, le tissu conjonctif péri-rénal, les muscles de l'avant-bras.

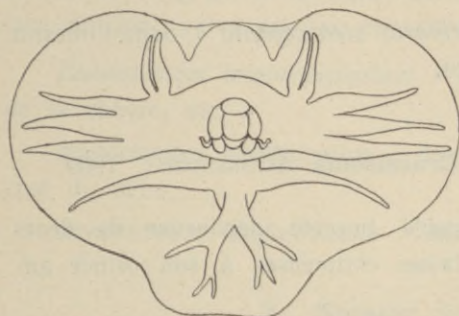


Fig. 165. — *Strongylus equinus* : bourse caudale du mâle. (D'après Looss.)

Strongylus vulgaris : adulte dans le cœcum et le gros colon du cheval et de l'âne; agames dans les anévrysmes, dans les ganglions mésentériques, et dans les nodules muqueux du cœcum.

Strongylus (?) *sipunculiformis* : dans le gros intestin de l'éléphant indien.

Strongylus (?) *rectus* : parasite de l'éléphant d'Afrique.

2. *Ankylostoma* DUBINI, 1843.

Capsule buccale grande et proéminente, à ouverture antérieure toujours circulaire, armée à son bord ventral de fortes dents courbées en crochets; tubes génitaux très longs décrivant des circonvolutions courtes et serrées, transversales.

Ankylostoma duodenale : dans le duodénum de l'homme.

Ankylostoma caninum : dans l'intestin grêle du chien, du chat, etc.

Ankylostoma braziliense : dans l'intestin grêle du chat et du chien (Brésil).

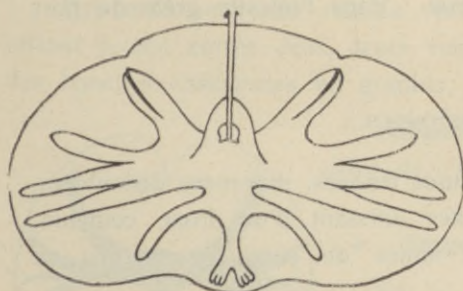


Fig. 166. — *Ankylostoma duodenale* : bourse caudale du mâle. (En partie d'après RAILLIET, in BRUMPT.)

3. *Uncinaria* FRÆLICH, 1789.

Capsule buccale cylindrique, à ouverture antérieure rapprochée de la face ventrale, par suite de la présence de deux plaques à bords tranchants continuant latéralement la paroi de la capsule;

tubes génitaux courts et gros, formant un petit nombre de replis à direction longitudinale.



Fig. 167. *Uncinaria stenocephala* : bourse caudale du mâle. (D'après ALESSANDRINI.)

Uncinaria stenocephala : dans l'intestin du chien.

4. *Crassisoma* ALESSANDRINI, 1909.

Capsule buccale dépourvue de dents ou de lames chitineuses à son orifice antérieur.

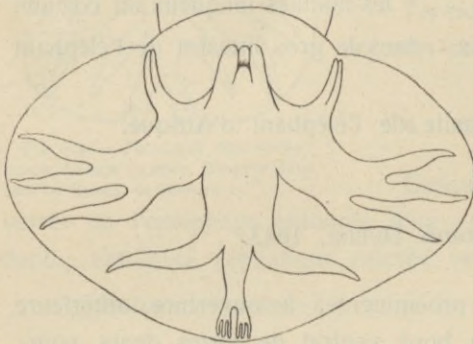


Fig. 168. — *Crassisoma urosulatum* : bourse caudale du mâle. (D'après ALESSANDRINI.)

Crassisoma urosulatum : dans l'intestin grêle du porc domestique.

5. *Characostomum* RAILLIET, 1902.

Capsule buccale soutenue par de nombreuses côtes disposées en méridiens et portant à son fond deux lancettes ventrales; à l'ouverture antérieure un bourrelet circulaire simple sans dents; extrémité céphalique un peu relevée vers la face dorsale.

Characostomum longemucronatum : dans l'intestin grêle du porc domestique, etc.

γ. BUNOSTOMÉES.

Bourse caudale à côtes antérieures fendues, moyennes dédoublées, postérieures et postérieures externes naissant d'un tronc commun, postérieures bifurquées; vulve au milieu du corps ou un peu en avant; utérus divergents.

1. *Bunostomum* RAILLIET, 1902.

Capsule buccale munie vers le fond d'une forte dent dorsale et de deux ou quatre dents ventrales et à son entrée de deux dents

ventrales se continuant par deux lames allant rejoindre deux lames dorsales; six papilles buccales; extrémité céphalique relevée vers la face dorsale; vulve un peu en avant du milieu du corps.

Bunostomum trigonocephalum : dans l'intestin grêle du mouton, de la chèvre, etc.

Bunostomum phlebotomum : dans la caillette du veau et le cœcum du zébu.

Bunostomum longecirratum : dans l'intestin de l'yak.

2. *Necator* STILES, 1903.

Capsule buccale, petite, globuleuse et saillante, pourvue de lamelles tranchantes comme dans le genre *Uncinaria*; paroi dorsale de la capsule portant une éminence conique située entre deux plaques chitineuses, proéminent dans la cavité buccale; tubes génitaux excessivement longs, à replis nombreux, serrés et peu réguliers.

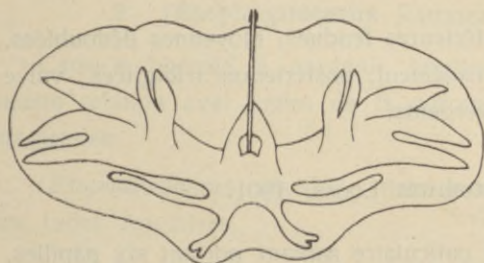


Fig. 168. — *Necator americanus* : bourse caudale du mâle. (D'après STILES.)

Necator americanus : dans l'intestin grêle de l'homme.

3. *Bathmostomum* RAILLIET et HENRY, 1909.

Extrémité antérieure relevée vers la face dorsale; capsule buccale offrant à son entrée deux dents ventrales et portant vers son fond des lamelles chitineuses en gradins.

Bathmostomum sangeri : dans l'intestin grêle de l'éléphant indien.

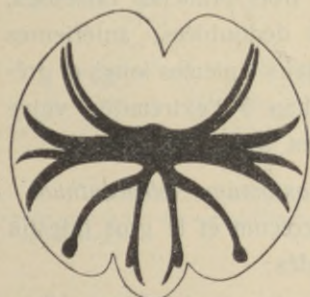


Fig. 169. — *Bathmostomum sangeri* : bourse caudale du mâle. (D'après ALESSANDRINI.)

4. *Gaigeria* RAILLIET et HENRY, 1910.

Bourse caudale à lobes latéraux peu développés et à lobe postérieur considérable; côtes postérieures volumineuses, profondément séparées et terminées par trois nodules; côtes postérieures externes naissant au voisinage de la bifurcation des côtes pos

térieures; tronc commun relativement long; vulve un peu en avant du milieu du corps.

Gaigeria pachyscelis : dans l'intestin du mouton et du bœuf (Inde, Congo).

6. *Grammocephalus* RAILLIET et HENRY, 1910.

Extrémité céphalique relevée vers la face dorsale; capsule buccale offrant à son entrée deux lames ventrales et portant à son fond des lancettes très aiguës; spicules courts et épais.

Grammocephalus clathratus : dans l'intestin de l'éléphant indien.

§. CYLICOSTOMÉES.

Bourse caudale à côtes antérieures fendues, moyennes dédoublées, postérieures externes naissant isolément, postérieures tridigitées; vulve proche de l'anus; utérus convergents.

1. *Cylicostomum* LOOSS, 1901.

Bouche munie d'un rebord cuticulaire saillant portant six papilles, deux latérales puissantes et quatre submédianes plus grêles; capsule buccale cylindroïde, munie en avant d'une coronule de denticules triangulaires; bourse caudale présentant un lobe postérieur allongé et deux lobes latéraux réunis en avant par un lobe antérieur; côtes postérieures à trois branches rameuses, moyennes dédoublées, antérieures bifides; deux spicules longs et grêles, crochus à l'extrémité; vulve un peu en avant de l'anus.

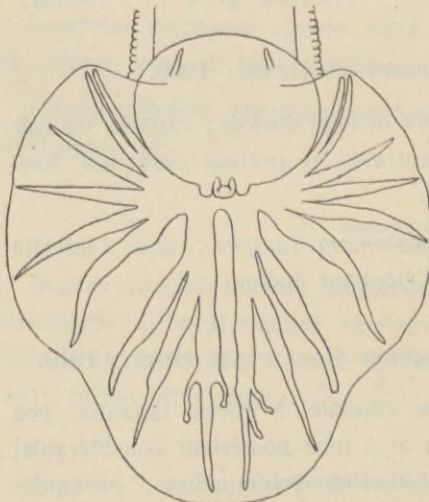


Fig. 170. — *Cylicostomum nassatum*; bourse caudale du mâle étalée. (D'après Looss.)

Cylicostomum tetracanthum : dans le cœcum et le gros intestin des équidés.

Cylicostomum labratum : dans les cœcums et le gros intestin des équidés.

<i>Cylicostomum labiatum</i>	:	dans le cœcum et le gros intestin des équidés.
<i>Cylicostomum coronatum</i>	:	» » »
<i>Cylicostomum bicoronatum</i>	:	» » »
<i>Cylicostomum poculatum</i>	:	» » »
<i>Cylicostomum calicatum</i>	:	» » »
<i>Cylicostomum alveatum</i>	:	» » »
<i>Cylicostomum catinatum</i>	:	» » »
<i>Cylicostomum nassatum</i>	:	» » »
<i>Cylicostomum radiatum</i>	:	» » »
<i>Cylicostomum elongatum</i>	:	» » »
<i>Cylicostomum auriculatum</i>	:	» » »

2. Œsophagodontus RAILLIET et HENRY, 1902.

Capsule buccale à coronule interne, dont les denticules n'ont aucune relation avec celles de la coronule externe; trois dents œsophagiennes.

Œsophagodontus robustus : dans le cœcum du cheval et du mulet aux Indes Anglaises.

3. Gyalocephalus LOOSS, 1900.

Extrémité céphalique séparée du corps par un étranglement.

Gyalocephalus capitatus : dans la première partie du gros intestin du mulet.

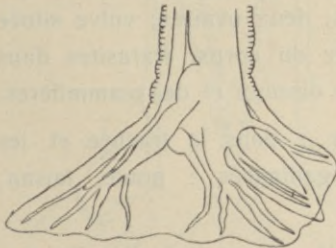


Fig. 171. — *Gyalocephalus capitatus* : extrémité caudale du mâle vue latéralement. (D'après Looss.)

4. Triodontophorus LOOSS, 1902.

Capsule buccale globuleuse, munie d'une paroi chitineuse relativement épaisse, mais dépourvue de dents dépendant de cette dernière; le revêtement chitineux de l'œsophage se projette au fond de la cavité buccale sous la forme de trois doubles dents; vulve très rapprochée de l'extrémité caudale.

Triodontophorus minor : dans le dernier quart du gros intestin de l'âne.

Triodontophorus serratus : dans la portion antérieure du gros intestin de l'âne.

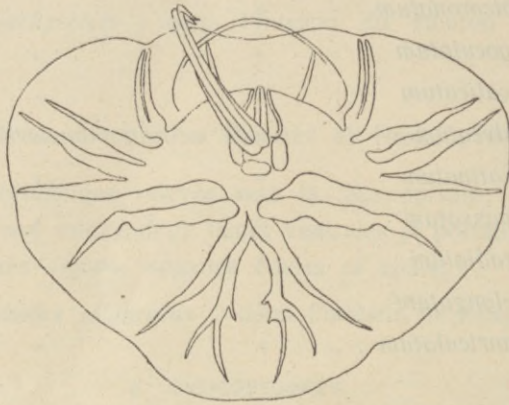


Fig. 172. — *Triodontophorus serratus* : bourse caudale du mâle.
(D'après Looss.)

ε'. SYNGAMÉÉS.

Bourse caudale à côtes antérieures et moyennes fendues, antérieures externes accolées aux moyennes, postérieures externes naissant isolément, postérieures bi- ou trifurquées; vulve dans le quart antérieur du corps; utérus divergents.

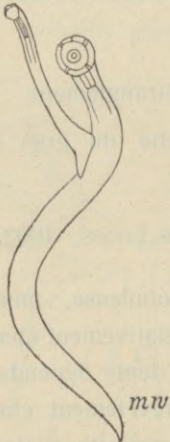


Fig. 173. — *Syngamus trachealis* (D'après v. LINSROW.)

Syngamus VON SIEBOLD, 1836.

Tête épaissie; bouche large suivie d'une capsule chitineuse; deux spicules; deux ovaires; vulve située dans la partie antérieure du corps. Parasites dans l'appareil respiratoire des oiseaux et des mammitères.

Syngamus trachealis : dans la trachée et les grosses bronches des gallinacés : poule, faisan, dindon, paon, etc.

Syngamus bronchialis : dans le larynx, la trachée et les bronches de l'oie.

Syngamus laryngeus : sur la muqueuse laryngienne des bovidés du Sud de l'Annam.

Syngamus nasicola : dans les cavités nasales des chèvres (Cameroun).

δ. Genres non classés.

1. **Stephanurus** DIESING, 1839.

Extrémité antérieure tronquée; bouche suborbiculaire, limitée par un anneau chitineux garni de dents; un seul spicule; bourse caudale multilobée.

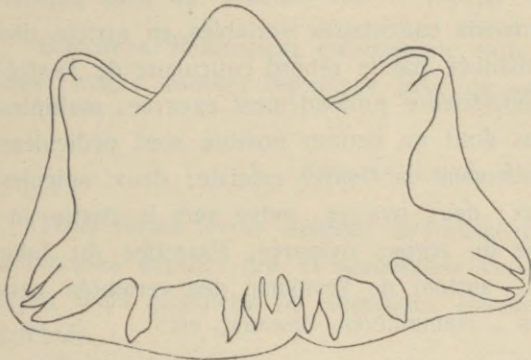


Fig. 174. — *Stephanurus dentatus* : bourse caudale du mâle étalée.
* (D'après TAYLER.)

Stephanurus dentatus : dans les viscères abdominaux et en particulier dans le tissu adipeux au voisinage du rein chez le porc.

2. **Amidostomum** RAILLIET et HENRY, 1909.

Téguments à arêtes longitudinales; bouche suivie d'une capsule buccale globuleuse, déprimée, munie à son fond de deux dents pointues; bourse caudale à côtes antérieures et moyennes dédoublées, postérieures externes naissant sur le tronc des moyennes, postérieures bifurquées; spicules courts avec une pièce accessoire; vulve non loin de l'anus.

Amidostomum anseris : entre les tuniques de l'estomac de l'oie domestique.

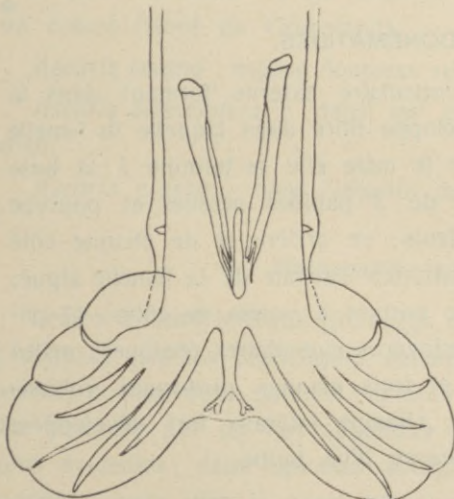


Fig. 175. — *Amidostomum anseris* : bourse caudale du mâle. (D'après RAILLIET.)

3. **Ollulanus** LEUCKART, 1865.

Capsule buccale poculiforme; deux courts spicules; un ovaire; vulve un peu en avant de l'anus; bourse caudale bilobée, à lobes soutenus par six côtes.

Ollulanus tricuspis : dans l'épaisseur de la muqueuse stomacale du chat.

4. *Physaloptera* RUDOLPHI, 1819.

Bouche à deux lèvres égales, ornées chacune de trois papilles et armées de dents; expansions cuticulaires variables en arrière des lèvres; bourse caudale constituée par le rebord cuticulaire de l'extré-

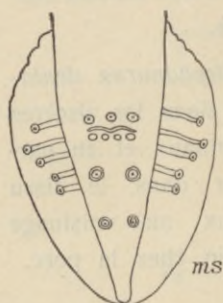


Fig. 175. — *Physaloptera atata* : extrémité caudale du mâle. (D'après v. LINSSTOW.)

mité postérieure profondément excavée; multiples papilles dont un certain nombre sont pédiculées et soutiennent la bourse caudale; deux spicules inégaux; deux ovaires; vulve vers la partie antérieure du corps; ovipares. Parasites du tube digestif, surtout de l'estomac des vertébrés carnivores : mammifères, oiseaux, etc.

Physaloptera truncata : dans le gésier de la poule au Brésil.

Physaloptera gemina : dans l'estomac et l'intestin du chat domestique (Egypte).

Physaloptera bulbosa : parasite du paon.

Physaloptera caucasica : dans le tube digestif de l'homme (Caucase).

Physaloptera mordens : dans l'œsophage, l'estomac et l'intestin grêle de l'homme (Afrique tropicale).

i. CHLAMYDONÉMATIDÉS.

Corps assez trapu; couche cuticulaire externe formant dans la seconde moitié du corps une enveloppe libre dans laquelle la femelle peut se rétracter, tandis que chez le mâle elle se termine à la base de la queue élargie; tête munie de 3 papilles sessiles et pourvue de 2 lèvres portant chacune 3 dents; en arrière et de chaque côté de la tête un organe papillaire; extrémité caudale de la femelle aiguë; extrémité caudale du mâle élargie portant 4 paires de côtes, 17 papilles tactiles et de nombreuses éminences cuticulaires coniques; mâles à deux grands spicules inégaux et trois glandes piriformes volumineuses s'ouvrant dans le cloaque; champs latéraux fort développés; cœlo- et polymyaires; pharynx pourvu d'un bulbe.

Chlamydonema NOORDHOEK HEGT, 1910.

Caractères de la famille.

Chlamydonema felineum : dans l'estomac du chat domestique (Batavia).

k. ASCARIDÉS.

Bouche ordinairement entourée de trois lèvres; un ou deux spicules; ovaire double; œsophage avec ou sans renflement; ovipares.

1. *Ascaris* LINNÉ, 1758.

Trois fortes lèvres dentées latéralement; deux spicules égaux; nombreuses papilles pré- et postanales; vulve en avant du milieu du corps; œufs globuleux ou ellipsoïdes. Parasites de l'intestin grêle des vertébrés.

Ascaris lombricoides : dans l'intestin grêle de l'homme.

Ascaris suum : dans l'intestin grêle du porc.

Ascaris ovis : dans l'intestin grêle du mouton.

Ascaris vitulorum : dans l'intestin grêle des bêtes bovines, surtout des veaux.

Ascaris equi : dans l'intestin grêle du cheval, de l'âne, du mulet, aussi du bœuf.

Ascaris maritima : a été observée une fois dans les vomissements d'un enfant (Nord du Groenland).

Ascaris texana : espèce douteuse recueillie chez un homme (Texas).

Ascaris lonchoptera : dans les conduits biliaires de l'éléphant indien.

Ascaris crassa : dans l'intestin du canard domestique.

2. *Belascaris* LEIPER, 1907.

Lèvres à lobes latéraux prolongés en un lobule digitiforme incurvé en dedans; papilles céphaliques submédianes à base volumineuse, ellipsoïde, portant deux pointes papilliformes; extrémité postérieure du mâle terminée par un fort appendice conique; ailes caudales plus ou moins évidentes; deux spicules subégaux munis de deux ailes en gouttière; vulve vers le quart antérieur; ovaires et oviductes s'étendant en avant de la vulve; tronc commun de l'utérus long; œufs plus ou moins globuleux, à coque mince, creusée de fossettes.

Belascaris mystax : chez le chat domestique; a été signalée aussi chez l'homme.

Belascaris marginata : chez le chien domestique.

3. *Toxascaris* LEIPER, 1907.

Lèvres à lobules séparés des lobes par un profond sillon, élargis et bilobés à leur terminaison; papilles submédianes de moyenne grosseur; extrémité postérieure du mâle sans ailes, s'atténuant en pointe; spicules légèrement inégaux en forme de tubes creux non ailés; vulve vers le tiers antérieur; ovaires et oviductes ne s'étendant pas en avant de la vulve; tronc commun de l'utérus très court; œufs subglobuleux, à coque épaisse et lisse.

Toxascaris limbata : chez le chien domestique; peut se rencontrer accidentellement chez l'homme.

4. *Lagochilascaris* LEIPER, 1909.

Cuticule se projetant au niveau des champs latéraux sous forme de deux saillies étroites sur toute la longueur du corps; lèvres séparées du corps par un sillon distinct et l'une de l'autre par une petite lèvre intermédiaire dépourvue de pulpe; l'angle tranchant de chaque lèvre bifurqué; chez le mâle plus de 24 paires de papilles préanales; chez la femelle, vagin se dirigeant vers l'extrémité céphalique; œufs globuleux à membrane épaisse ornée de dessins en mosaïque.

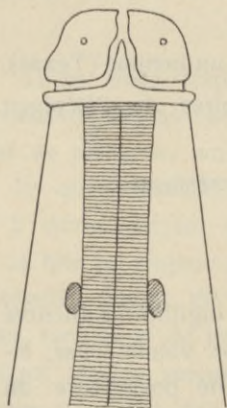


Fig. 177. — *Lagochilascaris major*. (D'après LEIPER.)

Lagochilascaris minor : a été rencontrée dans le pus d'abcès sous-cutanés chez deux habitants de la Trinité.

5. *Heterakis* DUJARDIN, 1845.

Une ventouse préanale et deux spicules chez le mâle; presque tous ovipares. Parasites dans l'intestin des vertébrés, principalement des oiseaux.

Heterakis perspicillum : dans l'intestin grêle de la poule, du dindon et de la pintade.

Heterakis lineata : dans l'intestin du canard domestique, aussi chez le coq.

Heterakis compressa : dans l'intestin du coq.

Heterakis columbæ : dans l'intestin du pigeon domestique, du faisan, etc.

Heterakis vesicularis : dans les cœcums de la poule, du dindon, du paon, de la pintade, du faisan, du canard et de l'oie domestiques, etc.

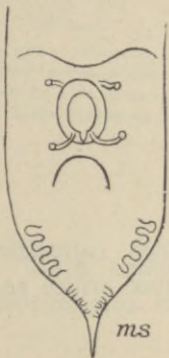


Fig. 178. — *Heterakis dispar* : extrémité caudale du mâle. (D'après V. LINSLOW.)

Heterakis dispar : dans les cœcums des oies grasses, des canards domestiques, etc.

Heterakis compar : dans l'intestin grêle de divers gallinacés.

Heterakis brasiliensis : dans l'intestin de la poule.

Heterakis differens : dans l'intestin de la poule.

Heterakis pusilla : dans l'intestin de la poule.

Heterakis granulosa : dans l'intestin de la poule.

Heterakis hamulus : dans l'intestin du paon.

Heterakis circumvallata : dans l'intestin du cygne.

Heterakis isolonche : dans les cœcums du faisan commun; détermine la typhlite verruqueuse des Phasianides.

6 Oxyuris RUDOLPHI, 1803.

Bouche nue ou à trois lèvres peu saillantes; un spicule; femelles à extrémité caudale très allongée; deux ovaires; vulve ordinairement vers la partie antérieure du corps; œufs oblongs, asymétriques. Parasites des vertébrés.

Oxyuris vermicularis : dans l'intestin grêle et le gros intestin de l'homme.

Oxyuris compar : dans l'intestin grêle du chat, peut-être aussi du chien.

Oxyuris curvula : dans le gros intestin du cheval, de l'âne, du mulet.

Oxyuris mastigodes : dans le gros intestin du cheval, de l'âne et du mulet.

Oxyuris ambigua : dans le gros intestin du lapin domestique, etc.

2. GORDIACÉS.

Appareil digestif atrophié dans sa partie antérieure chez l'adulte; extrémité céphalique dépourvue de papilles; pas de spicules; deux testicules; vulve unie à l'extrémité postérieure persistante de l'intestin pour former un cloaque. Parasites accidentels de l'homme.

GORDIIDÉS.

Caractères du groupe.

1. *Gordius* LINNÉ, 1758.

Extrémité caudale du mâle bifurquée avec un repli cuticulaire postcloacal, de la femelle arrondie avec orifice ana terminal.

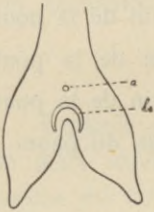


Fig. 179. — *Gordius* : extrémité caudale du mâle; *a*, anus; *b*, repli postcloacal. (D'après HARTMEYER.)

Gordius aquaticus : a été observé quatre fois chez l'homme.

Gordius chilensis : insuffisamment décrit.

2. *Paragordius* CAMERANO, 1897.

Extrémité caudale bifurquée chez le mâle, et dépourvue d'un repli postcloacal, trifurquée chez la femelle.

Paragordius varius : a été observé quatre fois chez l'homme.

Paragordius tricuspидatus : a été signalé une fois chez l'homme.

Paragordius cinctus : a été rencontré une fois chez l'homme au Transvaal.

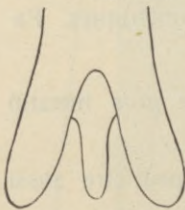


Fig. 180. — *Paragordius* : extrémité caudale de la femelle. (D'après HARTMEYER.)

3. *Parachordodes* CAMERANO, 1897.

Extrémité caudale bifurquée chez le mâle sans repli cuticulaire postcloacal, arrondie chez la femelle; tégument portant des aréoles polyédriques.

Parachordodes tolosanus : a été observé trois fois chez l'homme.

Parachordodes pustulosus : a été signalé une fois chez l'homme.

Parachordodes violaceus : a été rencontré une fois chez l'homme.

Parachordodes alpestris : a été signalé une fois chez l'homme.

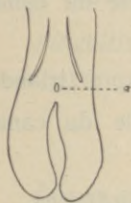


Fig. 181. — *Parachordodes* : extrémité caudale du mâle, a, anus. (D'après HARTMEYER.)

3. ACANTHOCÉPHALES.

Extrémité antérieure du corps pourvue d'une trompe armée de multiples rangées de crochets; appareil digestif absent. Adultes, parasites dans l'intestin des vertébrés.

a. GIGANTORHYNCHIDÉS.

Corps annelé; crochets à revêtement chitineux complet et à deux prolongements radicaux; gaine de la trompe peu développée.

Gigantorhynchus HAMANN, 1892.

Caractères de la famille.

Gigantorhynchus hirudinaceus : dans l'intestin du porc, surtout dans le duodénum, rarement dans le gros intestin; a été signalé aussi chez l'homme.

Gigantorhynchus moniliformis : parasite ordinaire des petits rongeurs (rats, etc.), a été signalé aussi chez l'homme (Italie) et chez le chien.

b. ÉCHINORHYNCHIDÉS.

Corps lisse; gaine de la trompe à double paroi; crochets à revêtement chitineux sur l'extrémité seule et munis d'un prolongement inférieur seulement.

1. *Echinorhynchus* MÜLLER, 1776.

Cou absent ou très court; trompe longue, cylindrique, inclinée ventralement, à crochets nombreux, disposés en séries radiales symétriques, et invaginable totalement dans sa gaine; testicules globuleux ou ovoïdes allongés, situés l'un derrière l'autre dans le tiers moyen du corps; glandes prostatiques, au nombre de 6, arrondies ou ovoïdes; orifice génital dépourvu de crochets; œufs allongés.

Echinorhynchus grassii : dans l'intestin grêle du chien en Sicile.

Echinorhynchus sphærocephalus : dans l'intestin grêle du canard domestique.

Echinorhynchus cuniculi : dans l'intestin grêle du lapin (Irlande).

Echinorhynchus (?) *longicollis* : dans l'intestin grêle du canard domestique.

Echinorhynchus tæniatus : parasite de *Numida ptylorhyncha*.

Echinorhynchus hominis : espèce douteuse trouvée chez un enfant.

2. Polymorphus LUEHE, 1911.

Tégument de la partie antérieure du corps orné de fins crochets; trompe modérément longue, à crochets moyennement nombreux disposés en séries radiaires symétriques, et totalement invaginable dans sa gaine; cou long; testicules situés obliquement à côté l'un de l'autre; glandes prostatiques tubuliformes; orifice génital terminal, dépourvu de crochets; œufs fusiformes allongés, à 3 enveloppes.

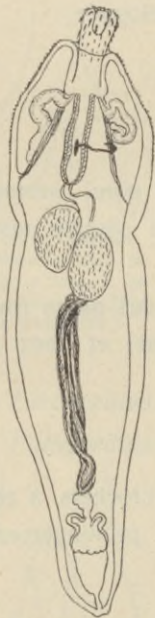


Fig. 182. — *Polymorphus minutus* ♂.
D'après LUEHE.)



Fig. 183. — *Filicollis anatis* ♀. (D'après LUEHE.)

Polymorphus minutus : parasite du canard, de l'oie et du cygne domestiques.

3. Filicollis LUEHE, 1911.

Corps sacciforme, à cou long cylindrique; trompe dilatée chez la femelle et armée sur une petite région apicale de crochets disposés régulièrement en étoile; chez le mâle, la trompe bien séparée du cou est de forme ovoïde et armée de crochets disposés en séries régulières symétriques; tégument du corps chez le mâle sur une faible étendue en arrière du cou muni de petits crochets, inerme ailleurs; testicules pas tout à fait médians, disposés un peu obliquement l'un derrière l'autre dans le tiers moyen du corps; glandes prostatiques très volumineuses, ir-

régulièrement ovalaires; orifice génital terminal et dépourvu de crochets; œufs ovoïdes à 3 membranes enveloppantes.

Filicollis anatis : parasite du canard, de l'oie et du cygne domestiques.

4. *Corynosoma* LUEHE, 1905.

Corps en massue; tégument échinulé dans la région antérieure du corps, s'étendant plus loin ventralement que dorsalement; extrémité caudale du mâle munie de forts crochets autour de l'orifice génital; trompe inclinée vers la face ventrale, à crochets nombreux disposés en séries radiaires symétriques; cou présent; testicules arrondis, disposés plus ou moins obliquement l'un à côté de l'autre; glandes prostatiques piriformes ou claviformes; orifice génital terminal; œufs ovoïdes, relativement grands, à 3 membranes.

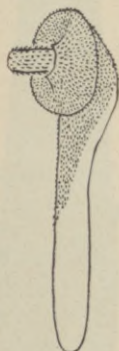


Fig. 184. — *Corynosoma strumosum* ♀.
(D'après LUEHE.)

Corynosoma strumosum : la larve a été observée dans l'estomac du chat domestique.

C. Annélides.

Vers à corps allongé, métamérisé; système nerveux comportant un ganglion cérébral avec une double commissure et une chaîne ventrale; organes d'excrétion représentés par des néphridies disposées par paires.

HIRUDINÉES.

Annélides à corps ovalaire, aplatis dans le sens dorso-ventral et porteurs d'une ventouse à chaque extrémité du corps.

1. Rhynchobdellidés.

Hirudinées dépourvues de mâchoires, à trompe protractile et à sang incolore.

GLOSSOSIPHONIIDÉS.

Ventouse antérieure plus ou moins fusionnée au corps; ventouse postérieure distincte.

1. *Hæmenteria* DE FILIPPI, 1849.

Bouche s'ouvrant dans la lèvre antérieure de la ventouse antérieure; deux yeux; chaque anneau divisé en 2 sur la face dorsale.



Fig. 185. — Extrémité antérieure d'une *Placobdella* pour montrer la position des yeux. (D'après JOHANSSON.)

Hæmenteria officinalis : Amérique centrale.

2. *Placobdella* R. BLANCHARD, 1893.

Diffère du genre précédent en ce que les anneaux sont simples sur la face dorsale.

Placobdella catenigera : sa piqûre saigne longtemps (48 heures).

3. *Protolepsis* LIVANOW, 1902.

Somites complets formés de 3 anneaux; 4 paires d'yeux.

Protolepsis tessellata : pénètre dans les voies respiratoires des canards et des oies domestiques.

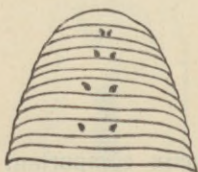


Fig. 186. — *Protolepsis* : disposition des yeux. (D'après JOHANSSON.)

2. Arhynchobdellidés.

Bouche munie de trois mâchoires dentées ou de 3 plis longitudinaux; pas de trompe protractile; sang rouge.

GNATHOBDELLIDÉS.

Bouche munie généralement de trois mâchoires dentées; 5, rarement 4 paires d'yeux.

α. Hirudininés.

Trois mâchoires dentées; 5 paires d'yeux; somites complets formés de cinq anneaux; pores néphridiens à la face ventrale près des bords du corps.

1. **Hirudo** LINNÉ, 1758.

Mâchoires armées de 50 à 100 dents aiguës disposées sur une rangée; pas de sillon sous la lèvre antérieure; 24^e somite formé de 3 anneaux.

Les différentes espèces, dont le type est *Hirudo medicinalis*, sont utilisées en médecine.

2. **Limnatis** MOQUIN-TANDON, 1826.

Mâchoires armées de plus de 100 dents aiguës; sillon labial à la face interne de la lèvre supérieure de la ventouse antérieure.

Limnatis nilotica : dans la cavité buccale, le pharynx, le larynx, la trachée, les cavités nasales du cheval, du mulet, du bœuf, du chameau, du chien; aussi dans le vagin de la vache, de la jument, de la mule; peut également se rencontrer chez l'homme (Bassin de la Méditerranée).

D'autres espèces sont connues : *L. mysomelas* (Sénégal), *L. granulosa* (Inde), *L. africana* (Sénégal, Congo), *L. maculosa* (Singapour).

β. **Hæmadipsinés.**

Fig. 187. — *Hirudo medicinalis*. (Emprunté à JOHANSSON.)

Gnathobdellidés terrestres, pourvus de 5 paires d'yeux, dont les 3^e et 4^e ne sont pas séparées par un anneau; les trois derniers somites du corps constitués chacun par un seul anneau.

Hæmadipsa TENNENT, 1861.

Somites moyens formés de 5 anneaux.

Hæmadipsa zeylanica : se jette sur l'homme et les bestiaux.

III. ARTHROPODES.

Métazoaires à symétrie bilatérale, à cavité du corps bien développée, à segmentation hétéronome et à membres articulés.

A. Diplopodes.

Arthropodes à somites doubles, porteurs de deux paires d'appendices, ou à somites alternativement porteurs ou dépourvus d'appendices; respiration trachéenne. Parasites accidentels.

JULIFORMES.

Diplopodes à deux paires d'appendices à chaque somite.

a. JULIDÉS.

Tête distincte, grosse; plaques dorsales non élargies.

Julus LINNÉ, 1758.

Antennes guère plus longues que la tête; premier anneau thoracique beaucoup plus grand que les autres; corps lisse ou finement strié en travers; pattes courtes, à hanches et tarsi uniarticulés.

Julus terrestris : dans le tube digestif de l'homme.

Julus londinensis : dans le tube digestif de l'homme.

b. POLYDESMIDÉS.

Tête distincte, grosse; plaques dorsales élargies latéralement.

Polydesmus LATREILLE, 1802.

Tête sans yeux; deuxième à sixième articles des antennes à peu près d'égale longueur; corps à 20 anneaux, dont le premier est dépourvu d'appendices et les 2^e à 4^e n'en portent qu'une paire; tarse uniarticulé.

Polydesmus complanatus : a été signalé dans le tube digestif de l'homme.

B. Arachnides.

Arthropodes munis de deux segments préoraux, le premier portant des yeux, le second des chélicères, et de six paires d'appendices post-oraux; respiration branchiale ou pulmonaire.

1. ACARIENS.

Arachnides à segments basilaires de la seconde paire d'appendices unis sur la ligne médiane en arrière de la bouche, ceux des 3^e à 6^e paires d'appendices largement séparés; stigmates respiratoires et segmentation du corps présents ou absents.

a. Métastigmates.

Tégument plus ou moins coriace; une paire de stigmates au-dessus et en arrière de la base de la quatrième, cinquième ou sixième paire d'appendices.

α. GAMASOIDÉS.

Métastigmates pourvus d'un petit hypostome sans dents; pas d'yeux; face ventrale sans sillons.

1. DERMANYSSIDÉS.

Pattes toutes semblables dans les deux sexes; mandibules disposées pour piquer; stigmates sur la face dorsale; ouverture sexuelle mâle au bord antérieur du sternum. Parasites des vertébrés.

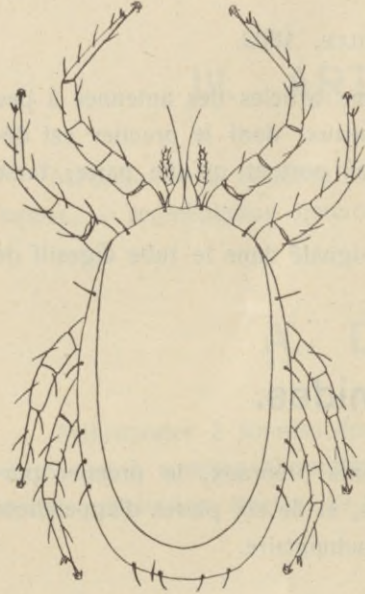


Fig. 188. — *Dermanyssus gallinae*. (D'après BANKS.)

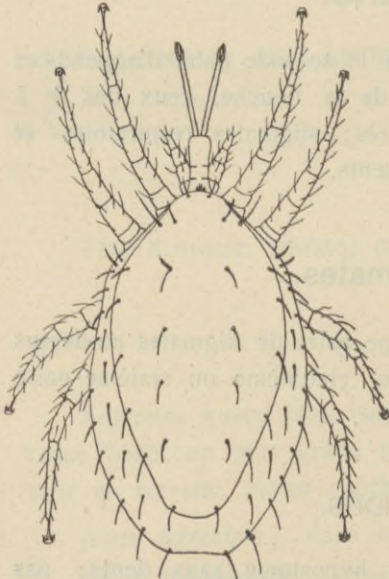


Fig. 189. — *Liponyssus americanus*. (D'après BANKS.)

α. Dermanyssinés.

Plaque anale présente.

1. *Dermanyssus* DUGÈS, 1834.

Téguments mous; mandibules didactyles chez le mâle, filiformes chez la femelle; vulve transversale; larves hexapodes. Parasites temporaires des oiseaux.

Dermanyssus gallinae : se jette sur les poules, les pigeons, les dindons, les faisans, etc.; s'attaque aussi à l'homme, le cheval, le bœuf, la chèvre, le lapin, le chien, le chat.

Dermanyssus hirundinis : vit dans les nids des hirondelles; s'attaque aussi à l'homme et à la bête bovine.

2. *Liponyssus* KOLENATI, 1859.

Corps faiblement cuirassé; mandibules didactyles et inermes dans les deux sexes; vulve transversale. Parasites sur les mammifères et les oiseaux.

Liponyssus suffuscus : vit en colonies au fond du pelage des lapins.

Liponyssus bursa : parasite des poules (Buenos-Ayres).

Liponyssus sylviarum : vit dans les nids de fauvette; occasionne chez l'homme un prurit assez intense.

3. Lophoptes MÉGNIN, 1891.

Mandibules didactyles, à mors fixe pourvu de deux petites dents et à mors mobile élargi et non crochu.

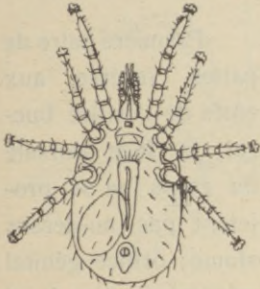


Fig. 190. — *Lophoptes patavinus* ♀. (D'après MÉGNIN.)

Lophoptes patavinus : vit à demeure dans la huppe des poules de Padoue.

β. Holothyrinés.

Bouclier supérieur d'une seule pièce, clypéiforme, ainsi que le tégument inférieur qui s'enchâsse sous une sorte de bourrelet de son pourtour; orifice abdominal près du bord postérieur, bivalve; palpes étendus, à quatre articles, le quatrième un peu plus fort que les autres; pattes longues, à dix articles, à ongles très faible; deux paires de stigmates; point d'yeux.

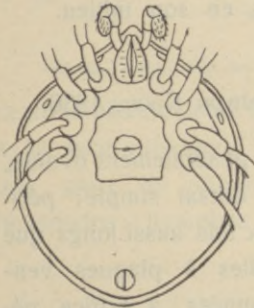


Fig. 191. — *Holothyryus coccinella* ♂. (D'après MÉGNIN.)

Holothyryus GERVAIS, 1842.

Caractères de la sous-famille.

Holothyryus coccinella : parasite des canards et des oies, également de l'homme (Ile Maurice).

γ. Rhinonyssinés.

Pattes munies d'ongles rétractiles; stigmates situés à la face dorsale du corps; périthrème réduit à un simple bourrelet circulaire entourant l'ouverture des trachées. Hématophages, parasites des fosses nasales.

Sternostoma BERLESE et TROUSSERT, 1889.

Rostre infère, complètement caché par l'épistome quand l'animal est vu de dos.

Sternostoma rhinolethrum : dans les fosses nasales de l'oie domestique; provoque parfois une inflammation catarrhale de ces cavités.

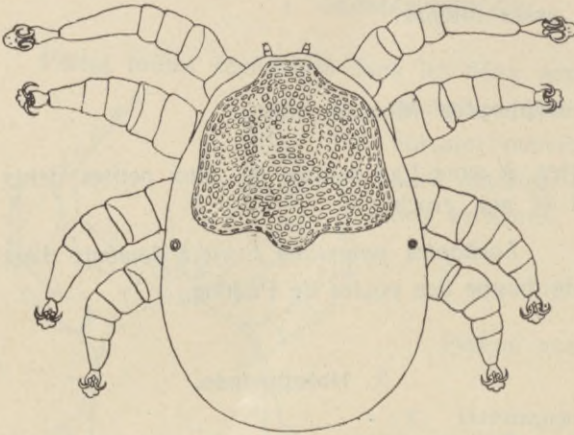


Fig. 192. — *Sternostoma rhinolethrum* ♂. (D'après NEUMANN.)

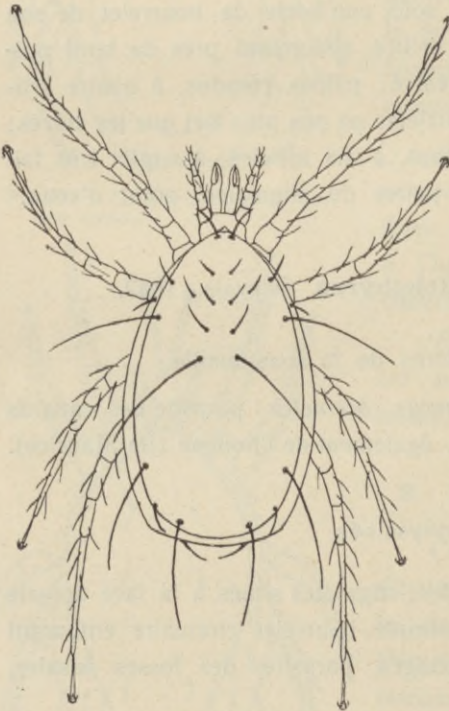


Fig. 193. — *Laelaps macropilis*. (D'après BANKS.)

2. GAMASIDÉS.

Première paire de pattes insérée aux côtés de l'orifice buccal; la face dorsale du corps ne se projetant pas au-dessus du camérostome; orifice génital mâle situé généralement au bord antérieur de la plaque sternale, quelquefois en son milieu.

1. *Laelaps* KOCH, 1836.

Corps généralement ovoïde, à écusson dorsal simple; péritèmes deux fois aussi longs que larges; mâles à plaques ventrales fusionnées, à orifice génital au bord antérieur de la plaque sternale et à 2^e paire de pattes inerte; femelles à plaque anale distincte, à plaque génitale non anguleuse en avant.

Laelaps stabularis : fréquent dans la litière des étables mal entretenues; occasionne chez l'homme du prurit sans lésions cutanées.

2. *Raillietia* TROUSSERT, 1902.

Chélicères du mâle à pince atrophiée, terminées par un éperon fortement développé; chélicères de la femelle et des jeunes normales; deuxième paire de pattes renflée et tuberculeuse chez le mâle.

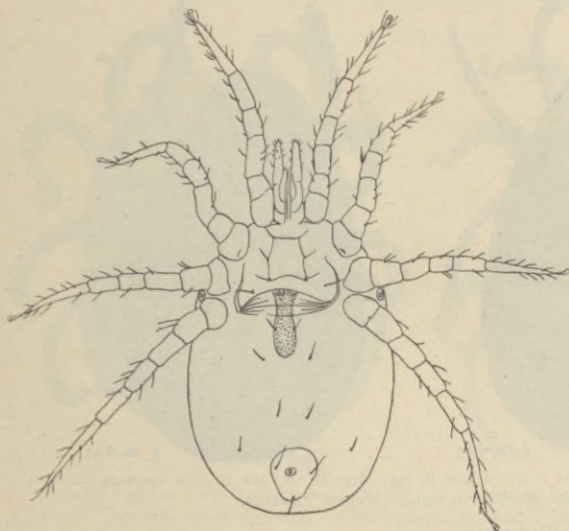


Fig. 194. - *Raillietia auris* ♀. (D'après FREUND.)

Raillietia auris :
dans l'oreille du bœuf.

β. IXODOIDÉS.

Acariens de grande taille, à téguments coriaces; rostre formé de trois pièces, deux chélicères ou mandibules et un hypostome portant à sa face inférieure des dents; deux palpes formés de 4 articles; une paire de stigmates près des hanches de la 4^e paire; larves hexapodes; nymphes octopodes. Parasites intermittents.

1. ARGASIDÉS.

Rostre infère; pas d'écusson dorsal; pas d'ambulacres à ventouse.

1. *Argas* LATREILLE, 1796.

Corps aplati, limité par un bord net; tégument non mamelonné, présentant çà et là de petites fossettes plus ou moins circulaires; face ventrale dépourvue de sillons; pas d'yeux.

Argas persicus : parasite des poules, dindons, canards, oies, autruches; attaque aussi l'homme; transmet les spirochètoses des volailles.

Argas reflexus : parasite des pigeons; les larves ont été trouvées

une fois sur le cheval (?) et les nymphes et adultes peuvent attaquer aussi les poules et l'homme.

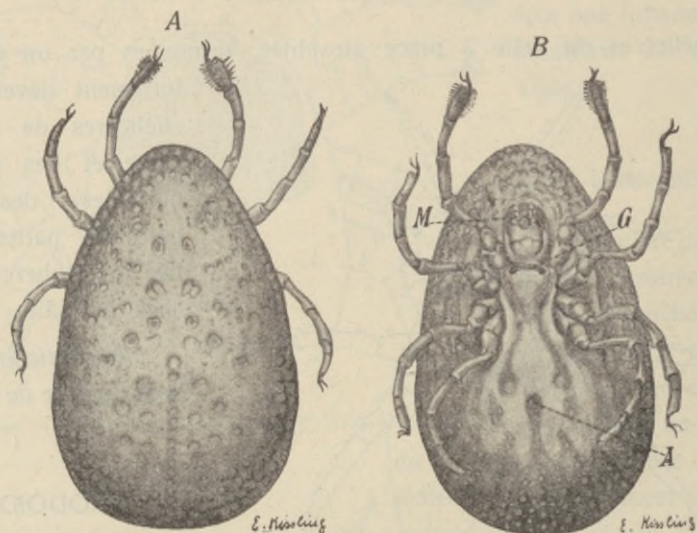


Fig. 195. — *Argas persicus* : A, vu par la face dorsale, B, par la face ventrale. — M, rostre; G, orifice génital; A, anus. (D'après DOFLEIN.)

Argas brumpti : mord l'homme.

Argas vespertilionis : attaque parfois l'homme (Mozambique).

Argas victoriensis : larves recueillies sur les poules (Victoria).

2. *Ornithodoros* KOCH, 1844.

Corps aplati, à pourtour épais; tégument mamelonné; face ventrale ornée de sillons et de plis; yeux quelquefois présents.

Ornithodoros savignyi : attaque l'homme et divers animaux (poule, chien, cheval, chameau, chèvre, bœuf, porc).

Ornithodoros moubata : attaque l'homme, le porc, le mouton, la chèvre, le chien; transmet à l'homme *Spirochaeta duttoni* et à la poule *Spirochaeta marchouxi*; peut-être intervient-il dans la transmission de *Filaria perstans* à l'homme.

Ornithodoros coriaceus : mord l'homme très sévèrement.

Ornithodoros turicata : s'attaque à l'homme, au bœuf, au cheval, au lama, au porc; interviendrait peut-être dans la transmission de la fièvre récurrente de Colombie.

Ornithodoros talaje : s'attaque à l'homme et produit des piqûres très douloureuses.

Ornithodoros pavementosus : mord l'homme (piqûre très douloureuse).

Ornithodoros tholozani : mord l'homme, le chameau, le mouton; se rencontre aussi dans les poulaillers.

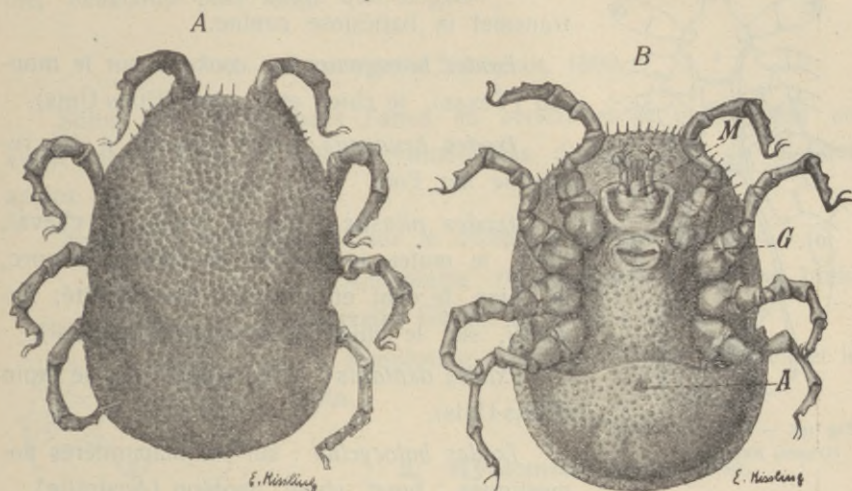


Fig. 196. — *Ornithodoros moubata* ♀ : A, vu par la face dorsale, B, par la face ventrale. — M, rostre; G, orifice génital; A, anus. (D'après DOFLEIN.)

Ornithodoros lahorensis : parasite du mouton.

Ornithodoros megnini : se rencontre dans l'oreille du cheval, de l'âne, du bœuf et aussi de l'homme.

2. IXODIDÉS.

Rostre terminal; un écusson dorsal; des ambulacres à ventouse; stigmates disposés en arrière des hanches IV; dimorphisme sexuel; aires poreuses sur la face dorsale du rostre chez la femelle.

a. PROSTRIÉS.

Sillon anal contournant l'anus en avant.

Ixodes LATREILLE, 1796.

Pas d'yeux; face ventrale du mâle ornée de sept écussons chitineux; péritrèmes ovalaires chez le mâle, circulaires chez la femelle.

Ixodes ricinus : sur le mouton, la chèvre, le bœuf, le cheval, le chat, l'homme; transmet les babésioses bovine et canine.

Ixodes ricinus var. *scapularis* : sur le bœuf, le mouton, le chien et l'homme.

Ixodes ricinus var. *ovatus* : sur le cheval, le bœuf et le chien.

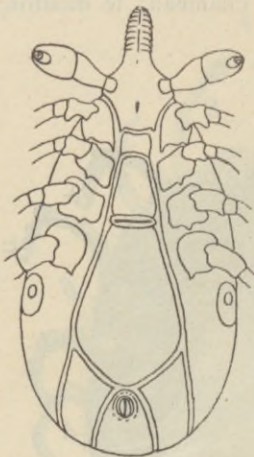


Fig. 197. — *Ixodes minor* ♂.
(D'après NEUMANN.)

Ixodes hexagonus : sur le chien, le mouton, le bœuf, le lapin, aussi sur l'homme; transmet la babésiose canine.

Ixodes hexagonus var. *cookei* : sur le mouton (Texas), le chien et le chat (Etats-Unis).

Ixodes brunneus : une nymphe a été recueillie sur l'oie.

Ixodes pilosus : sur le bœuf, le cheval, l'âne, le mulet, le mouton, la chèvre, le porc, le chien, le chat et l'homme. Une variété, *howardi*, sur le chien et le chat (Transvaal).

Ixodes dentatus : a été signalé sur le lapin (Etats-Unis).

Ixodes holocyclus : sur les mammifères domestiques : bœuf, chien, mouton (Australie).

Ixodes tenuirostris : sur le faisan.

Ixodes australiensis : sur le chien.

Ixodes rubicundus : sur le mouton et la chèvre (Sud de l'Afrique); cette tique est soupçonnée transmettre une affection mal définie caractérisée par de l'anémie. Une variété, *limbatus*, sur le mouton et la chèvre (Katanga).

Ixodes bicornis : attaque l'homme; sa morsure serait souvent mortelle pour les enfants.

Ixodes putus : parasite des païmipèdes migrants; sa piqûre est très redoutée de l'homme.

Ixodes caledonicus : sur le pigeon domestique (Ecosse).

Ixodes rarus : sur le bœuf, le chien et l'homme (Afrique or. et occ.).

Ixodes ugandanus : sur le mouton (Afrique or. et occ.).

Ixodes cavipalpus : sur l'homme (Rhodésie et Angola).

Ixodes canisuga : sur le chien, le cheval, le mouton (Europe, N. Amérique).

b. MÉASTRIÉS.

Sillon anal contournant l'anus en arrière, parfois obsolète.

α. Longirostres.

Palpes longs, c'est-à-dire à articles 2 ou 3, ou bien 2 et 3 ensemble, beaucoup plus longs que larges.

1. *Aponomma* NEUMANN, 1899.

Sillon anal contournant l'anus en arrière et se prolongeant en avant jusque près du sillon génital; pas d'yeux; pas de plaques anales chez le mâle.

Aponomma exornatum : sur le chien en Afrique du Sud.

Aponomma trimaculatum : sur le bœuf (Nouvelle Galles du Sud).

Aponomma inornatum : sur le chien et le lapin.

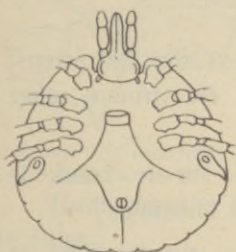


Fig. 198. — *Aponomma gervaisi* ♂. (D'après NEUMANN.)

2. *Hyalomma* KOCH, 1844.

Sillon anal contournant l'anus en arrière et se prolongeant en avant jusque près du sillon génital; yeux présents; plaques anales présentes chez le mâle; yeux situés chez la femelle vers le milieu de la longueur de l'écusson.

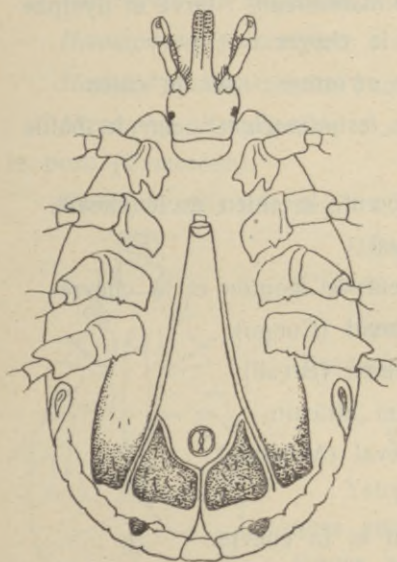


Fig. 199. — *Hyalomma syriacum* ♂. (D'après NEUMANN.)

Hyalomma aegyptium : sur le bœuf, le dromadaire, le chameau, le cheval, le mulet, l'âne, le mouton, la chèvre, le chien, le chat et même l'homme; intervient peut-être dans la transmission du farcin du bœuf; peut transmettre les babésioses bovine et équine. Une variété, *impresum*, sur le bœuf, le cheval, l'âne, le mulet, le mouton, la chèvre, le chien, la poule (larve et nymphe); une autre, *dromedarii*, sur le dromadaire.

Hyalomma syriacum : sur le bœuf, le dromadaire.

Hyalomma monstrosum : sur le cheval (Inde).

3. *Amblyomma* KOCH, 1844.

Diffère du genre précédent par l'absence de plaques anales chez le mâle; yeux situés chez la femelle au tiers ou au quart antérieur de l'écusson.

Amblyomma americanum : sur les bovidés et sur l'homme.

Amblyomma elephantinum : sur l'éléphant indien.

Amblyomma variegatum : sur le bœuf, le mouton, la chèvre, le dromadaire; joue peut-être un rôle dans la propagation du farcin du bœuf.

Amblyomma cayennense : sur le cheval, le bœuf, le chien, l'homme, etc.

Amblyomma dissimile : parasite des reptiles et des batraciens; est signalé comme ayant été trouvé chez l'homme.

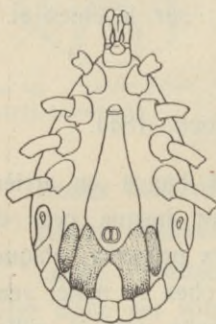


Fig. 200. — *Amblyomma longirostre* ♂. (D'après NEUMANN.)

Amblyomma hebræum : sur le bœuf, le mouton, la chèvre, le porc, l'homme.

Amblyomma maculatum : sur le chien, le bœuf.

Amblyomma marmoreum : larve et nymphe sur le bœuf et la chèvre.

Amblyomma striatum : sur le chien.

Amblyomma testudinarium : sur le buffle (Java).

Amblyomma triguttatum : sur le bœuf, le chien et le cheval.

Amblyomma moreliæ : sur le cheval.

Amblyomma eburneum : sur le bœuf, le mouton et la chèvre.

Amblyomma splendidum : sur le bœuf (Congo).

Amblyomma calcaratum : sur le chien (Brésil).

Amblyomma tholloni : sur l'éléphant africain.

Amblyomma versicolor : sur le cheval (Mexique).

Amblyomma gemma : sur le bœuf.

Amblyomma lepidum : sur le bœuf et la chèvre.

β. Brévirostres.

Palpes courts, c'est-à-dire dont les articles 2 ou 3, ou bien 2 et 3 ensemble, sont sensiblement aussi larges ou même plus larges que longs.

1. *Hæmaphysalis* KOCH, 1844.

Pas d'yeux; pas de plaques anales chez le mâle; palpe à 2^e article présentant à sa base et en dehors une forte saillie conique.

Hæmaphysalis leachi : sur le chien, le chat, le cheval, le bœuf; transmet la babésiose du chien, peut-être aussi la *Theileria parva* au Japon.

Hæmaphysalis concinna : sur les moutons, etc.; une variété, *longicornis*, sur le bœuf (Australie); une autre, *hirudo*, sur le chien (Japon).

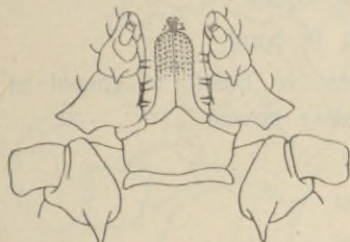


Fig. 201. — *Hæmaphysalis spinulosa* ♀.
(D'après NEUMANN.)

Hæmaphysalis leporis : a été rencontrée sur le cheval (Etats-Unis).

Hæmaphysalis punctata : sur l'homme, le bœuf, le mouton, la chèvre, le cheval; est capable de propager la *Babesia bovis*.

Hæmaphysalis flava : sur le bœuf, la chèvre, le mouton, le cheval, le chien.

Hæmaphysalis spinigera : sur le bœuf (Inde).

Hæmaphysalis bispinosa : sur le bœuf, le cheval, la chèvre (Inde).

Hæmaphysalis cornigera : sur le buffle (Inde, Borneo, etc.).

Hæmaphysalis neumanni : sur le cheval, le bœuf et le chien (Japon).

Hæmaphysalis parmata : sur le bœuf, le mouton, la chèvre et le porc (Cameroun).

Hæmaphysalis chordeilis : sur le dindon (Etats-Unis).

Hæmaphysalis campanulata : sur le chien (Chine).

Hæmaphysalis wellingtoni : sur la poule (Borneo).

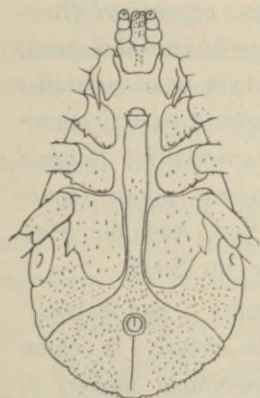


Fig. 202. — *Dermacentor variiegatus* ♂. (D'après NEUMANN.)

2. *Dermacentor* KOCH, 1844.

Yeux présents; mâles dépourvus de plaques anales; base du rostre plus large que longue, rectangulaire; hanches 4 beaucoup plus grandes chez le mâle que les autres.

Dermacentor reticulatus : sur le bœuf, le mouton, la chèvre, le cheval, le porc, le chien et même l'homme; transmet les babésioses canine et équine,

Dermacentor electus : sur le cheval, le chien, le bœuf et l'homme.

Dermacentor occidentalis : sur le bœuf, le chien et l'homme.

Dermacentor andersoni : sur le bœuf, le cheval, le chien et l'homme; intervient peut-être dans la transmission de la fièvre tachetée des Montagnes Rocheuses.

Dermacentor nigrolineatus : sur le cheval.

Dermacentor nitens : dans l'oreille du cheval.

Dermacentor salmoni : sur le cheval, le bœuf.

Dermacentor variabilis : sur le chien, le bœuf, le cheval et l'homme; incapable de propager la babésiose bovine.

Dermacentor variegatus : sur le bœuf.

Dermacentor venustus : sur le mouton.

Dermacentor modestus : sur le cheval.

Dermacentor circumguttatus : sur l'éléphant africain.

3. *Boophilus* CURTICE, 1891.

Yeux présents; 2 paires de plaques anales chez le mâle; périmètre arrondi; pas de sillon anal chez la femelle; une soie au bord inféro-interne du 1^r article du palpe.

Boophilus annulatus : sur le bœuf, le mouton, le chien; est l'agent de transmission de la fièvre du Texas. Des variétés de cette espèce ont été signalées : *argentinus* (Buenos-Aires); *caudatus*, sur le cheval (Japon); *calcaratus*, sur le bœuf, le mouton; transmettrait au bœuf *Theileria parva*; *microplus*, sur le bœuf; transmettrait *Babesia bovis*, mais non *Theileria parva* (Amérique centrale et du Sud, Australie, Philippines, Inde, Afrique du Sud).

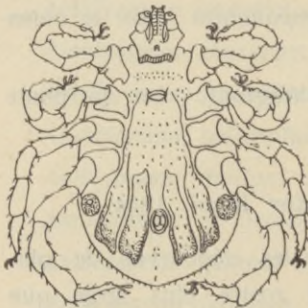


Fig. 203. — *Boophilus annulatus* ♂.
(D'après NEUMANN.)

Boophilus decoloratus : sur le bœuf, le cheval, le mulet, la chèvre, le chien (Afrique); transmet *Spirochæta theileri* et *Babesia bovis*, mais non *Theileria parva*, *Theileria mutans* et *Nuttallia equi*; les larves peuvent piquer l'homme.

4. *Margaropus* KARSCH, 1879.

Diffère essentiellement du genre précédent en ce que les plaques anales sont remplacées par un écusson unique qui contourne en avant l'anus; pattes 4 à articles bosselés chez le mâle.



Fig. 204. — *Margaropus phthirioides* ♂. (D'après NEUMANN.)

en virgule; un sillon anal chez la femelle.

Rhipicephalus sanguineus : sur le chien, le bœuf, le mouton, le chat, le cheval, le dromadaire, parfois sur l'homme; transmet la babésiose canine en France, au Soudan et aux Indes; propage aussi *Hæmogregarina canis*.

Rhipicephalus capensis : sur le bœuf, le cheval, la chèvre et le chien; transmet au bœuf *Theileria parva*.

Rhipicephalus simus : sur le bœuf, le chien, le mouton, la chèvre, le cheval; transmet au bœuf *Theileria parva*; les larves ont été signalées sur l'homme.

Rhipicephalus pulchellus : sur l'âne, la chèvre.

Rhipicephalus bursa : sur le chien, la chèvre, le mouton; inocule la babésiose du mouton ou carceag.

Rhipicephalus evertsi : sur le bœuf, le cheval, l'âne, le mulet, le mouton et le chien; transmet au bœuf *Theileria parva* et au cheval la babésiose équine.

Margaropus phthirioides : sur le cheval, rarement sur le bœuf.

5. *Rhipicephalus* KOCH, 1844.

Yeux présents; une paire de plaques anales chez le mâle; base du rostre plus large que longue, hexagonale à la face dorsale, formant de chaque côté un angle saillant; article basilaire du palpe portant plusieurs soies; pérित्रème

Rhipicephalus hæmaphysaloides : sur le bœuf, la chèvre, le mouton.

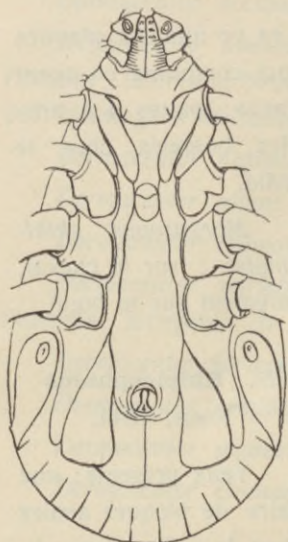


Fig. 205. — *Rhipicephalus cuneatus* ♂. (D'après NEUMANN.)

Rhipicephalus appendiculatus : sur le bœuf, le cheval, le mulet, le mouton, la chèvre, le chien; transmet au bœuf *Theileria parva*.

Rhipicephalus oculatus : sur le bœuf.

Rhipicephalus nitens : sur le bœuf; lui inocule *Theileria parva*.

Rhipicephalus ziemanni : sur le bœuf (Cameroun).

Rhipicephalus kochi : sur le bœuf et le cheval.

Rhipicephalus tricuspis : sur le cheval.

Rhipicephalus duttoni : sur le bœuf, le cheval.

Rhipicephalus longus : sur le bœuf.

Rhipicephalus supertritus : sur le cheval.

Rhipicephalus cuneatus : sur le bœuf.

Rhipicephalus lunulatus : sur le cheval.

Rhipicephalus attenuatus : sur le cheval.

Rhipicephalus gladiger : sur le cheval et la chèvre.

Rhipicephalus dux : probablement sur l'éléphant d'Afrique.

Rhipicephalus glyphis : probablement sur le bœuf (Togo).

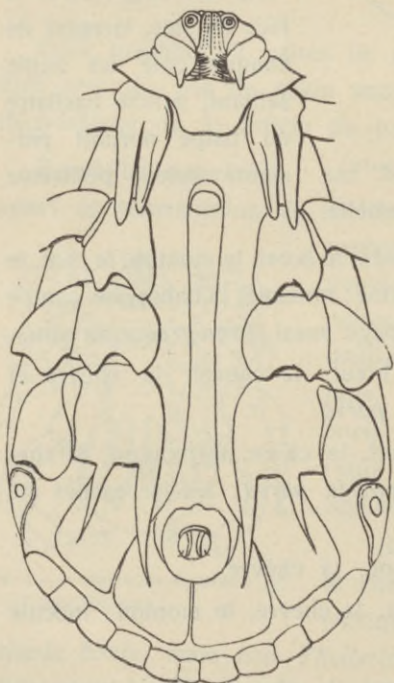


Fig. 206. — *Rhipicentor bicornis* ♂. (D'après NEUMANN.)

6. *Rhipicentor* NUTTALL et WARBURTON, 1908.

Yeux présents; base du rostre hexagonale à angles latéraux très proéminents; plaques anales rudimentaires; hanches augmentant de

taille d'avant en arrière, toutes bifurquées; les épines des hanches 1 et 4 très longues, celles de la hanche 1 recouvrant la hanche 2 dans les deux sexes.

Rhipicentor bicornis : sur le cheval et la chèvre, aussi sur l'homme.

b. Prostigmates.

Acariens à téguments mous, renforcés par des sclérites spéciaux; une paire de stigmates près de la première paire de pattes.

α. TROMBIDOIDÉS.

Le dernier article des palpes est incliné sur l'avant-dernier, qui est généralement terminé par une griffe; corps souvent recouvert de poils nombreux.

1. TROMBIDIDÉS.

Téguments mous; mandibules biarticulées disposées pour mordre; larves parasites (*Leptus autumnalis*).

1 *Trombidium* FABRICIUS, 1775.

Deux écussons dorsaux médians striés longitudinalement; 8 poils sur l'écusson antérieur et 2 sur le postérieur; rostre caché sous les bords repliés de l'écusson antérieur; lèvre inférieure formant un anneau chitineux; les deux poils maxillo-coxaux placés en avant de la ligne d'insertion des palpes; yeux bien développés; 2 poils sur chaque hanche I et 1 poil sur chaque hanche II; pas de poils entre les anches I ni II.



Fig. 207. — *Trombidium striaticeps*.
(D'après OUDEMANS.)

Trombidium striaticeps : sur les gallinacés, le chien et l'homme.

2. *Metatrombium* OUDEMANS, 1909.

Deux écussons médians poreux; 8 poils sur l'écusson antérieur et 2 sur l'écusson postérieur; rostre proéminent librement; lèvre inférieure ne formant pas d'anneau chitineux; les deux poils maxillo-coxaux placés en avant de la ligne d'insertion des palpes; yeux bien développés; 2 poils sur chaque hanche I et II; pas de poils entre les hanches I ni II; écussons dorsaux symétriques excessivement petits et lisses; poils pseudostigmatiques minces et simples.

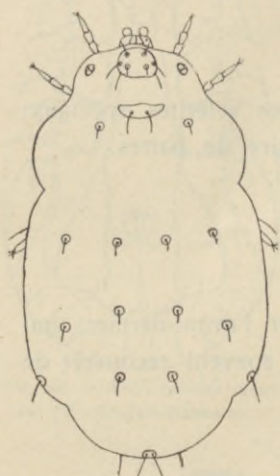


Fig. 208. — *Metatrombium poriceps*. [D'après OUDEMANS.]

Metatrombium poriceps : sur les gallinacés, le chien et l'homme.

3. *Microtrombidium* HALLER, 1882.

Un écusson dorsal médian portant 7 soies; œil postérieur mal développé; 1 poil sur chaque hanche I et 2 poils entre les hanches I ou II; les poils maxillo-coxaux insérés en arrière de la ligne d'insertion des palpes.

Microtrombidium meridionale : sur l'homme et les vertébrés supérieurs (chiens, chats, bovidés, moutons, chevaux, lapins, poules).

Microtrombidium pusillum : sur l'homme, etc.

Microtrombidium wichmanni : sur l'homme, etc.

Microtrombidium vandersandei : sur l'homme, etc.

4. *Species inquirendæ*.

Trombidium akamushi : détermine chez l'homme au Japon une maladie spéciale due à un virus inoculé par le parasite.

Trombidium tlalsahuate : attaque l'homme au Mexique.

Trombidium americanum : attaque l'homme et les animaux.

Trombidium irritans : attaque l'homme et les animaux.

A ce groupe se rattachent probablement les larves hexapodes connues sous les noms vulgaires de : pou d'Agouti (Guyane), bête rouge des Antilles, ciron rutilant des Savanes, Miaibi (Nouvelle-Grenade), Mouqui (Para), Colorado (Cuba).

2. TÉTRANYCHIDÉS.

Téguments mous; une ou deux paires d'yeux et des trachées; palpes quadriarticulés, l'avant-dernier article muni d'un ongle fort proéminent; mandibules biarticulées, styliformes; pattes composées de six articles; ouvertures sexuelles préanales; larve peu différente de l'adulte.

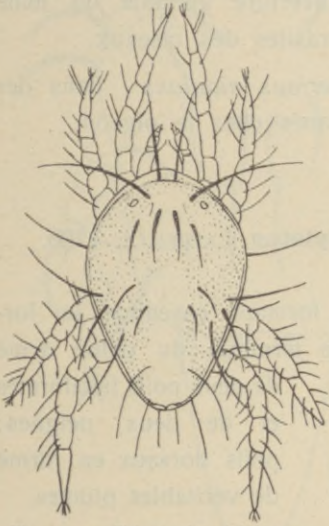


Fig. 209. — *Tetranychus telarius* var. *russeolus*. (D'après ARTAULT, in BRAUN.)

Tetranychus DUFOUR, 1832.

Corps une fois à une fois et demie aussi long que large; pattes I plus longues que le corps; palpes se terminant en un article spécial en forme de pouce.

Tetranychus molestissimus : se jette sur l'homme et les mammifères.

Tetranychus telarius : passe parfois sur l'homme.

3. CHEYLÉTIDÉS.

Palpes épaissis à la base, se mouvant latéralement, le dernier article souvent armé de deux peignes; yeux absents; pattes I terminées par plusieurs longs poils. Adultes parfois parasites.

1. *Syringophilus* HELLER, 1880.

Corps allongé; rostre fort, à palpes triarticulés; pattes courtes, terminées par deux ongles robustes et plusieurs cirres pectinés. Parasites des oiseaux dans le tuyau des plumes de l'aile et de la queue.

Fig. 210. — *Syringophilus bipectinatus* ♂. (D'après OUDEMANS.)

Syringophilus bipectinatus : chez la poule, la pintade, le pigeon, le canard, etc.

2. *Sarcopterinus* RAILLIET, 1893.

Rostre saillant, conique, obtus; palpes épais, composés de trois articles; pattes composées de cinq articles et terminées par deux ongles et un cirre; ouverture génitale du mâle dorsale. Parasites des oiseaux.

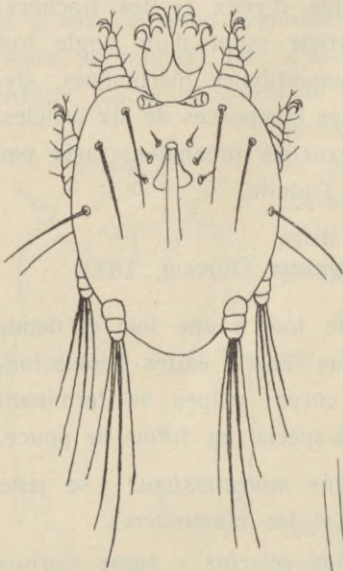


Fig. 211. — *Sarcopterinus nidulans* ♂. (D'après MÉGNIN.)

Sarcopterinus nidulans : dans des nodules cutanés chez le pigeon.

3. *Cheyletus* LATREILLE, 1796.

Palpes formant ensemble un forceps; article terminal du palpe armé de deux poils falciformes et de deux peignes; poils dorsaux en forme de véritables plumes.

Cheyletus eruditus : a été rencontré dans le conduit auditif externe chez l'homme.

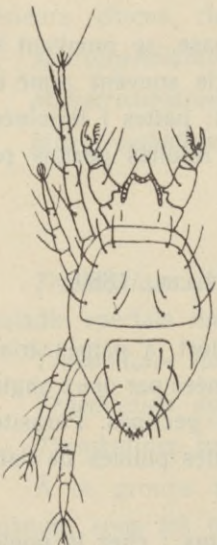


Fig. 212. — *Cheyletus eruditus* ♂. (D'après OUDEMANS.)

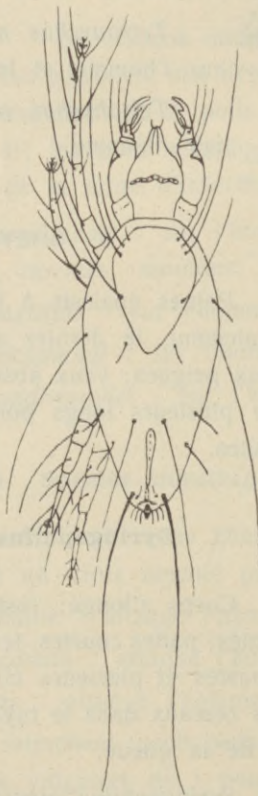


Fig. 213. — *Cheyletoides uncinatus* ♂. (D'après OUDEMANS.)

4. *Cheletoides* OUDEMANS, 1904.

Diffère du genre précédent en ce que l'article terminal des palpes est dépourvu de peignes.

Cheletoides uncinatus : dans le tuyau des plumes du paon.

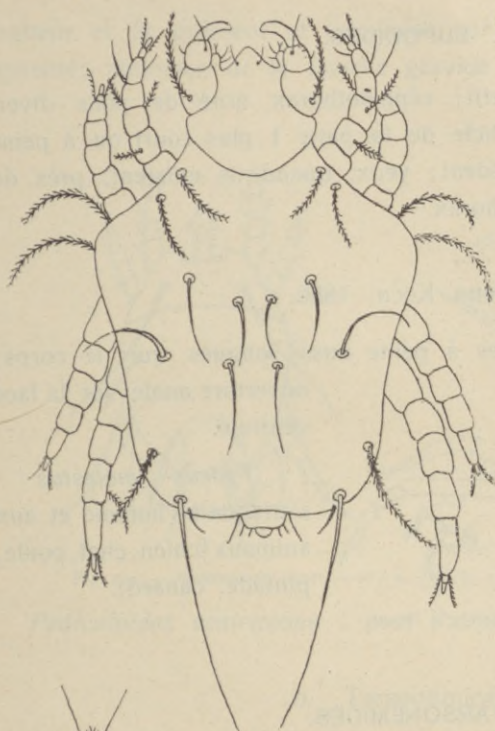


Fig 214. — *Cheyletiella parasitivorax* ♀.
(D'après CANESTRINI.)

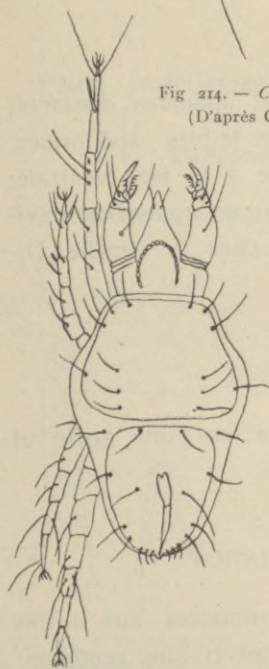


Fig. 215. — *Acaropsis docta* ♂.
(D'après OUDEMANS.)

5. *Cheyletiella* CANESTRINI, 1886.

Le dernier article des palpes est armé de très petits poils; pattes terminées par un cirre foliacé ou bifide, accompagné ou non d'une paire de crochets. Mutualistes sur les mammifères et les oiseaux.

Cheyletiella parasitivorax : dans la fourrure des lapins.

Cheyletiella heteropalpa : à la base des plumes des pigeons.

6. *Acaropsis*

MOQUIN-TANDON, 1863.

Article terminal des palpes armé de 2 poils falciformes et 1 peigne; deux plaques dorsales séparées entourées de téguments mous, la plaque antérieure trapézoïdale.

Acaropsis mericourti : a été signalé dans le conduit auditif externe de l'homme.

β. EUPODIDÉS.

Palpes généralement à quatre ou cinq articles, le dernier article jamais en forme de pouce sur l'avant-dernier; téguments ornés de soies rares.

1. EUPODIDÉS.

Palpes droits; rostre petit; céphalothorax orné de poils diversement disposés; dernier article de la patte I plus court ou à peine plus long que l'article précédent; yeux, quand ils existent, près du bord postérieur du céphalothorax.

Tydeus KOCH, 1886.

Mandibules faibles; pattes à peine aussi longues que le corps; ouverture anale sur la face ventrale.

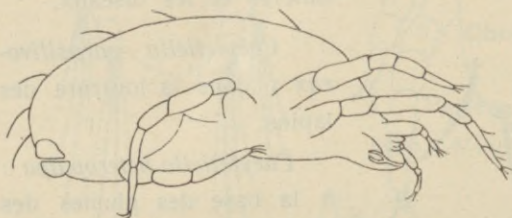


Fig. 216. — *Tydeus molestus*. (D'après MONIEZ, in BRAUN.)

Tydeus molestus :
s'attaque à l'homme et aux animaux (chien, chat, poule, pintade, canard).

2. TARSONÉMIDÉS.

Corps de forme diverse, à céphalothorax et abdomen distincts; palpes simples, petits, peu distincts; mandibules faibles, styliformes; trachées présentes, partant de la base du rostre à la face ventrale; pattes de la 1^e paire terminées par un seul ongle; un appendice clavi-forme de chaque côté entre les pattes I et II chez la femelle. Dimorphisme sexuel bien accusé.

a. Pédiculoidinés.

Pattes postérieures chez la femelle terminées par une griffe et une caroncule comme les autres paires de pattes.

Pediculoides TARGIONI-TOZZETTI, 1878.

Chez la femelle, pattes de la 4^e paire semblables aux autres pour le développement, terminées par deux ongles et une ventouse; pattes de la 1^e paire normales terminées par un ongle, sans ventouse; chez le mâle, pattes de la 4^e paire différant peu des autres pour la

longueur et la grosseur et terminées par un ongle; bouclier dorsal segmenté; abdomen de la femelle gravide renflé en une sphère.

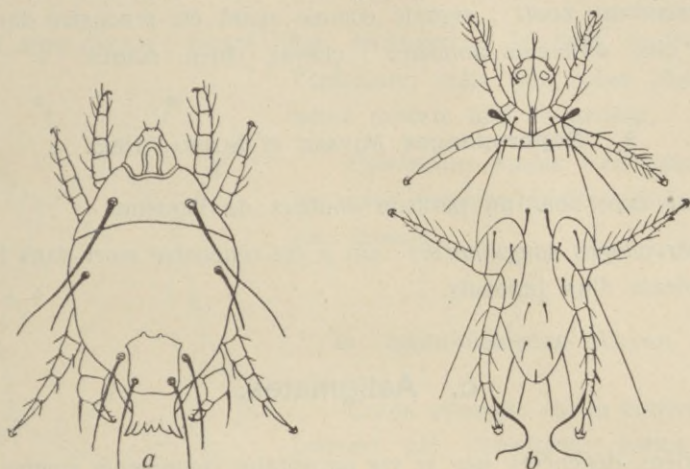


Fig. 217. — *Pediculoides ventricosus* : a, ♂, b, ♀. (D'après BANKS.)

Pediculoides ventricosus : peut s'attaquer à l'homme.

b. Tarsonéminés.

Pattes postérieures de la femelle terminées en longs poils.

1. *Tarsonemus* CANESTRINI et FANZAGO, 1876.

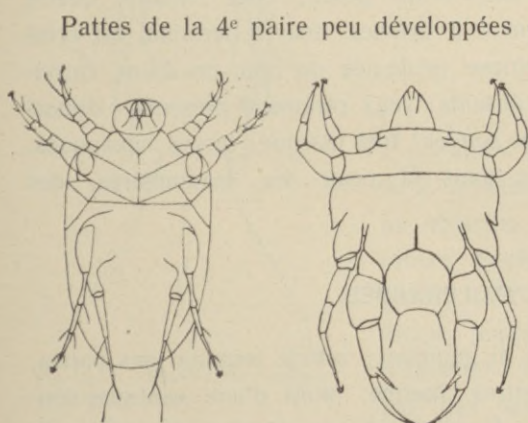


Fig. 218. — *Tarsonemus latus* ♀. (D'après BANKS.)

Fig. 219. — *Tarsonemus latus* ♂. (D'après BANKS.)

Pattes de la 4^e paire peu développées chez la femelle, dépourvues de crochet et de ventouse et terminées par deux soies; pattes de la 1^e paire conformées comme celles des 2^e et 3^e paires, sauf qu'elles ne portent qu'un seul ongle; chez le mâle, pattes de la 4^e paire robustes et terminées par un ongle puissant; épimères des 3^e et 4^e paires très longues et fortes et convergeant en avant; bouclier dorsal segmenté.

Tarsonemus intectus : attaque l'homme (Vallée du Danube).

Tarsonemus hominis : signalé comme ayant été rencontré dans des tumeurs de l'ovaire chez la femme.

Tarsonemus sauli : signalé comme ayant été rencontré dans des tumeurs chez différents animaux : cheval, chien, souris.

2. Nephrophages MIYAKE et SCRIBA, 1893.

Genre créé pour un parasite douteux de l'homme.

Nephrophages sanguinarius : qui a été rencontré mort dans l'urine sanguinolente d'un Japonais.

c. Astigmates.

Acariens dégénérés par la vie parasitaire; téguments comme chez les prostigmates; appareil respiratoire absent.

SARCOPTOIDÉS.

Corps de forme arrondie; céphalothorax et abdomen souvent séparés par un sillon; face ventrale pourvue d'épimères; palpes généralement à trois articles, en général simplement filiformes; mandibules disposées comme les mors d'une pince; chez l'adulte, quatre paires de pattes, généralement à 5 articles, dont le terminal est armé de 1 à 2 griffes, d'une ventouse pédiculée ou non, ou d'une caroncule; trachées et stigmates absents; yeux rarement présents; dimorphisme sexuel très fréquent et souvent très marqué; larves hexapodes. La plupart parasites sur ou dans la peau des mammifères, des oiseaux, etc.

α. CYTOLEICHIDÉS.

Pas de ventouses anales ni génitales; article terminal des pattes, du moins des pattes postérieures, inerme, muni d'une ventouse longuement pédiculée; tocostome longitudinal; mandibules, palpes maxillaires et lèvre inférieure fusionnés pour former un suçoir. Parasites dans le tissu cellulaire sous-cutané et dans les sacs aériens des oiseaux.

1. *Cytolichus* MÉGNIN, 1879.

Corps ovoïde; rostre libre, recouvert à la base seulement par l'épistome; mâle sans lobes abdominaux; pénis reporté fort en arrière.

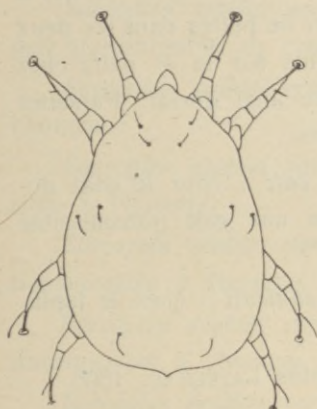


Fig. 220. — *Cytolichus nudus*. (D'après BANKS.)

Cytolichus nudus : en colonies dans les voies respiratoires des gallinacés (poules, faisans).

2. *Laminosioptes* MÉGNIN, 1880.

Corps allongé; rostre entièrement recouvert par l'épistome; pattes courtes, munies de ventouses caduques aux deux paires antérieures.

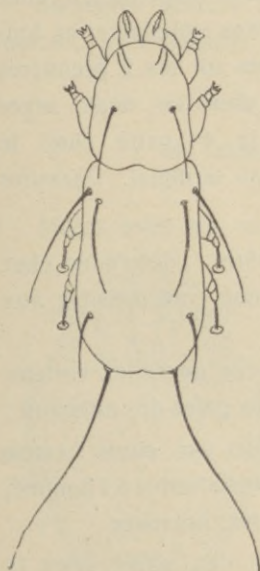


Fig. 221. — *Laminosioptes cysticola*. (D'après BANKS.)

Laminosioptes cysticola : à la surface et dans l'épaisseur de la peau et dans le tissu conjonctif sous-cutané et profond des gallinacés (poules, faisans, dindons); peut-être aussi dans les voies respiratoires du pigeon.

β. SARCOPTIDÉS.

Palpes maxillaires simples, filiformes, à 3 articles; ventouses anales présentes ou absentes chez le mâle; pas de ventouses génitales; ventouses des pattes, quand elles existent, portées sur un pédicule simple ou articulé; quand elles n'existent pas, les tarsi se terminent par des soies raides; tocostome transversal; anus terminal ou dorsal; tégument incolore ou faiblement coloré. Parasites des mammifères et des oiseaux, sont la cause des gales.

1. **Notoedres** RAILLIET, 1893.

Pas de ventouses anales chez le mâle; pas de tubes copulateurs chez la femelle fécondée; ventouses ambulacraires portées sur des pédicules longs et inarticulés sur les 2 premières paires de pattes dans les deux sexes et de plus sur la 4^e paire chez le mâle; orifice anal dorsal. Parasites des mammifères.

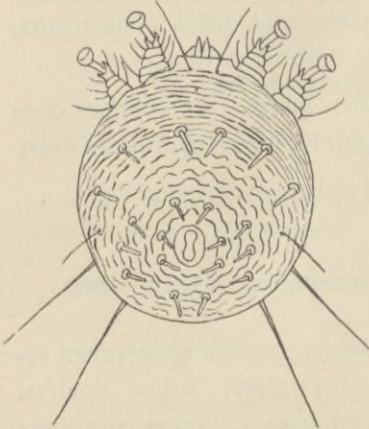


Fig. 222. — *Notoedres cati* ♀. (D'après MÉGNIN.)

Notoedres cati : chez le chat domestique; cause une gale transmissible à l'homme.

Notoedres cuniculi : chez le lapin.

2. **Sarcoptes** LATREILLE, 1806.

Pas de ventouses anales chez le mâle; pas de tubes copulateurs chez la femelle; ventouses ambulacraires longues et inarticulées sur les 2 premières paires de pattes dans les deux sexes et de plus sur la 4^e paire chez le mâle; orifice anal terminal. Parasites des mammifères.

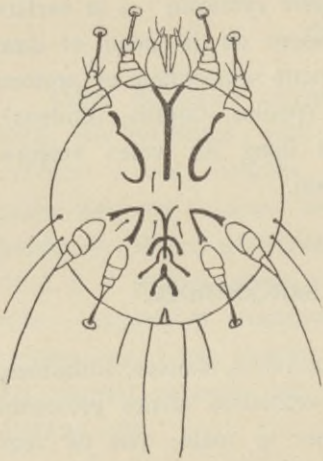


Fig. 223. — *Sarcoptes scabiei* ♂. (D'après BANKS.)

Sarcoptes scabiei : détermine chez l'homme une gale non transmissible aux animaux.

On admet dans ce genre les variétés suivantes causant les gales des animaux :

Sarcoptes scabiei var. *canis* : cause la gale du chien, transmissible à l'homme, mais non à d'autres animaux.

Sarcoptes scabiei var. *caprae* : peut causer des gales chez la chèvre, le mouton, le cheval, le bœuf et l'homme.

Sarcoptes scabiei var. *dromedarii* : détermine la gale du chameau, du dromadaire, etc., transmissible à l'homme.

Sarcoptes scabiei var. *equi* : est l'agent d'une gale du cheval, qui est transmissible à l'âne, au mulet et à l'homme.

Sarcoptes scabiei var. *ovis* : cause une gale du mouton, qui est transmissible au chien et peut-être aussi à l'homme.

Sarcoptes scabiei var. *parvulus* : dans le conduit auditif externe du porc.

Sarcoptes scabiei var. *cuniculi* : détermine une gale du lapin, non transmissible au chien, au mouton, au bœuf et au cheval.

Sarcoptes scabiei crustosæ : détermine la gale norvégienne chez l'homme.

Sarcoptes scabiei var. *suis* : cause une gale du porc, transmissible à l'homme.

Sarcoptes scabiei var. *leonis* : est l'agent d'une gale du lion, transmissible à l'homme.

Sarcoptes scabiei var. *vulpis* : détermine une gale du renard, transmissible à l'homme.

Sarcoptes scabiei var. *aucheniaë* : détermine une gale du lama, transmissible à l'homme.

Sarcoptes scabiei var. *wombati* : cause une gale du Phascolomys wombat, transmissible à l'homme.

3. *Cnemidocoptes* FÜRSTENBERG, 1870.

Mâles avec ou sans ventouses anales; femelles sans tubes copulateurs; femelles fécondées sans ventouses ambulacraires; mâles à ventouses ambulacraires longues et inarticulées à toutes les pattes; anus terminal. Parasites des oiseaux.

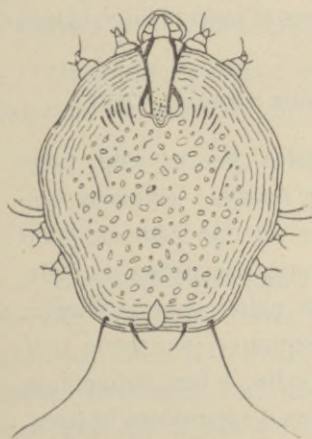


Fig. 224. — *Cnemidocoptes mutans* ♀.
(D'après BANKS.)

Cnemidocoptes lævis : chez le pigeon, à la base des plumes.

Cnemidocoptes gallinaë : détermine la chute des plumes chez la poule.

Cnemidocoptes mutans : détermine une gale localisée surtout aux pattes chez la poule, le dindon.

Cnemidocoptes prolificus : sur l'oie domestique (Alfort).

4. *Psoroptes* GERVAIS, 1841.

Mâles avec ventouses anales; femelles avec tubes copulateurs; ventouses ambulacraires à pédicule long et articulé sur les 1^e, 2^e et 4^e paires de pattes chez la femelle fécondée, sur les 3 premières paires chez le mâle; la 4^e paire de pattes du mâle est rudimentaire et porte une ventouse simple non articulée; lobes abdominaux chez le mâle; anus terminal. Parasites des mammifères.

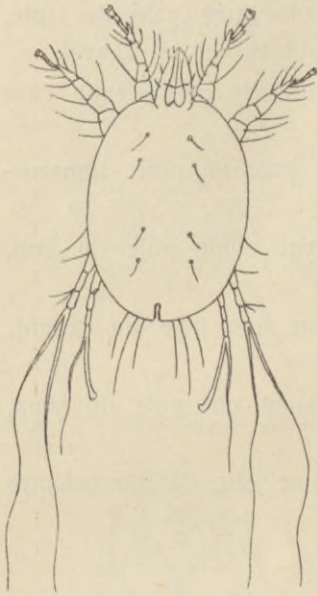


Fig. 225. — *Psoroptes communis* var. *ovis* ♀. (D'après BANKS.)

Psoroptes communis : espèce dont on connaît les variétés suivantes :

Psoroptes communis var. *bovis* : cause une gale chez le bœuf.

Psoroptes communis var. *cuniculi* : sur les oreilles et dans les conduits auditifs externes du lapin.

Psoroptes communis var. *equi* : détermine chez le cheval, l'âne et le bardot une gale non transmissible au bœuf.

Psoroptes communis var. *ovis* : cause une gale du mouton.

Psoroptes communis var. *caprae* : cause une gale de la chèvre (France, Congo belge).

5. *Chorioptes* GERVAIS, 1859.

Ventouses anales chez le mâle; tubes copulateurs chez la femelle; ventouses ambulacraires portées sur un pédicule court et inarticulé sur toutes les pattes du mâle, sur les 1^e, 2^e et 4^e paires chez la femelle; la 4^e paire rudimentaire ou presque rudimentaire chez le mâle; lobes abdominaux chez le mâle pourvus d'appendices foliacés; anus terminal. Parasites des mammifères.

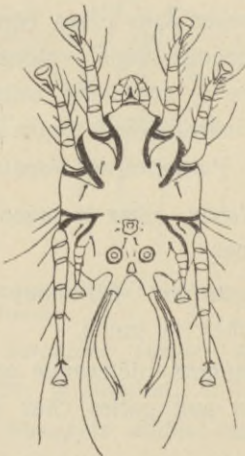


Fig. 225. — *Chorioptes symbiotes* ♂. (D'après MÉGNIN.)

Chorioptes symbiotes : espèce dont on connaît les variétés suivantes :

Chorioptes symbiotes var. *equi* : détermine la gale du pied ou du paturon chez le cheval.

Chorioptes symbiotes var. *bovis* : cause chez le bœuf une gale qui débute par la face supérieure de la queue pour s'étendre de là sur les autres régions.

Chorioptes symbiotes var. *capræ* : parasite de la chèvre.

Chorioptes symbiotes var. *ovis* : sur le mouton.

Chorioptes symbiotes var. *cuniculi* : sur le lapin.

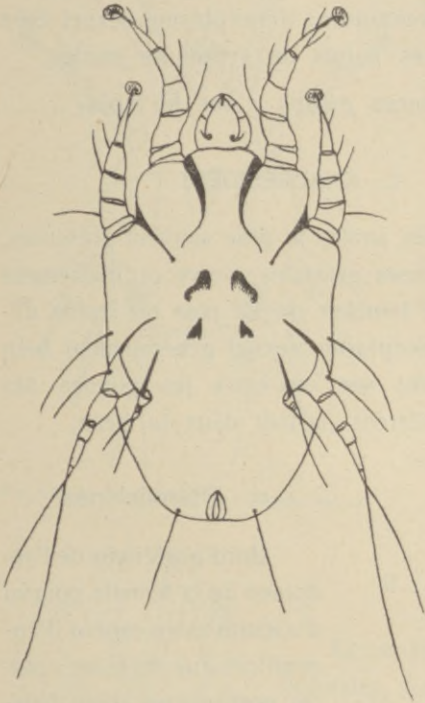


Fig. 227. — *Otodectes cynotis* ♀. (D'après BANKS.) 4^e paire de pattes moins développée que la 3^e chez le mâle; abdomen du mâle non bilobé; anus terminal. Parasites des mammifères.

Otodectes cynotis : sur les oreilles et dans les conduits auditifs externes du chien et du chat.

6. *Otodectes* CANESTRINI, 1894.

Ventouses anales chez le mâle; tubes copulateurs chez la femelle; ventouses ambulacraires avec pédicule court et inarticulé à toutes les pattes chez le mâle, aux 2 premières paires chez la femelle; la

γ. LISTROPHORIDÉS.

Mandibules en forme de pince; palpes maxillaires simples, filiformes; ventouses anales presque toujours présentes; pas de ventouses génitales chez la femelle, très rudimentaires chez le mâle; pattes normales terminées par une ventouse ambulacraire court pédiculée, rarement par 2 ou 3 crochets; vulve transversale ou longitudinale; anus non dorsal; dimorphisme sexuel en général fort accusé; appareil fixateur aux poils des mammifères toujours présent. Parasites du pelage.

Listrophorus PAGENSTECHER, 1861.

Lèvre inférieure transformée en un organe de préhension bilabié; pattes normales, toutes également développées, munies de ventouses; dimorphisme sexuel bien accusé; mâles munis de ventouses anales.

Listrophorus gibbus : sur le lapin.

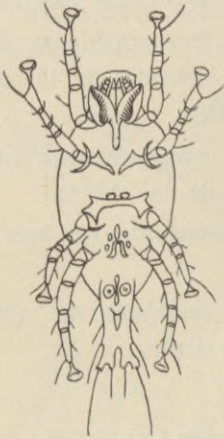


Fig. 228. — *Listrophorus gibbus* ♂. (D'après MÉGNIN.)

♂. ANALGÉSIDÉS.

Ventouses anales le plus souvent présentes; pas de ventouses génitales; vulve ordinairement transversale; bouclier dorsal plus ou moins développé; dimorphisme sexuel généralement bien accusé. Vivent sur ou entre les plumes des oiseaux, pénètrent parfois dans la peau.

α'. Ptérolichinés.

Bord postérieur de l'abdomen de la femelle pourvu d'aucune autre espèce d'appendices que de soies; pattes postérieures d'un développement sensiblement égal chez le mâle et la femelle; ventouses anales bien développées; téguments fort chitinisés; palpes maxillaires sans rebord membraneux.

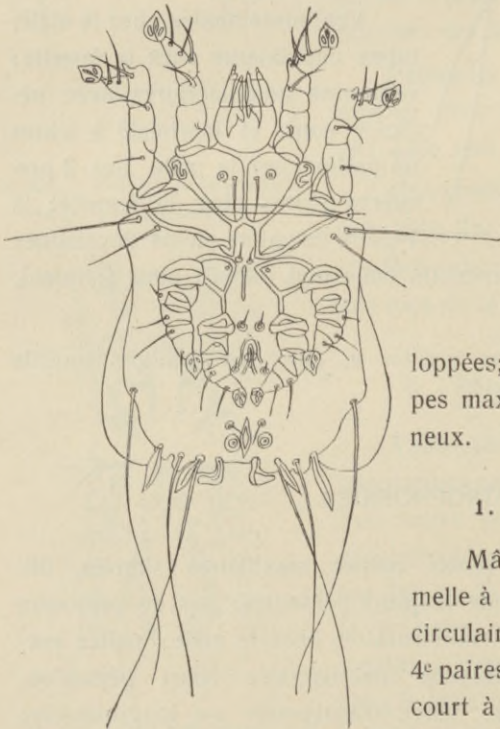


Fig. 229. — *Freyana anatina* ♂. (D'après HALLER.)

1. **Freyana** HALLER, 1877.

Mâle avec ventouses anales; femelle à abdomen à contour postérieur circulaire ou faiblement incurvé; 3^e et 4^e paires de pattes submédianes; corps court à peine plus long que large (*Eufreyana*); 2^e et 3^e articles des pattes antérieures épaissis parfois (*Microspalax*).

Freyana (Eufreyana) anserina : sur l'oie et le cygne.

Freyana (Eufreyana) anatina : sur le canard.

Freyana (Microspalax) chanayi :
sur le dindon.

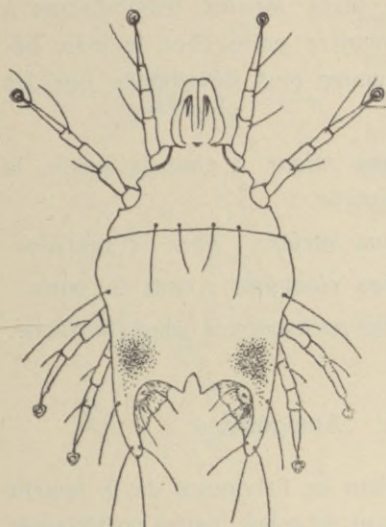


Fig. 230. — *Pterolichus* sp. (D'après BANKS.)

2. *Pterolichus* ROBIN, 1868.

Pattes postérieures latérales ou sublatales, pas submédianes; lobes abdominaux chez le mâle présents, rarement absents; pattes de développement égal dans les deux sexes (*Eupterolichus*).

Pterolichus (Eupterolichus) bicaudatus : chez l'autruche.

3. *Falculifer* RAILLIET, 1896.

Deux formes de mâles : une à mandibules normales, une autre à mandibules dont l'article immobile est fort allongé; pour le reste ressemble à *Pterolichus*.

Falculifer rostratus : sur le pigeon domestique.

Falculifer cornutus : sur le pigeon domestique.

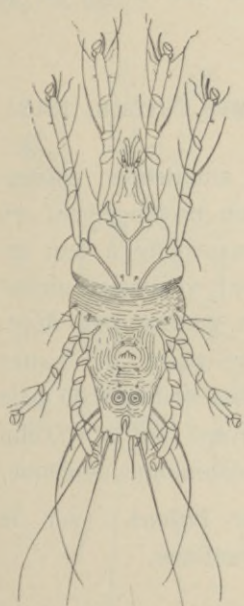


Fig. 231. — *Falculifer rostratus* ♂. (D'après BANKS.)

β'. Dermoglyphinés.

Ventouses anales parfois absentes ou petites et à disposition irrégulière; bord postérieur de l'abdomen chez la femelle adulte orné seulement de soies et non d'appendices falciformes pairs. Vivent dans le tuyau des plumes.

Dermoglyphus MÉGNIN, 1877.

Toutes les pattes dans les deux sexes munies d'ambulacres à ventouse; la première paire chez le mâle hétéromorphe beaucoup plus développée que les autres.



Fig. 232. — *Dermoglyphus elongatus* ♀. (D'après MÉGNIN.)

Dermoglyphus minor : chez la poule, le dindon et la pintade.

Dermoglyphus varians : chez la pintade.

Dermoglyphus elongatus : chez la poule.

Dermoglyphus pachycnemis : chez l'autruche.

γ'. Analgésinés.

Bord postérieur de l'abdomen de la femelle orné exclusivement de soies; pattes postérieures du mâle plus développées que celles de la femelle.

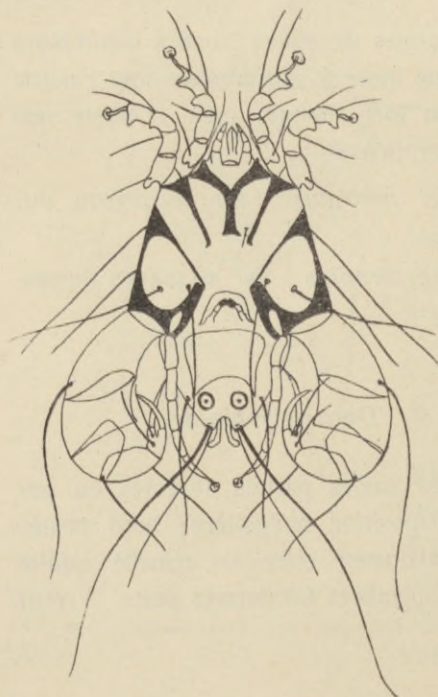


Fig. 233. — *Analges passerinus* ♂. (D'après BANKS.)

1. **Analges** NITZSCH, 1818.

Pattes antérieures épineuses, avec un prolongement en forme de manchette à leur article terminal; ventouses ambulacraires en général peu développées; 1^e paire de pattes sans ventouses; abdomen du mâle le plus souvent non lobé, celui de la femelle toujours non lobé.

Analges bifidus : sur le pigeon domestique.

2 **Megninia** BERLESE, 1884.

Pattes antérieures fort épineuses, à prolongement en manchette sur l'article terminal;

toutes les pattes munies de ventouses en général peu développées; 1^e paire de pattes plus développée et plus longue chez le mâle que les autres; abdomen en général bilobé, rarement indivis chez le mâle, indivis chez la femelle; pattes postérieures de la femelle peu développées, minces, généralement plus courtes que l'abdomen.

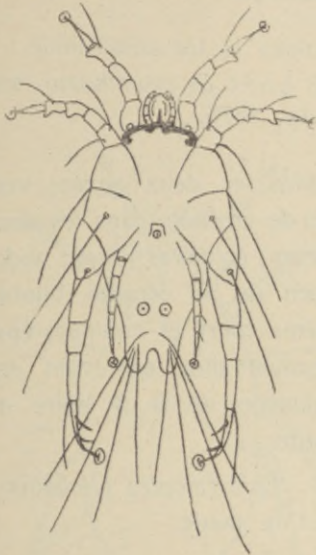


Fig. 234. — *Megninia albida*. D'après TYRRELL, in BANKS.)

Megninia cubitalis : sur le dindon.

Megninia columbæ : sur le pigeon.

Megninia velata : sur le canard.

♂. Proctophyllodiniés.

Abdomen de la femelle adulte à deux lobes armés d'appendices falci-formes.

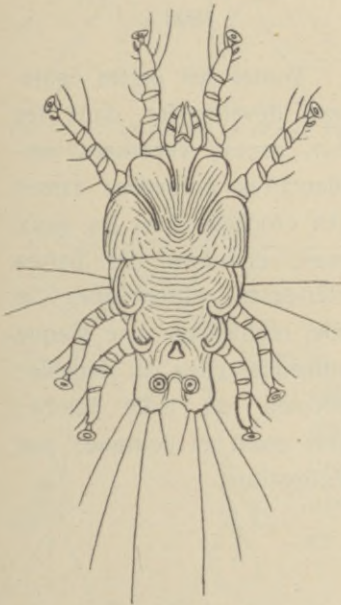


Fig. 235. — *Pterophagus strictus* ♂.
(D'après MÉGNIN.)

Pterophagus MÉGNIN, 1877.

Ventouses anales chez le mâle; toutes les pattes également développées dans les deux sexes; abdomen du mâle faiblement bilobé, chez la femelle muni de deux prolongements coniques, épais et armés de soies; pénis très petit; vulve sans épyginium; face dorsale armée de plaques chitineuses.

Pterophagus strictus : chez le pigeon domestique.

ε'. Épidermoptinés.

Palpes maxillaires munis d'un rebord membraneux; tégument faiblement chitinisé, strié, plus ou moins transparent; ventouses génitales absentes; ventouses anales présentes chez le mâle; ventouses ambulacraires

généralement à long pédicule; dimorphisme sexuel apparent. Vivent sur ou dans la peau.

1. **Epidermoptes** RIVOLTA, 1876.

Pattes toutes également développées dans les deux sexes; ventouses ambulacraires normales; tarsi armés de crochets dans les deux sexes; épimères libres; abdomen de la femelle bilobé; pénis court et conique; épigynium situé en avant des épimères de la 3^e paire de pattes.

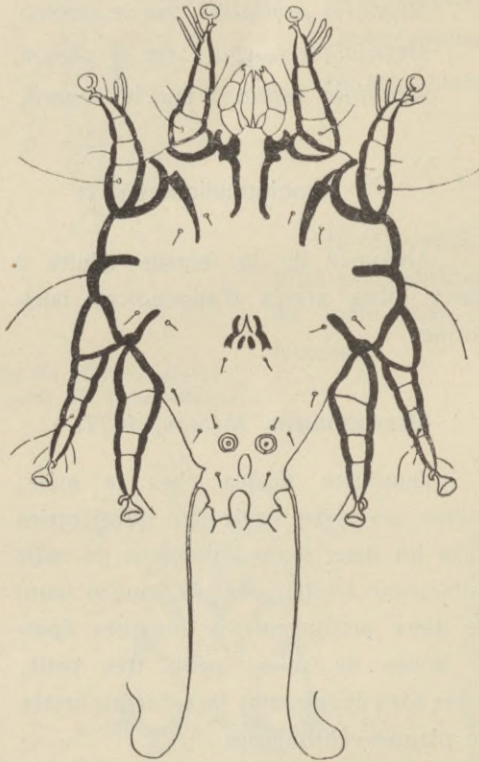


Fig. 236. — *Epidermoptes bilobatus* ♂. D'après CANESTRINI.)

Epidermoptes bilobatus : sur la poule.

2. **Rivoltasia** CANESTRINI, 1894.

Toutes les pattes également développées dans les deux sexes; ventouses ambulacraires normales; tarsi sans crochets dans les deux sexes; épimères des pattes antérieures libres chez le mâle, réunies par une plaque chitineuse chez la femelle; abdomen du mâle bilobé; pénis court et conique; pas d'épigynium.

Rivoltasia bifurcata : chez la poule.

ε. TYROGLYPHIDÉS.

Tégument lisse ou mamelonné ou épineux; pattes de la 4^e paire armées de crochets et le plus souvent d'une caroncule sessile.

1. *Tyroglyphus* LATREILLE, 1796.

Sillon séparant le céphalothorax de l'abdomen; tégument mou et lisse; mandibules en forme de pince; palpes maxillaires à trois articles; ventouses génitales dans les deux sexes; ventouses anales chez le mâle; ventouses ambulacraires à la 4^e paire de pattes.

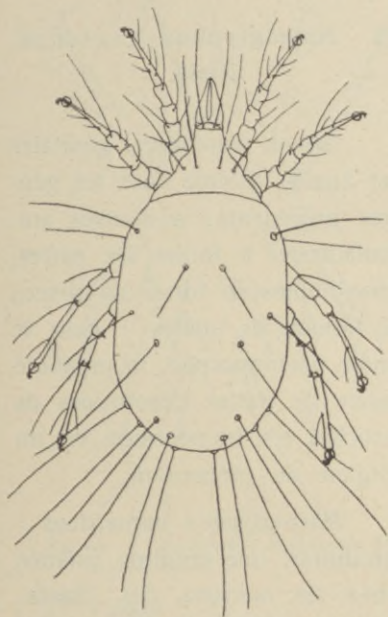


Fig. 237. — *Tyroglyphus* sp. (D'après PERGANDE, in BANKS)

Tyroglyphus siro : ingéré, provoque du catarrhe stomacal et intestinal chez l'homme; occasionne aussi une éruption prurigineuse des parties découvertes du corps chez les ouvriers qui manipulent les gousses de vanille.

Tyroglyphus longior : a été rencontré dans les selles, l'urine et le pus de lésions cutanées chez l'homme.

Tyroglyphus farinæ : ingéré, peut produire du catarrhe intestinal; provoque aussi des éruptions cutanées et de fortes démangeaisons chez des ouvriers manipulant du blé.

2. *Histiogaster* BERLESE, 1883.

Sillon, ventouses génitales et anales comme dans le genre précédent; ventouses ambulacraires absentes chez le mâle; à l'extrémité postérieure de l'abdomen du mâle une plaque chitineuse proéminent librement en arrière; mandibules en forme de pince.

Histiogaster entomophagus : a été trouvé à l'intérieur d'une tumeur digitale; peut donner lieu également à des éruptions cutanées prurigineuses chez l'homme.

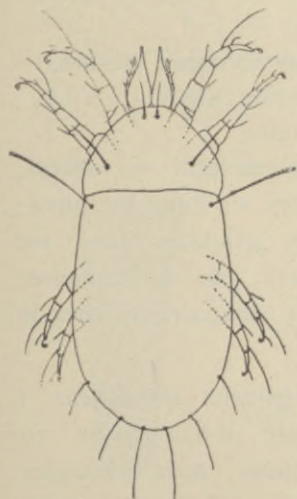


Fig. 238. — *Histiogaster malus* ♀. (D'après BANKS.)

Histiogaster spermaticus : a été rencontré dans le liquide obtenu par ponction d'un kyste du pli de l'aine chez l'homme (Inde).

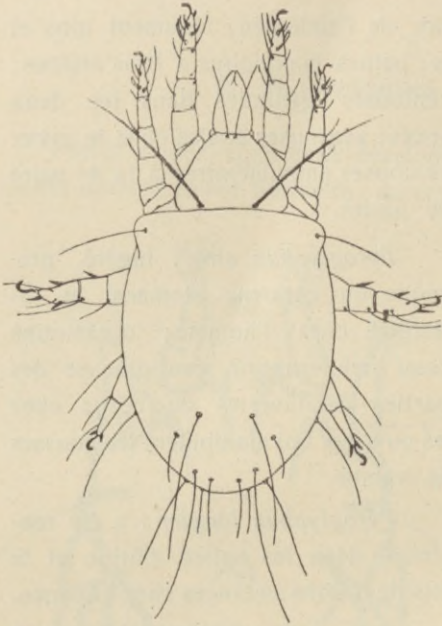


Fig. 239. — *Rhizoglyphus rhizophagus*. (D'après BANKS.)

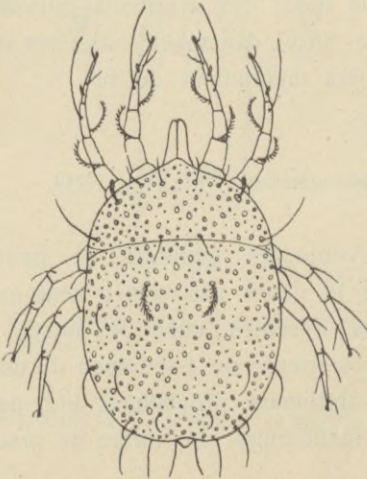


Fig. 240. — *Glyciphagus obesus*. (D'après BANKS.)

3. *Rhizoglyphus* CLAPARÈDE, 1869.

Sillon, ventouses génitales et anales comme dans les genres précédents; ventouses ambulacraires à toutes les pattes; mandibules en forme de pince; 2 formes de mâles : chez le mâle hétéromorphe, la première paire de pattes dépourvue de crochet est transformée en un organe de préhension.

Rhizoglyphus parasiticus : produirait une éruption cutanée chez les ouvriers des plantations de thé (Inde).

4. *Glyciphagus* HERING, 1838.

Sillon présent ou absent; mandibules en forme de pince; ventouses génitales dans les deux sexes; pas de ventouses anales ni ambulacraires chez le mâle.

Glyciphagus domesticus : est accusé d'occasionner en Angleterre la gale des épiciers (irritation violente, mais passagère de la peau).

5. *Carpoglyphus* ROBIN, 1869.

Sillon absent; ventouses génitales dans les deux sexes; pas de ventouses anales ni ambulacraires chez le mâle; mandibules en forme de pince; épimères des 2 premières paires de pattes unies entre elles; vulve reportée en avant; pattes armées de crochets et de caroncules.

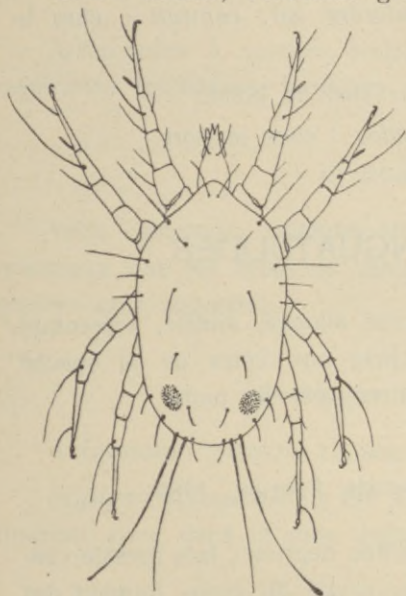


Fig. 241. — *Carpoglyphus passularum* ♂.
(D'après BANKS.)

Carpoglyphus alienus : a été rencontré dans l'urine purulente d'un homme.

d. Vermiformes.

Acariens à corps allongé; sans appareil respiratoire.

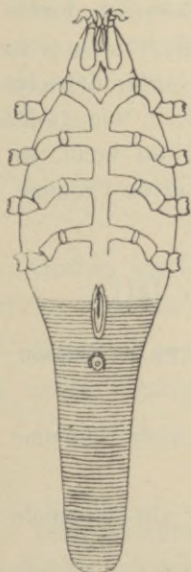


Fig. 242. — *Demodex folliculorum*. (D'après BANKS.)

DÉMODICIDÉS.

Céphalothorax et abdomen non distincts; palpes maxillaires à 3 articles, dont le terminal en forme de crochet; mandibules styliformes; quatre paires de pattes à 3 articles; pas d'yeux; pas de dimorphisme sexuel; larves apodes ou hexapodes, nymphes octopodes. Parasites des glandes sébacées et des follicules pileux des mammifères.

Demodex OWEN, 1843.

Caractères de la famille.

Demodex folliculorum : chez l'homme. On admet de cette espèce les variétés suivantes :

Demodex folliculorum var. *canis* : chez le chien.

Demodex folliculorum var. *caprae* : chez la chèvre.

Demodex folliculorum var. *cati* : chez le chat.

Demodex folliculorum var. *ovis* : chez le mouton.

Demodex folliculorum var. *equi* : chez le cheval.

Demodex folliculorum var. *cuniculi* : chez le lapin.

Demodex bovis : chez le bœuf.

Demodex phylloides : chez le porc.



Fig. 243. — *Linguatula serrata*. (D'après BRUMPT.)

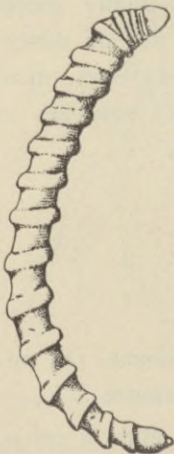


Fig. 244. — *Porocephalus armillatus*. (D'après SAMBON, in MANSON.)

2. LINGUATULIDES.

Arachnides à corps allongé, annelé, présentant deux paires de crochets aux côtés de la bouche dépourvue de mâchoires; pas de pattes.

1. *Linguatula* FRÖLICH, 1789.

Linguatulides à corps déprimé; face dorsale convexe; bords crénelés; cavité du corps formant des diverticules dans chacun des anneaux.

Linguatula serrata : adulte, dans les fosses nasales du chien, du cheval, de la chèvre, du mouton, du mulot et même de l'homme; larve, dans les viscères, les ganglions mésentériques, le foie et les poumons du mouton, de la chèvre, du bœuf, du cheval, du porc, du lapin, du chat et de l'homme.

2. *Porocephalus* HUMBOLDT, 1811.

Corps cylindrique; cavité du corps ne présentant pas de diverticules latéraux

Porocephalus armillatus : larve chez l'homme et le chien (Afrique).

Porocephalus moniliformis : larve chez l'homme et le chien (Java, Iles Philippines).

Porocephalus naïæ sputatricis : larve trouvée chez l'homme aux Indes.

C. Chilopodes.

Arthropodes à somites pourvus d'une seule paire d'appendices; respiration trachéenne. Parasites accidentels.

a. SCUTIGÉRIDÉS.

Yeux composés; antennes très longues; écussons dorsaux moins nombreux que les écussons ventraux; nombre des pattes constant; pleures sans stigmates.

Scutigera LAMARCK, 1801.

8 écussons dorsaux; 15 segments munis de pattes.

Scutigera coleoptrata : a été signalé sans preuves suffisantes comme pouvant vivre dans le tube digestif de l'homme.

b. LITHOBIIDÉS.

Yeux simples (ocelles) en nombre variable; antennes moins longues que le corps; écussons ventraux aussi nombreux (15) que les écussons dorsaux; nombre des pattes constant (15); stigmates disposés par paires.

Lithobius LEACH, 1814.

Ocelles agglomérés en deux groupes latéraux au nombre de 2 à 40; les écussons 2, 4, 6, 9, 11 et 13 plus courts que les autres.

Lithobius forficatus et *Lithobius melanops* : ont été rencontrés dans les cavités nasales de l'homme.

c. GÉOPHILIDÉS.

Yeux absents; antennes à 14 articles; écussons ventraux aussi nombreux que les écussons dorsaux; nombre des pattes variable suivant les genres et même les individus (31 à 173); stigmates disposés par paires dans les pleures.

1. Geophilus LEACH, 1814.

Antennes filiformes; bords de la lèvre supérieure frangés; mâchoires inférieures munies en dehors de deux paires de palpes.

Geophilus carpophagus : a été observé dans les fosses nasales de l'homme.

Geophilus electricus : a été rencontré dans les fosses nasales et le tube digestif de l'homme.

Geophilus similis et *Geophilus cephalicus* : ont été signalés dans les fosses nasales de l'homme.

Geophilus sodalis : a été trouvé dans l'albumine d'un œuf de poule.

2. Himantarium KOCH, 1847.

Tête petite, plus large que longue; antennes courtes et renflées; mâchoires inférieures sans palpes; segments du corps munis de pleurites intermédiaires; nombre des paires de pattes 97 à 173.

Himantarium gervaisi : a été signalé dans le tube digestif de l'homme.

3. Chætechelyne MEINERT, 1870.

Tête petite; antennes courtes, filiformes ou légèrement renflées; mâchoires inférieures sans palpes; nombre des paires de pattes 55 à 77.

Chætechelyne vesuviana : a été rencontrée dans le tube digestif ainsi que dans les fosses nasales de l'homme.

4. Haplophilus VERHOEFF, 1896.

Genre analogue à *Himantarium*; segments du corps dépourvus de pleurites intermédiaires; nombre des paires de pattes 73 à 145.

Haplophilus subterraneus : a été signalé dans le tube digestif de l'homme.

D. Hexapodes.

Arthropodes à respiration trachéenne; tête munie d'antennes; trois paires de pattes et ordinairement deux paires d'ailes; thorax composé de trois segments et abdomen généralement de neuf segments apparents.

I. APTÉRYGOTES.

Insectes originellement aptères, à développement direct (amétaboliens).

COLLEMBOLÉS.

Aptérygotes munis le plus souvent d'un appendice saltatoire fourchu replié sous le ventre et inséré plus ou moins près de l'extrémité de l'abdomen.

Achorutes TEMPLETON, 1835.

Corps épais, formé de neuf segments, dépourvu d'écailles et faiblement velu; antennes droites, légèrement coniques, composées de quatre articles, et plus courtes que la tête; seize yeux; pattes courtes, assez grosses; appendice saltatoire court, large à sa base, inséré sous le ventre au niveau du quatrième anneau.

Achorutes viaticus : pseudo-parasite observé sur le chien.

D'autres collembolés insuffisamment caractérisés ont été décrits chez des chevaux sous le nom de *Podurhippus pityriasicus*. Chez l'homme a été signalée une espèce de collembole semblant appartenir au genre *Seira*, voisine de *Seira domestica*.

II. PTÉRYGOTES.

Insectes pourvus d'ailes ou secondairement aptères, à développement accompagné de métamorphoses plus ou moins complexes.

1. ANOPLURES.

Appareil buccal disposé pour sucer; antennes à 3, 4 ou 5 articles; yeux absents ou présents; ailes absentes; abdomen à 9 segments; stigmates sur les 3^e-8^e segments abdominaux, rarement aussi sur le 2^e; 1 paire de stigmates sur le mésothorax, rarement une 2^e paire plus petite sur le métathorax. Ectoparasites des mammifères.

a. PÉDICULIDÉS.

Corps aplati; tête non tubuliforme en avant; yeux gros à pigmentation accusée; antennes à 3 ou 5 articles; une paire de stigmates sur le mésothorax et sur les 3^e-8^e segments abdominaux.

Pédiculinés.

Antennes à 5 articles.

1. *Pediculus* LINNÉ, 1758.

Toutes les pattes puissantes, la paire antérieure plus ramassée et plus vigoureuse que les autres; abdomen allongé, modérément étroit; segments abdominaux sans prolongements latéraux.

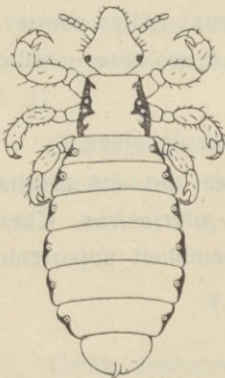


Fig. 245. — *Pediculus capitis*
♂. (D'après GIEBEL.)

Pediculus capitis : sur l'homme.

Pediculus corporis : sur l'homme; transmet le typhus exanthématique et peut-être la fièvre récurrente.

Pediculus (?) *punctatus* : sur l'Yak.

2. *Phthirus* LEACH, 1815.

Pattes antérieures grêles munies d'un crochet long et mince; les autres pattes très

puissantes et munies de crochets gros et courts; abdomen court et

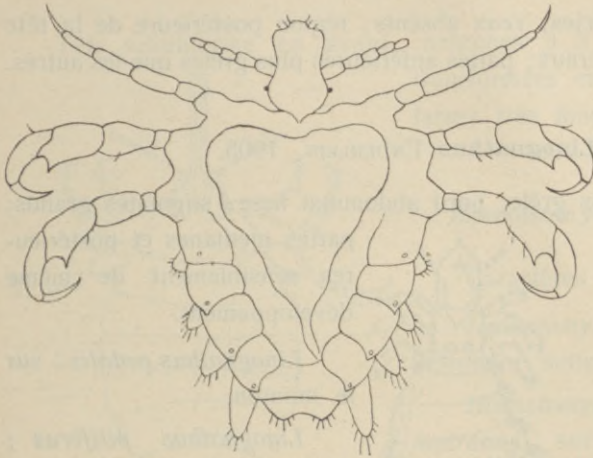


Fig. 246. — *Phthirus pubis*. (D'après GIEBEL.)

yeux peu apparents ou absents; antennes à 3 ou 5 articles; une paire de stigmates sur le mésothorax et sur les segments abdominaux 3 à 8.

large; segments abdominaux 5 à 8 pourvus de prolongements latéraux augmentant de longueur du premier au dernier.

Phthirus pubis : sur l'homme.

b. HÉMATOPINIDÉS.

Corps aplati; tête tubuliforme en avant;

a. Hématopininés.

Antennes à 5 articles; yeux rudimentaires portés sur un prolongement latéral aigu de la région postérieure de la tête; pattes toutes de la même grosseur.

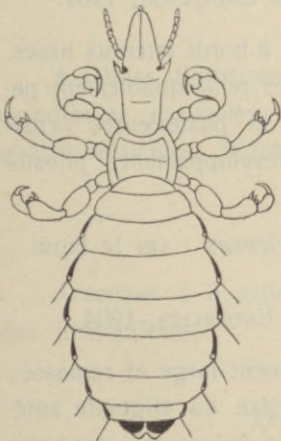


Fig. 247. — *Hæmatopinus suis*. (D'après GIEBEL.)

Hæmatopinus LEACH, 1817.

Thorax et abdomen larges; épaissements chitineux des pleures sur les segments abdominaux 3 à 8, légèrement proéminents en dehors.

Hæmatopinus asini : sur le cheval et l'âne.

Hæmatopinus eurysternus : sur le bœuf.

Hæmatopinus ovillus : sur le mouton.

Hæmatopinus suis : sur le porc.

Hæmatopinus suis adventicius : sur le porc (Asie).

Hæmatopinus tuberculatus : sur le buffle, le chameau et le dromadaire.

β. Linognathinés.

Antennes à 5 articles; yeux absents; région postérieure de la tête sans prolongements latéraux; pattes antérieures plus grêles que les autres.

1. *Linognathus* ENDERLEIN, 1905.

Tête plus ou moins grêle; bord abdominal lisse; stigmates grands; pattes médianes et postérieures sensiblement de même développement.



Fig. 248. — *Linognathus piliferus*. (D'après GIBBEL.)



Fig. 249 — *Haemodipsus lyriocephalus*. (D'après GIBBEL.)

Linognathus pedalis : sur le mouton.

Linognathus piliferus : sur le chien.

Linognathus stenopsis : sur la chèvre.

Linognathus vituli : sur le bœuf.

Linognathus africanus : sur le mouton (Nigérie, Afrique occidentale).

2. *Hæmodipsus* ENDERLEIN, 1904.

Abdomen allongé, à bords latéraux lisses, non épineux; stigmates remarquablement petits; pattes médianes et postérieures sensiblement de même développement; pilosité très longue.

Hæmodipsus ventricosus : sur le lapin.

3. *Solenopotes* ENDERLEIN, 1904.

Abdomen relativement large et ramassé; bords latéraux en arrière du stigmate antérieur armés d'une épine puissante; stigmates modérément grands proéminent au-delà du bord postérieur de l'abdomen; crochets des pattes antérieures très longues et aiguës.

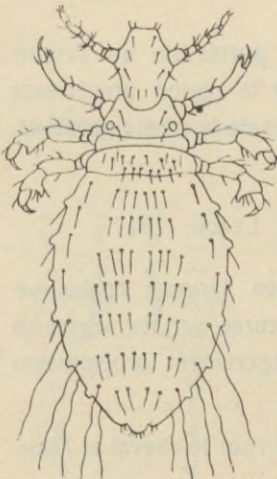


Fig. 250. — *Solenopotes capillatus*. (D'après ENDERLEIN.)

Solenopotes capillatus : sur le bœuf.

c. HÉMATOMYZIDÉS.

Tête tubuliforme en avant; antennes à 5 articles; pattes non transformées en crampons; tibias et tarses très longs et grêles.

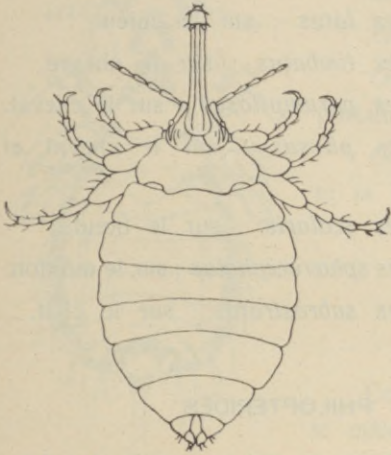


Fig. 251. — *Hæmatomyzus elephantis*.
(D'après NEWMAN.)

Hæmatomyzus PIAGET, 1869.

Caractères de la famille.

Hæmatomyzus elephantis : sur l'éléphant indien.

Hæmatomyzus elephantis var. *sumatranus* : sur l'éléphant indien (Sumatra).

Hæmatomyzus paradoxus : sur l'éléphant (République Argentine).

2. MALLOPHAGES.

Appareil buccal disposé pour mordre; pas d'ailes; tête large.

a. Ischnocères.

Antennes filiformes à 3 ou 5 articles; pas de palpes maxillaires; mandibules verticales; méso- et métathorax généralement fusionnés; quatre testicules; 5 tubes ovariens.

α. TRICHODECTIDÉS.

Antennes à 3 articles; tarses armés d'un seul crochet. Parasites des mammifères.

Trichodectes NITZSCH, 1818.

Caractères de la famille.

Trichodectes breviceps : sur le lama.

Trichodectes capræ : sur la chèvre.

Trichodectes climax : sur la chèvre.

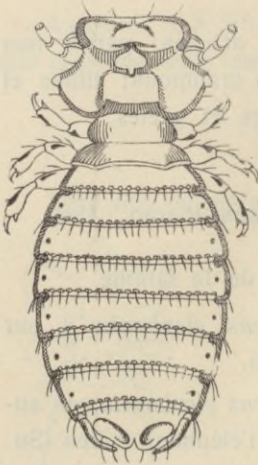


Fig. 252. — *Trichodectes vul-*
pis ♀. (D'après KELLOGG.)

Trichodectes crassipes : sur la chèvre angora.

Trichodectes latus : sur le chien.

Trichodectes limbatus : sur la chèvre.

Trichodectes parumpilosus : sur le cheval.

Trichodectes pilosus : sur le cheval et l'âne.

Trichodectes scalaris : sur le bœuf.

Trichodectes sphærocephalus : sur le mouton.

Trichodectes subrostratus : sur le chat.

β. PHILOPTÉRIDÉS.

Antennes à cinq articles, non logées dans une excavation de la face inférieure de la tête, mais prolongeant la tête latéralement; tarsi à deux crochets. Parasites des oiseaux.

1. *Philopterus* NITZSCH, 1818.

Tête large; antennes semblables dans les deux sexes, le premier article épais, le second le plus grand et les articles 3 à 5 à peu près égaux; méso- et métathorax complètement fusionnés; première paire de pattes petites; abdomen généralement ovalaire, à 9 segments sensiblement égaux en longueur. Parasites de tous les ordres d'oiseaux, à l'exception des gallinés.



Fig. 253. — *Philopterus*
icterodes ♂. (D'après
NEUMANN.)

Philopterus cygni : sur le cygne.

Philopterus icterodes : sur le canard et l'oie.

2. *Goniocotes* BURMEISTER, 1835.

Petites espèces; antennes du mâle dépourvues d'appendices, semblables dans les deux sexes, les deux premiers articles étant parfois plus grands chez le mâle que chez la femelle.

Goniocotes abdominalis : sur la poule.

Goniocotes chrysocephalus : sur le faisan.

Goniocotes compar : sur le pigeon.

Goniocotes gigas : sur la poule.

Goniocotes hologaster : sur la poule, la pintade.

Goniocotes rectangularis : sur le paon et la pintade.

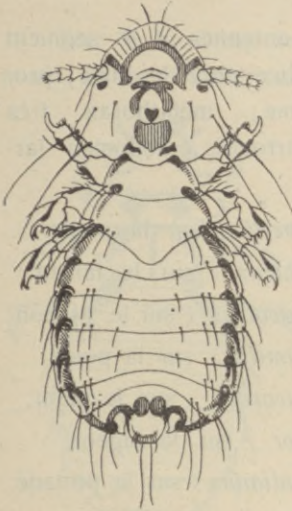


Fig. 254. — *Goniocotes compar* ♂.
(D'après KELLOGG.)

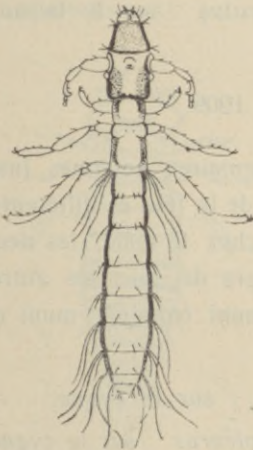


Fig. 255. — *Lipeurus columbae* ♂.
(D'après NEUMANN)

3. *Lipeurus* NITZSCH, 1818.

Corps allongé; tête étroite; antennes chez le mâle à 1^{er} article long et épais et 3^e article muni d'un appendice; antennes chez la femelle filiformes, à 1^{er} article le plus gros et le 2^e le plus long; métathorax au moins deux fois aussi long que le prothorax et montrant souvent une constriction, indice de la ligne de fusion du méso- avec le métathorax; segments abdominaux 8 et 9 fusionnés. Parasites des oiseaux.

Lipeurus anseris : sur l'oie domestique.

Lipeurus columbae : sur le pigeon, la tourterelle.

Lipeurus heterographus : sur la poule, le canard.

Lipeurus crassicornis : sur l'oie domestique.

Lipeurus numidæ : sur la pintade.

Lipeurus meleagridis : sur le dindon.

Lipeurus quadrimaculatus : sur l'autruche.

Lipeurus anatis : sur le canard.

Lipeurus caponis : sur la poule, le faisan, la pintade.

4. *Goniodes* NITZSCH, 1818.

Corps grand et large; tête anguleuse; antennes à 3^e segment muni d'un appendice chez le mâle; prothorax trapézoïdique; métathorax très grand, à bords arrondis; abdomen largement ovale.

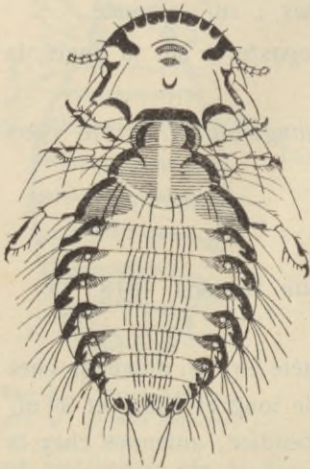


Fig. 256. — *Goniodes cervinicornis* ♀.
(D'après KELLOGG.)

- Goniodes burnetti* : sur la poule.
- Goniodes colchicus* : sur le faisan.
- Goniodes damicornis* : sur le pigeon.
- Goniodes dissimilis* : sur la poule.
- Goniodes falcicornis* : sur le paon.
- Goniodes minor* : sur le pigeon.
- Goniodes numidianus* : sur la pintade.
- Goniodes parviceps* : sur le paon.
- Goniodes stylifer* : sur le dindon.
- Goniodes truncatus* : sur le faisan.

5. *Ornithonomus* NEUMANN, 1909.

Corps allongé, étroit; tête large, quadrangulaire; antennes insérées en avant du milieu de la tête et différentes dans les deux sexes : chez le mâle, les deux premiers articles plus grands que les autres et le troisième obliquement tronqué, muni ou non d'un appendice.

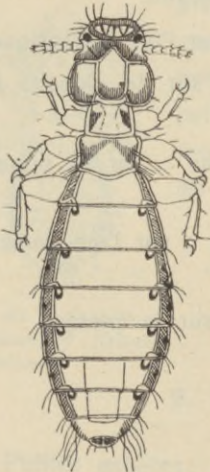


Fig. 257. — *Ornithonomus cygni* ♀. (D'après KELLOGG.)

- Ornithonomus cygni* : sur le cygne.
- Ornithonomus goniopleurus* sur le cygne.

b. Amblycères.

Antennes renflées, à 4 articles, semblables dans les deux sexes; palpes latéraux à 4 articles; mandibules horizontales; suture entre le méso- et le métathorax généralement distincte; tubes ovariens au nombre de 3 à 5.

α. GYROPIDÉS.

Tête à prolongements angulaires latéraux; pièces buccales en avant du bord antérieur de la tête.

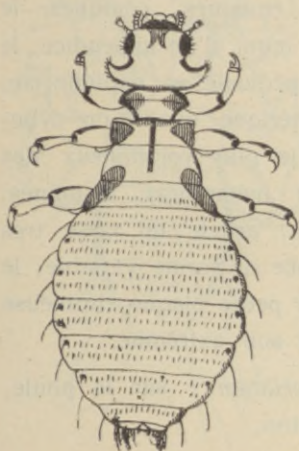


Fig. 258. — *Gyropus ovalis* ♀.
(D'après KELLOGG.)

1. *Gyropus* NITZSCH, 1818.

Abdomen de forme ovulaire; tarsi munis d'une griffe.

Gyropus ovalis : sur le cobaye.

2. *Glyricola* MjöBERG, 1910.

Abdomen allongé; yeux absents; pièces buccales rétractiles entre la lèvre supérieure et la lèvre inférieure; tarsi inermes.

Glyricola gracilis : sur le cobaye.

β. LIOTHÉIDÉS.

Tarsi à deux griffes; antennes à 4 articles insérées dans une excavation de la face inférieure de la tête. Parasites des oiseaux, parfois des mammifères.

1. *Liotheum* NITZSCH, 1818.

Corps allongé, ovale ou elliptique; tête généralement plus large que longue; palpes maxillaires s'étendant au-delà des bords latéraux de la tête; antennes à 1^{er} article court, cylindrique, le 2^e conique, tronqué, le 3^e cupuliforme et le 4^e cylindrique ou ovoïde et généralement tronqué obliquement; prothorax en général plus long que le métathorax, à angles latéraux proéminents; abdomen à 9 segments; tarse à 1^{er} article court et muni d'un petit lobule aplati, le 2^d très long et grêle.

Liotheum longicaudum : sur le pigeon.



Fig. 259. — *Liotheum longicaudum* ♂. (D'après NEUMANN.)

2. Menopon NITZSCH, 1818.

Forme du corps semblable à *Liotheum*; antennes courtes, les 2 premiers articles tronqués, coniques, le second rarement muni d'un appendice, le 3^e généralement pédiculé et cupuliforme, recevant le 4^e sphérique, ovoïde ou cylindrique, toujours le plus volumineux des quatre; méso- et métathorax fusionnés; pattes longues; 1^{er} article du tarse très court avec un lobe de forme variable; le 2^d long avec une petite plaque chitineuse souvent dilatée à son extrémité.

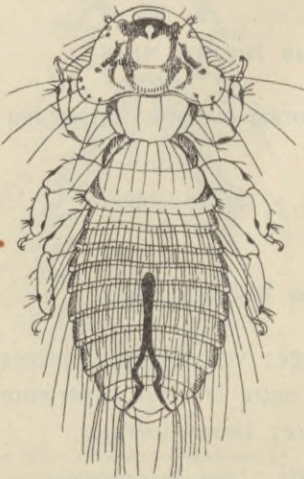


Fig. 260. — *Menopon mesoleucum* ♂.
(D'après KELLOGG.)

Menopon biseriatum : sur la poule, le faisan, le dindon.

Menopon giganteum : sur le pigeon.

Menopon longicephalum : sur le pigeon.

Menopon numidæ : sur la pintade.

Menopon trigonocephalum : sur la poule, le pigeon, le canard.

Menopon phæostomum : sur le paon.

Menopon productum : sur le faisan.

Menopon stramineum : sur le dindon.

Menopon obscurum : sur le canard domestique.

Menopon extraneum : sur le cobaye.

Menopon jenningsi : sur le cobaye.

3. Trinoton NITZSCH, 1818.

Corps allongé; tête triangulaire à angles arrondis; antennes courtes; palpes proéminent au-delà des bords latéraux de la tête; yeux proéminents; thorax fort long; mésothorax séparé du métathorax par une suture distincte; pattes longues, puissantes; tarses à 1^{er} article court, à deux lobes étroits et aigus, le 2^d muni de deux petits lobes près de son extrémité; abdomen ovale allongé, à 9 segments.

Trinoton anseris : sur l'oie domestique et le cygne.

Trinoton continuum : sur l'oie domestique; probablement variété de l'espèce précédente.

Trinoton lituratum : sur l'oie domestique.

Trinoton luridum : sur le canard et l'oie.

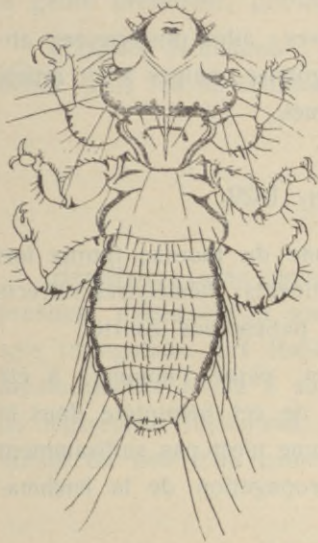


Fig. 261. — *Trinoton lituratum* ♀.
(D'après KELLOGG.)

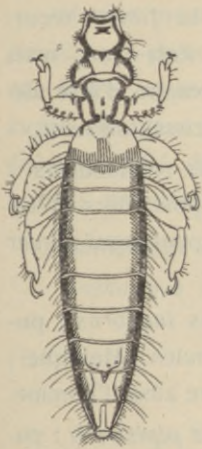


Fig. 262. — *Læmobothrium atrum* ♀. D'après KELLOGG.

4. *Læmobothrium* NITZSCH, 1818.

Espèces de grande taille; corps allongé; tête en général plus longue que large, tronquée et excavée en avant; bord occipital concave; suture mésothoracique obsolète; métathorax séparé de l'abdomen par une suture, mais avec l'apparence générale d'un segment abdominal; pattes longues et puissantes; 1^{er} segment du tarse court et lobulé, le 2^d très long et non lobulé; abdomen allongé.

Læmobothrium lichtensteini : sur une autruche.

3. HÉMIPTÈRES.

Hexapodes munis de deux paires d'ailes de développement variable, la paire antérieure de consistance variable, la paire postérieure toujours membraneuse; pièces buccales disposées pour sucer; métamorphoses incomplètes.

a. Hétéroptères.

Ailes antérieures en hémélytres; rostre inséré sur le front.

Gymnocérates.

Antennes libres, proéminentes, formées de 3 à 5 articles, sans appendices latéraux.

α. CLINOCORIDÉS.

Ocelles absents; hémélytres rudimentaires; ailes postérieures absentes; corps aplati; lèvre supérieure triangulaire; palpes à 1^{er} article court et épais, 2^e allongé, 3^e et 4^e filiformes.

1. *Clinocoris* PETERSONN, 1829.

Tête plus longue que la partie moyenne du thorax; thorax fort excavé en avant, à angles antérieurs proéminents; hémélytres rétrécis du côté interne; membres grêles; corps à pubescence courte.

Clinocoris lectularius : punaise des lits, pique l'homme; a été observé aussi dans les poulaillers; le rôle de cet hémiptère dans la transmission de la fièvre récurrente à l'homme n'est pas suffisamment démontrée; peut-être intervient-il dans la propagation de la leishmaniose cutanée (Bouton d'Orient).

Clinocoris rotundatus : punaise des régions intertropicales; intervient peut-être dans la transmission de la fièvre récurrente et du kala-azar, mais ce rôle a besoin d'être démontré expérimentalement.

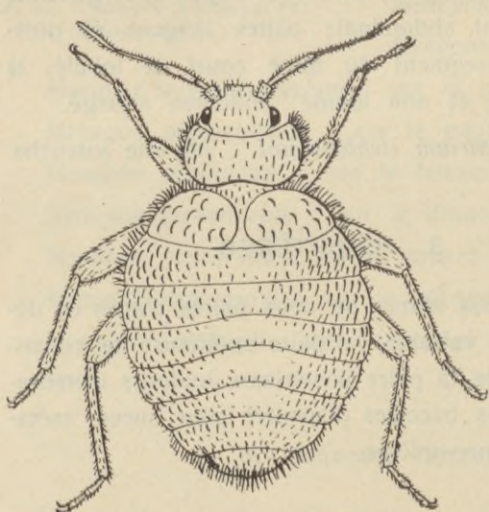


Fig. 2 3. — *Clinocoris rotundatus*. (D'après BRUMPT.)

Clinocoris columbarius : vit dans les poulaillers et les pigeonniers; peut aussi piquer l'homme.

Clinocoris inodorus : punaise des poules (Mexique); pique peut-être aussi l'homme.

Clinocoris pipistrelli : punaise des chauves-souris; pique probablement aussi l'homme.

Clinocoris (?) *boueti* : punaise de la Guinée, pique l'homme.

2. *Œciacus* STÅL, 1873.

Thorax faiblement excavé en avant, à angles latéraux peu proéminents; tête à peine plus longue que la partie médiane du thorax;

hémélytres rétrécis du côté interne; membres moins grêles que dans le genre précédent; pilosité dense et longue.

Ceciacus hirundinis : vit dans les nids d'hirondelles; peut pénétrer dans les habitations et piquer l'homme.

β. ANTHOCORIDÉS.

Hémélytres avec embolium; membrane avec 1 à 4 nervures qui prennent naissance au sommet et sur le long côté d'une cellule basale triangulaire fort étroite; antennes à articles cylindroïdes, le 2^e article parfois renflé à son extrémité supérieure, les autres filiformes ou légèrement fusiformes; tête subconique sur le côté; aile à cellule munie ou non d'un hamus.

1. *Anthocoris* FALLÉN, 1829.

Hamus présent; pronotum longuement trapézoïdal, à côtés presque rectilignes, présentant en avant un bourrelet annulaire et en arrière une large échancrure; antennes et membres grêles; tête allongée en avant des yeux; embolium large; rostre ne s'étendant pas au-delà de l'extrémité du prosternum; ocelles en arrière des yeux; membrane à trois nervures.

Anthocoris kingi : pique l'homme (Soudan égyptien).

Anthocoris congolensis : pique l'homme (Congo belge).

2. *Lytocoris* HAHN, 1835.

Hamus présent; pronotum échancré en avant et en arrière, dépourvu en avant de bourrelet annulaire; rostre long, atteignant l'extrémité postérieure du métasternum; antennes à articles 1 et 2 gros, le second renflé en haut, à articles 3 et 4 filiformes, à peu près d'égale longueur; membrane avec une nervure partant de la cellule; pattes grêles.

Lytocoris campestris : peut occasionnellement piquer l'homme.

γ. RÉDUVIIDÉS.

Antennes à 4 articles; pattes toutes à 3 articles; 2 ocelles en arrière des yeux, parfois peu apparents; hémélytres sans embolium; membrane à nervures unies entre elles de manière à former deux cellules allongées; rostre court, solide, à 3 articles, coudé au niveau du 2^e ou 3^e article; tête rétrécie dans la région du cou; hamus sur la nervure transversale; antennes flagelliformes.

1. **Reduvius** FABRICIUS, 1803.

Tête allongée, coudée; yeux proéminents, presque contigus à la face inférieure de la tête; pronotum muni d'un bourrelet annulaire et d'une double saillie; ocelles présents.

Reduvius personatus : peut piquer l'homme.

2. **Rhinocoris** HAHN, 1834.

Tête allongée; racine du rostre n'atteignant que le tiers de la longueur de la tête; saillies du pronotum unies en arrière par un bourrelet transversal; scutellum triangulaire, obtus; métasternum pentagonal, aigu en avant, allongé de droite à gauche; cellule basale de la membrane avec nervures latérales; 1^{er} article de l'antenne long, cylindroïde comme les autres articles; ocelles présents.

Les espèces de ce genre piquent à l'occasion l'homme et notamment *Rhinocoris iracundus*, du Midi de la France.

3. **Eulyes** AMYOT et SERVILLE, 1843.

Tête allongée, grêle; 2^e article du rostre plus de trois fois plus long que le premier, celui-ci plus court que la partie préoculaire de la tête; abdomen fort dilaté sur le côté; pronotum et scutellum non ornés de tubercules; tibias antérieurs plus grêles à leur sommet.

Eulyes amaena : pique l'homme (Bornéo et Java).

4. **Prionotus** LAPORTE, 1832.

Lobe postérieur du thorax s'étendant longuement en arrière, de manière à recouvrir le scutellum et la base des hémélytres, et orné en son milieu d'une crête longitudinale; tête et prosternum chargés d'épines ou de tubercules; premier article du rostre plus long que la partie préoculaire de la tête; fémurs antérieurs inermes, peu renflés.

Prionotus carinatus : pique l'homme (Brésil).

5. **Conorhinus** LAPORTE, 1832.

Corps glabre; tête allongée, conique ou cylindrique, à partie préoculaire plus longue que la partie postoculaire; insertion des antennes distante des yeux; antennes deux fois plus longues que la tête; ocelles présents; thorax non ou à peine étranglé; scutellum inerme; pattes assez grêles; fémurs antérieurs non ou à peine plus gros que les postérieurs.

Conorhinus sanguisugus : se nourrit du sang des mammifères (chevaux, etc.), des oiseaux (poules, etc.) et de l'homme (Amérique du Nord).

Conorhinus rubrofasciatus : pique l'homme (Madagascar, Sierra Leone, Ceylan, Inde, Chine, Philippines, etc.); joue peut-être un rôle dans la propagation du Kala-azar dans l'Inde.

Conorhinus renggeri : est la punaise des pampas; pique l'homme.

Conorhinus variegatus : punaise de la Floride; il n'est pas certain qu'elle pique l'homme.

Conorhinus nigrovarius : pique l'homme dans l'Amérique du Sud.

Conorhinus protractus : attaque peut-être l'homme (Utah).

6. **Lamus** STÅL, 1859.

Tête plus courte que le thorax, à partie préoculaire conique; article basilaire du rostre plus long que l'article apical; antennes insérées peu avant les yeux et plus de deux fois plus longues que la tête; ocelles présents; scutellum inerme; pattes assez grêles; fémurs antérieurs à peine plus robustes que les postérieurs, ornés d'épines.

Lamus megistus : pique l'homme et les animaux (chat, etc.) au Brésil et leur transmet le *Schizotrypanum cruzi*.

7. Rhodnius STÅL, 1859.

Tête cylindrique, pas plus longue que le thorax; rostre grêle à second article trois à quatre fois plus long que les 1^{er} et 3^e; antennes à peine deux fois plus longues que la tête, à article basal court, inséré près de l'extrémité de la tête; ocelles présents; thorax non étranglé; pattes grêles; fémurs inermes.

Rhodnius prolixus : attaque l'homme (Colombie, Venezuela, Cayenne).

8 Phonergates STÅL, 1853.

Antennes courtes, à premier article plus court que la partie pré-oculaire de la tête; pattes courtes; tête dilatée en arrière des yeux; base du scutellum ornée d'un tubercule incliné en dehors.

Des représentants de ce genre ont été signalés comme piquant l'homme (Afrique du Sud).

9. Rasahus AMYOT et SERVILLE, 1843.

Tibias antérieurs légèrement et progressivement renflés à la base; abdomen jaunâtre ou marqué de jaune; hémélytres jaunes ou blanchâtres.

Rasahus biguttatus : pique l'homme (Cuba, Panama, etc.).

10. Melanolèstes STÅL, 1866.

Tibias antérieurs renflés notablement et progressivement à partir du tiers apical; abdomen concolore; hémélytres noirs, non colorés.

Melanolestes morio : pique l'homme (Guyane, Mexique).

Melanolestes abdominalis : pique l'homme (Mexique, S. des Etats-Unis).

δ. NABIDÉS.

Membrane présentant le plus souvent 4 nervures unies entre elles de manière à former 3 cellules; parfois les nervures moyennes font défaut; pattes grêles; pattes antérieures ravisseuses à fémurs renflés à la base; rostre légèrement coudé, à premier article court et épais; antennes flagelliformes; cellule de l'aile munie d'un hamus sur la nervure interne; nervures terminales rectilignes.

Reduviolus KIRBY, 1837.

Corps noir, luisant; antennes, rostre, pattes et abdomen pâles; tête notablement et graduellement rétrécie en arrière des yeux.

Reduviolus subcoleopratus : suce le sang de l'homme (Etats-Unis).

b. Homoptères.

Deux paires d'ailes membraneuses; rostre inséré à la partie inférieure de la tête.

APHIDÉS.

Antennes à 3-7 articles; rostre triarticulé; pattes longues; tarsi presque toujours biarticulés, armés de deux griffes.

Aphis LINNÉ, 1758.

Antennes longues, à 7 articles; 9^e segment abdominal porteur à la face dorsale de deux appendices ou cornicules cylindriques.

Aphis sp.? : est signalée comme attaquant les animaux domestiques à robe blanche (moutons, chevaux et bovidés) et déterminant une irritation de la peau avec chute des poils (Nouvelle-Galles du Sud).

4. SIPHONAPTÈRES.

Hexapodes dépourvus d'ailes; antennes insérées en arrière des yeux, composées de 3 articles; segments thoraciques non fusionnés et arti-

culés entre eux; abdomen à 9 segments; pattes robustes; mandibules disposées pour piquer.

a. PULICIDÉS.

Rostre plus ou moins fortement chitinisé, formé d'au moins 5 articles; tergites thoraciques réunis plus longs que le 1^{er} tergite abdominal.

α. Pulicinés.

Rostre constitué par 5 articles; souvent un peigne au bord postérieur du pronotum et parfois un autre peigne de chaque côté de la tête; jamais de peignes au métanotum ou aux segments abdominaux; le long du bord postérieur du tibia de la 3^e paire de nombreuses soies longues disposées en trois groupes ou en 7 à 8 paires.

1. *Pulex* LINNÉ, 1758.

Pas de peignes; tête fort arrondie en avant et en dessous; yeux grands, distants du bord inférieur de la tête; palpes labiaux à 4 articles; à la face interne des hanches postérieures une série de denticules; de part et d'autre du dernier article tarsal de la 3^e paire 4 soies.

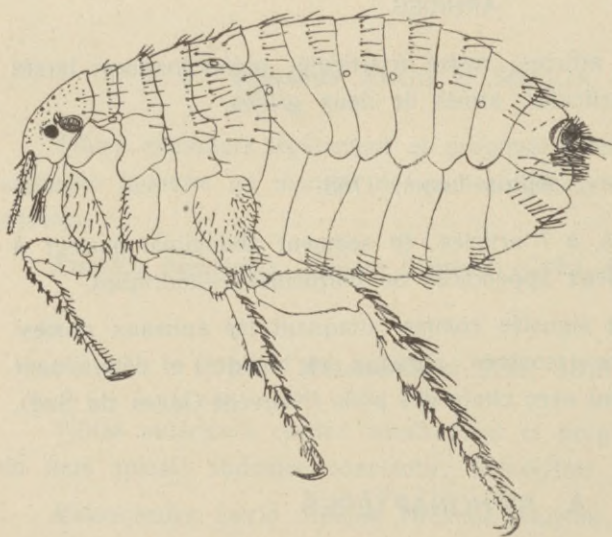


Fig. 264. — *Pulex irritans* ♀. (D'après WOLFFHUEGEL.)

Pulex irritans : puce de l'homme, peut passer sur le chien, le chat, le

cheval, le lapin et même le poulet.

2. *Xenopsylla* GLINKEWICZ, 1907.

Palpe labial à 4 segments; massue de l'antenne indivise en avant; pleure du mésosternite subdivisé par une suture en sclérite sternal et méral; soie apicale dorsale du 7^e tergite abdominal distante du bord du segment; courtes soies sur les hanches postérieures.



Fig. 265. — *Xenopsylla cheopis* ♂. (D'après JORDAN et ROTHSCHILD.)

Xenopsylla cheopis : puce du rat; peut piquer l'homme; est considéré comme un des principaux agents de transmission de la peste.

Xenopsylla pallidus : a été trouvé sur l'homme (Brazzaville).

3. *Ctenocephalus* KOLENATI, 1859.

Un peigne de chaque côté au bord inférieur de la tête et au bord postérieur du pronotum; tête longue.

Ctenocephalus canis : puce du chien, peut se rencontrer aussi chez le chat et chez l'homme; est peut-être l'agent de transmission de la leishmaniose canine.

Ctenocephalus felis : puce du chat, peut passer aussi sur le chien, le lapin domestique et l'homme.



Fig. 266. — *Ctenocephalus felis* ♀. (D'après WOLFFHUEGEL.)

Ctenocephalus erinacei : puce du hérisson, peut piquer l'homme.

4. *Spilopsyllus* BAKER, 1905.

Tête courte; un peigne disposé verticalement à la limite inféro-postérieure de la tête; un peigne au bord postérieur du pronotum.



Fig. 267. — *Spilopsyllus cuniculi* ♀. (D'après WOLFFHUEGEL.)

Spilopsyllus cuniculi : puce du lapin domestique.

5. *Ceratophyllus* CURTIS, 1832.

Un peigne au bord postérieur du pronotum; une épine chitineuse non loin de l'angle entre le front et le vertex; des épines chitineuses sur les tergites des 4-6 premiers segments abdominaux; 2 à 4 soies apicales chez la femelle.

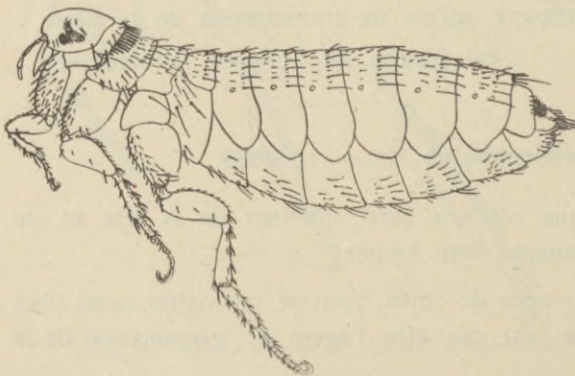


Fig. 268. — *Ceratophyllus gallinae* ♀. (D'après WOLFFHUEGEL.)

Ceratophyllus gallinae : sur la poule, le dindon.

Ceratophyllus columbae : sur le pigeon.

β. Vermipsyllinés.

Tête plutôt petite en comparaison avec le thorax; segments thoraciques assez larges; article terminal des antennes annelé; yeux proéminents; mandibules notablement plus longues que les palpes maxillaires; palpes labiaux portant plus de cinq faux articles.

Vermipsylla SCHIMKEWITSCH, 1885.

Article terminal de l'antenne portant neuf incisures annulaires; mandibules deux fois aussi longues que les palpes maxillaires; palpes labiaux ont 11-13 faux articles.

Vermipsylla alacurt : sur la poule, le cheval, le chameau, le mouton, la chèvre et le bœuf.

b. SARCOPSYLLIDÉS.

Rostre assez long, mais très mou, pâle, formé de 2 à 3 segments, y compris l'article basilaire; la région jugale de la tête prolongée en arrière en pointe.

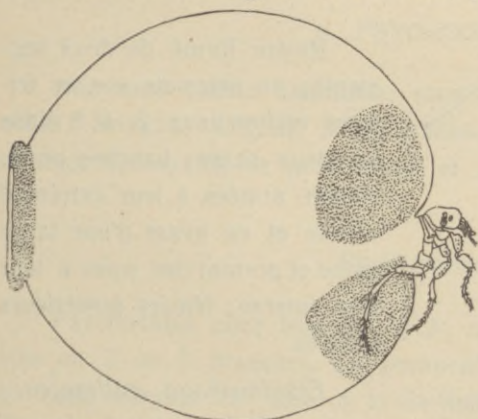


Fig. 269 — *Dermatophilus penetrans* : femelle fécondée.
(D'après WOLFFHUEGEL.)

1. **Dermatophilus** GUÉRIN, 1829.

Rostre formé de deux segments; tergites thoraciques réunis moins longs que la moitié du 1^{er} tergite abdominal; hanches postérieures prolongées en une épine à leur extrémité distale, pas de soies à leur face interne; tibias avec 3 paires de soies dorsales; tarses grêles; quelques soies apicales des 2^e, 3^e et 4^e articles des pattes postérieures très longues et minces; 5^e segment environ 8 fois aussi long que large; griffes faibles sans appendice basilaire; femelle sans stigmate aux 3 premiers tergites abdominaux.

Dermatophilus penetrans : chez la poule, le cheval, l'âne, le mulet, le porc, le bœuf, le mouton, la chèvre, le chien et le chat, ainsi que chez l'homme.

2. *Hectopsylla* FRAUENFELD, 1860.

Rostre formé de trois segments; tergites abdominaux 2 à 8 munis d'un stigmate dans les deux sexes; hanches postérieures sans soies à la face interne; fémurs postérieurs prolongés ventralement en un crochet, en arrière duquel le tibia est profondément excavé; quelques soies des tibias postérieurs et du tarse très longues.



Fig. 270. — *Hectopsylla psittaci* ♀. (D'après WOLFF-HUEGEL.)

Hectopsylla psittaci : sur le pigeon domestique.

3. *Echidnophaga* OLLIFF, 1886.

Rostre formé de deux segments; un stigmate sur les tergites abdominaux 2 à 8 dans les deux sexes; hanches postérieures armées à leur extrémité distale et en avant d'une large épine et portant des soies à leur face interne; fémurs postérieurs simples.

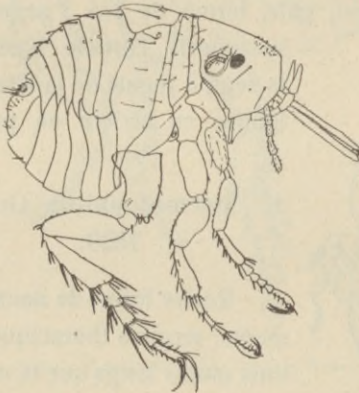


Fig. 271. — *Echidnophaga gallinacea* ♀. (D'après WOLFFHUEGEL.)

Echidnophaga gallinacea : sur la poule, le dindon, le canard,

le cheval, le bœuf, le chien et le chat; peut-être aussi sur l'enfant.

Echidnophaga larina : a été rencontrée une fois sur le chien.

Echidnophaga bradyta : sur le chat (Ethiopie).

5. DIPTÈRES.

Hexapodes munis de deux ailes membraneuses bien développées et de deux ailes rudimentaires (haltères); pièces buccales disposées

pour piquer ou lécher; mésonotum formant la plus grande partie du thorax; métamorphoses complètes.

1. Orthorhaphes.

Front de l'imago sans lunule; antennes composées d'articles plus ou moins nombreux; ailes le plus souvent à nervures nombreuses; palpe généralement multiarticulé; pièces buccales comprenant des mandibules et des maxilles; abdomen à 7-10 anneaux apparents; larve eucéphale ou acéphale.

A. Némocères.

Antennes à articles nombreux, au moins 6, semblables entre eux à l'exception du premier; palpe toujours visiblement multiarticulé; cellule anale de l'aile jamais fermée ni rétrécie vers le bord.

a. PSYCHODIDÉS.

Aile sans cellule discoïdale, sans nervure transversale; pas d'ocelles; antennes longues, à 16 articles; palpes à 4-5 articles; corps et ailes recouverts de poils longs et serrés.

Phlébotominés.

Psychodidés chez lesquels la 2^e nervure longitudinale se subdivise en 2 ou 3 branches, qui prennent naissance à distance du point où cette nervure est unie à la 3^e longitudinale; femelle dépourvue d'un ovipositeur corné; organes génitaux externes du mâle comprenant au moins trois paires d'appendices.

Phlebotomus RONDANI, 1840.

Palpes à 4 articles, plus longs que la trompe; trompe allongée; 1^{re} nervure longitudinale simple, 2^e doublement fourchue, 3^e simple, 4^e fourchue, 5^e et 6^e simples; nervures transversales rapprochées de la base de l'aile; cellules basales par conséquent très courtes.

Phlebotomus papatasi : transmet à l'homme par ses piqûres la fièvre des Pappataci ou dengue (bassin de la Méditerranée).

Phlebotomus duboscqi : Soudan français.

Phlebotomus argentipes : pique l'homme (Inde).



Fig. 272. — *Phlebotomus papatasi* ♀.
D'après GRASSI.)

b. CULICIDÉS.

Pièces buccales disposées pour piquer; tête ornée d'écailles de formes diverses; pas d'ocelles; thorax

recouvert de soies ou d'écailles; métanotum généralement nu; abdomen recouvert de soies ou d'écailles ou des deux; membres et nervures des ailes toujours pourvus d'écailles de formes diverses; ailes présentant 6, exceptionnellement 7, nervures longitudinales; la nervure costale contournant entièrement le bord de l'aile; antennes de 14-15 articles, généralement plumeuses chez le mâle, pileuses chez la femelle; palpes de forme variable, composés de 1 à 6 articles.

a. Anophélinés.

Ailes à 6 nervures longitudinales; palpes longs dans les deux sexes, chez la femelle pas tout à fait aussi longs que la trompe; métanotum nu; première cellule submarginale aussi longue ou plus longue que la 2^e cellule postérieure.

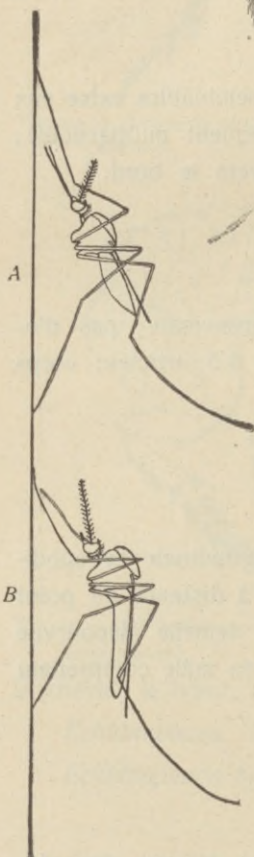


Fig. 273. — Position caractéristique de *Anopheles* (A) et *Culex* (B) sur une paroi verticale. (D'après WATERHOUSE.)

1 *Anopheles* MEIGEN, 1818.

Thorax et abdomen ornés d'écailles falciformes; écailles de la tête fourchues; écailles des ailes larges et lancéolées.

Les espèces suivantes interviennent dans la propagation des fièvres malariques.

Anopheles maculipennis : Europe, Algérie, Amérique du Nord.

Anopheles bifurcatus : Europe.

Anopheles (?) *formosaensis* : Japon.

Anopheles (?) *martini* : Cambodge.

Anopheles (?) *pursati* : Cambodge.

Anopheles (?) *vincenti* : Tonkin.

Anopheles (?) *faranti* : Nouvelles-Hébrides.

Anopheles (?) *ziemanni* : Afrique.

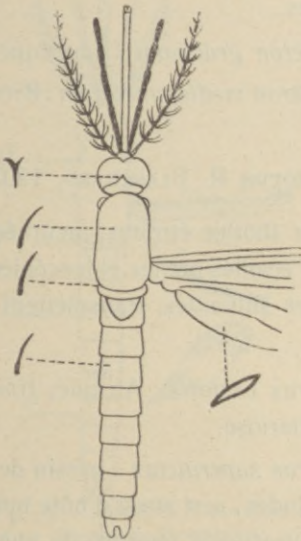


Fig. 274. — Schéma d'*Anopheles*. (D'après E. SERGENT.)

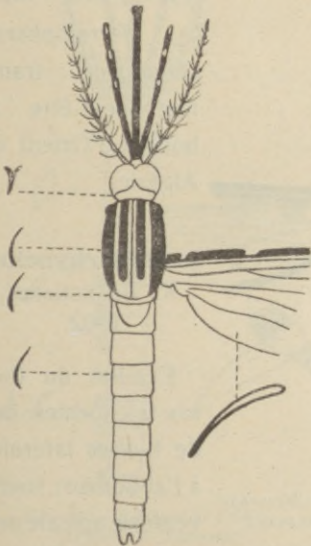


Fig. 275. — Schéma de *Myzomyia*. (D'après E. SERGENT.)

2. *Myzomyia* BLANCHARD, 1902.

Écailles du thorax et de l'abdomen falciformes; écailles de la tête fourchues; écailles des ailes petites, longues et étroites ou faiblement lancéolées.

Les espèces suivantes interviennent dans la propagation du paludisme.

Myzomyia funesta : Afrique.

Myzomyia rossii : Indes et Iles Célèbes; transmet aussi la filariose.

Myzomyia culicifacies : Indes.

Myzomyia turkhudi : Indes.

Myzomyia listoni : Indes.

3. *Cyclolepteron* THEOBALD, 1901.

Écailles du thorax et de l'abdomen falciformes; écailles de la tête fourchues; ailes ornées de taches formées d'écailles larges.

Cyclolepteron grabhami : Jamaïque.

Cyclolepteron mediopunctatum : Brésil.

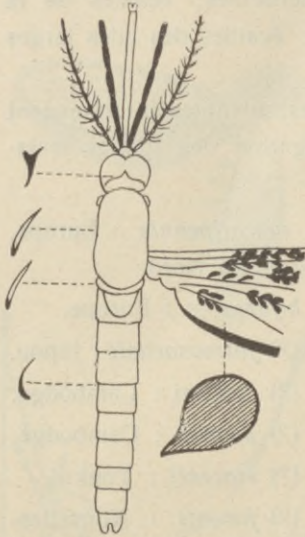


Fig. 276. — Schéma de *Cyclolepteron*.
(D'après E. SERGENT.)

4. *Pyrethophorus* R. BLANCHARD, 1902.

Écailles du thorax étroites, incurvées; abdomen poilu; écailles petites et lancéolées.

Les espèces suivantes transmettent le paludisme.

Pyrethophorus costalis : Afrique; transmet aussi la filariose.

Pyrethophorus superpictus : bassin de la Méditerranée, Indes; sert aussi d'hôte intermédiaire à la *Dirofilaria immitis* du chien.

Pyrethophorus jeyporensis : Inde.

Pyrethophorus chaudoyei : transmet peut-être le bouton d'Orient en Algérie.

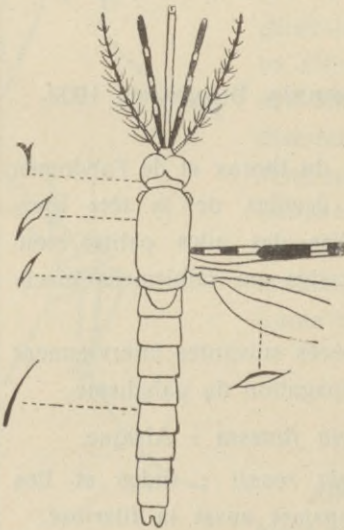


Fig. 277. — Schéma de *Pyrethophorus*.
(D'après E. SERGENT.)

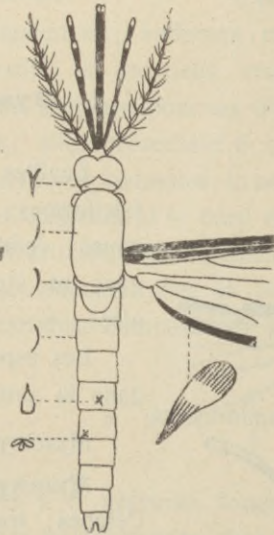


Fig. 278. — Schéma de *Myzorhynchus*.
(D'après E. SERGENT.)

5. *Myzorhynchus* R. BLANCHARD, 1902.

Écailles du thorax falciformes; pas de touffes latérales à l'abdomen; touffe ventrale apicale nette;

palpes à écailles denses; écailles des ailes grandes, lancéolées, denses. Les espèces suivantes transmettent le paludisme.

Myzorhynchus pseudopictus : Italie, Hongrie.

Myzorhynchus sinensis : Extrême-Orient; transmet aussi la filariose.

Myzorhynchus paludis : Afrique.

Myzorhynchus barbirostris : Extrême-Orient; transmet aussi la filariose.

Myzorhynchus coustani : Madagascar.

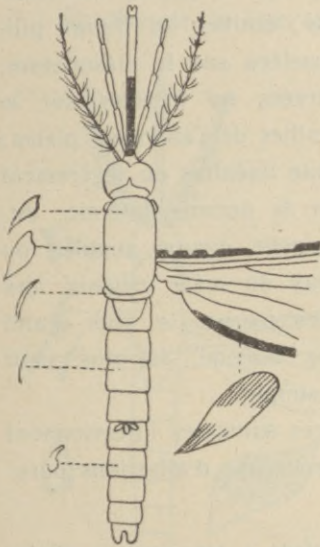


Fig. 279. — Schéma de *Nyssorhynchus*.
(D'après E. SERGENT.)

6. *Nyssorhynchus* R. BLANCHARD, 1902.

Écailles thoraciques étroites, incurvées ou fuselées; écailles abdominales plates disposées en touffes latérales et en petits amas dorsaux.

Les espèces suivantes transmettent le paludisme.

Nyssorhynchus stephensi : Indes.

Nyssorhynchus theobaldi : Indes.

Nyssorhynchus fuliginosus : Indes.

Nyssorhynchus maculipalpis : Indes.

7. *Cellia* THEOBALD, 1902.

Abdomen presque complètement recouvert de longues écailles irrégulières et orné de touffes latérales d'écailles.

Les espèces suivantes transmettent le paludisme.

Cellia argyrotarsis : Antilles, Brésil, Amérique du Nord; transmet aussi la filariose.

Cellia pharoensis : Afrique.

β. Culicinés.

Ailes à 6 nervures longitudinales; mé-
tanotum nu; palpes longs chez le mâle,
courts chez la femelle; première cellule submarginale aussi longue ou
plus longue que la seconde cellule postérieure; trompe droite.

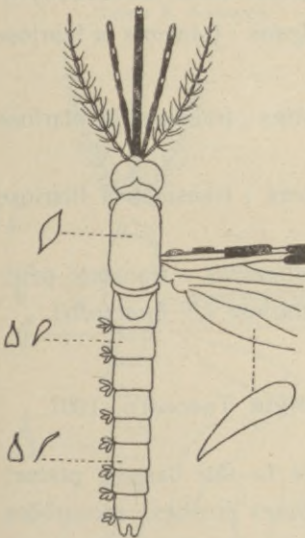


Fig. 280. — Schéma de *Cellia*.
(D'après E. SERGENT.)

1. *Culex* LINNÉ, 1758.

Écailles de la tête étroites et incurvées sur la nuque, fourchues et droites sur le sommet, plates sur le côté; écailles du thorax pili-formes ou fuselées sur le mésonotum, étroites incurvées ou fuselées sur le scutellum; écailles de l'abdomen plates; écailles de l'aile linéaires ou légèrement lancéolées sur la nervure latérale; ongles de la femelle égaux, simples ou unidentés, ceux du mâle inégaux aux deux premières paires, le plus grand étant uni- ou bidenté, le plus petit unidenté ou simple.

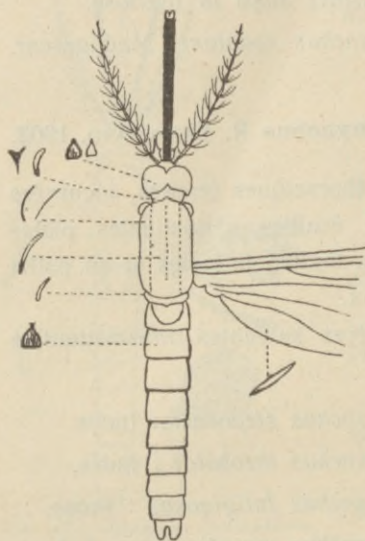


Fig. 281. — Schéma de *Culex*. (D'après E. SERGENT.)

Les espèces suivantes interviennent dans la transmission d'affections parasitaires.

Culex pipiens : transmet la filaire de Bancroft et les plasmodies parasites des oiseaux (*Proteosoma danilewskyi*).

Culex fatigans : transmet la filariose et la dengue.

Culex gelidus : transmet la filariose (*F. bancrofti*).

Culex sitiens : transmet la filariose (*F. bancrofti*).

Culex albolineatus : transmet peut-être aussi la filariose (*F. bancrofti*).

2. *Stegomyia* THEOBALD, 1901.

Écailles de la tête larges, plates; écailles thoraciques étroites, recourbées ou fuselées sur le mésothorax, larges et aplaties sur le scutellum; écailles des ailes plus larges que chez *Culex*, serrées sur les portions apicales des nervures.

Stegomyia fasciata (*calopus*) : agent de transmission de la fièvre jaune.

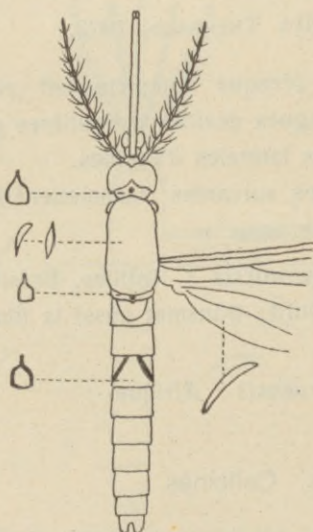


Fig. 282. — Schéma de *Stegomyia*. D'après E. SERGENT.)

3. *Mansonia* R. BLANCHARD, 1901.

Écailles de la tête les unes étroites incurvées, les autres droites, longues et fourchues; thorax revêtu d'écailles piliformes et de nombreuses soies; écailles abdominales aplaties à extrémité convexe; écailles des ailes larges, plates, asymétriques, disposées de chaque côté des nervures seulement; abdomen de la femelle tronqué à son extrémité et le pénultième segment muni d'une rangée de courtes épines épaisses; pattes tachetées et annelées de blanc.

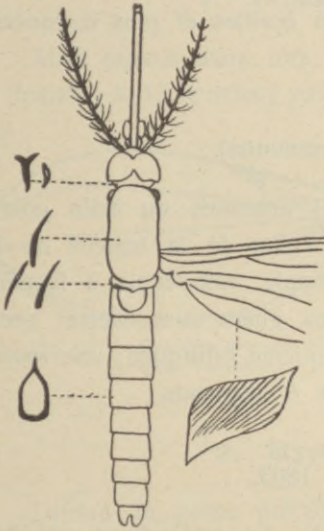


Fig. 283. *Mansonia* : Schéma.
(D'après E. SERGENT.)

Mansonia uniformis : Afrique, Asie et Océanie; transmet *Filaria bancrofti*, peut-être aussi le nagana et la maladie du sommeil.

Mansonia annulipes : transmet *Filaria bancrofti*.

4. *Tæniorhynchus* ARRIBALZAGA, 1891.

Écailles de la tête les unes étroites incurvées, les autres droites et fourchues; écailles du thorax et du scutellum étroites et incurvées; écailles abdominales plates; écailles des ailes épaisses, allongées, coupées en diagonale ou suivant une ligne convexe, ou plus ou moins obtuses; écailles médianes linéaires des nervures souvent absentes; pattes généralement tachetées; trompe annelée.

Tæniorhynchus domesticus : transmet *Filaria bancrofti*.

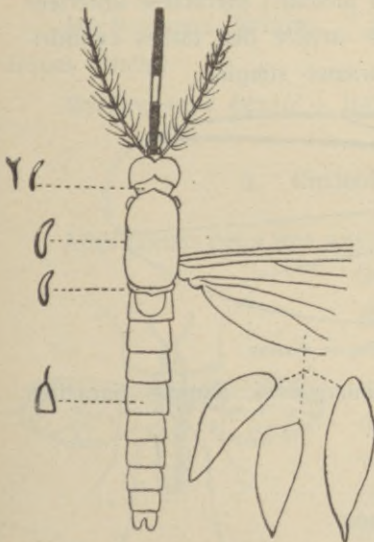


Fig. 284. — Schéma de *Tæniorhynchus*.
(D'après E. SERGENT.)

c. TENDIPÉDIDÉS (CHIRONOMIDÉS).

Insectes de petite taille; thorax fortement vouté; pattes généralement longues et grêles; ocelles absents; antennes composées de 6 à 15 articles, à poils longs formant plumet chez le mâle; trompe courte; palpes à 4 articles; nervures de l'aile sans écailles et plus marquées près du bord costal.

α. Tendipéidinés (Chironominés).

Thorax prolongé au-dessus de la tête; antennes du mâle composées ordinairement de 10 à 14 articles, celles de la femelle de 7 articles; quatrième nervure longitudinale simple, non réunie à la cinquième; nervure costale ne dépassant pas ou guère la troisième; première et troisième nervures simples, la cinquième bifurquée; une seule nervure transversale; abdomen composé de 8 segments.

Chironomus MEIGEN, 1803.

Ailes normalement développées, nues ou couvertes d'une pilosité microscopique dressée; article antennaire terminal non grossi; palpes longs; mésonotum sans sillon longitudinal médian; métatarse antérieur aussi long ou plus long que le tibia; 4^e article des tarses cylindrique et plus long que le 5^e; crochets tarsaux simples.

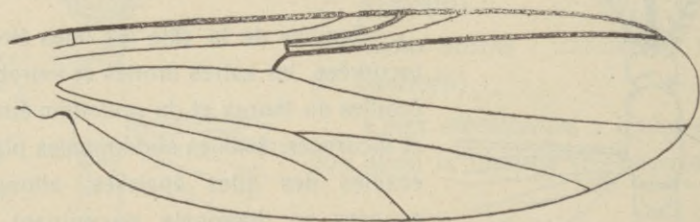


Fig. 285. — *Chironomus* : aile. (D'après KIEFFER.)

Chironomus sp.? : larves ont été rencontrées comme parasites accidentels dans la mamelle d'une vache.

β. Cératopogoninés.

Thorax non prolongé au-dessus de la tête; antennes de 14, rarement 13, articles dans les deux sexes, le dernier jamais plus long

que les deux précédents réunis, les 5 derniers plus allongés ou autrement conformés que les précédents; quatrième nervure longitudinale bifurquée; pattes relativement robustes.

1. *Tersesthes* TOWNSEND, 1893.

Ailes jamais deux fois aussi longues que l'abdomen; antennes de la femelle à 13 articles; palpes à 3 articles; pas de nervure transversale ni entre la première et la deuxième, ni entre la troisième et la quatrième nervure longitudinale; pattes inermes.

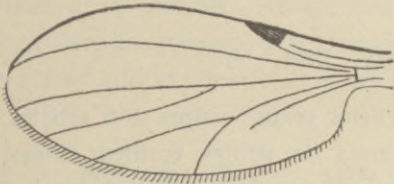


Fig. 286. — *Tersesthes torrens* : aile.
(D'après TOWNSEND.)

Tersesthes torrens : s'attaque principalement aux chevaux (Cuba, Mexique).

2. *Mycterotypus* NOE, 1905.

Diffère du genre précédent par la présence d'une nervure transversale entre la première et la deuxième nervure; pattes couvertes de nombreuses spinules.

Mycterotypus irritans : pique l'homme et les animaux domestiques (Italie).

Mycterotypus bezzii : Italie.

3. *Culicoides* LATREILLE, 1809.

Ailes jamais deux fois aussi longues que l'abdomen; antennes de la femelle à 14 articles; une nervure transversale entre la troisième et la quatrième nervure; surface alaire couverte d'une pilosité longue et appliquée; fémurs sans spinules; dernier article tarsal avec un empodium velu peu apparent, n'atteignant pas la moitié de la longueur des crochets, ceux-ci munis en dessous de leur base d'une longue soie; métatarse toujours plus long que le 2^e article.



Fig. 287. — *Culicoides pulicaris* ♀.
(D'après KIEFFER.)

Culicoides pulicaris : importune l'homme par ses piqûres (Europe).

Culicoides dufouri : pique l'homme (France, Autriche).

Culicoides habereri : pique l'homme (Cameroun).

Culicoides milnei : est signalé de l'Afrique Orientale, Uganda.

Culicoides brucei : est renseigné comme suçant le sang en Uganda.

Culicoides grahamii : est largement distribué dans l'Afrique tropicale (Ashanti, Nigérie, Congo belge et Uganda); ses morsures sont particulièrement douloureuses.

Culicoides varius : pique l'homme (Europe).

4. *Æcaeta* POEY, 1851.

Antennes à 15 articles dans les deux sexes; palpes à 5 articles; ocelles nuls; ailes larges, velues, couvertes de petites écailles, ciliées; 1^e nervure épaissie à son extrémité et non reliée à la 3^e par une nervure transversale, la 3^e n'atteint pas tout à fait le bord; épérons des tibias nuls.



Fig. 288. — *Æcaeta furens*. (D'après POEY, in BLANCHARD.)

Æcaeta furens : pénètre dans les fosses nasales, les oreilles, de l'homme et des animaux domestiques; c'est un moucheron redoutable (Cuba).

Æcaeta hostilissima : pique sévèrement l'homme (Guinée espagnole).

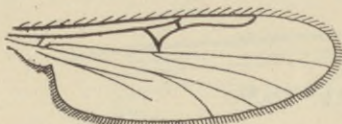


Fig. 289. — *Johannseniella nitida* aile. (D'après KIEFFER.)

5. *Johannseniella* WILLISTON, 1907.

Troisième nervure longitudinale réunie à la première par une nervure transversale ou confondue avec elle au moins en partie, son extrémité dépassant le milieu de l'aile; quatrième nervure bifurquée; tous les fémurs inermes. — Ces mouchérons importunent par leurs piqûres.

Johannseniella sordidella : est un véritable fléau pour l'homme sur la côte occidentale du Groenland.

6. *Hæmatomyidium* GOELDI, 1905.

Antennes à 14 articles; ailes à pilosité microscopique entremêlée de poils plus longs; nervure de l'aile analogue à celle de *Culicoides*;

pattes peu longues; fémurs non renflés, inermes; métatarse postérieur deux fois aussi long que le 2^e article.

Hæmatomyidium paraense : commun dans les maisons de Para (Brésil); piqûres douloureuses et suivies d'une inflammation.

d. MÉLUSINIDÉS (SIMULIIDÉS).

Tête petite; thorax voûté; pattes robustes; ocelles absents; antennes à 10 articles; trompe courte; palpes longs, à 4 articles; ailes longitudinales grandes, à première et deuxième nervures très marquées, les autres minces; 3^e et 4^e nervures longitudinales fourchues, la 5^e simple.

Melusina MEIGEN, 1800 (**Simulium** LATREILLE, 1802).

Deuxième article tarsien postérieur, dans les deux sexes, allongé, linéaire, entier, sans échancrure basilaire; cases pupales agrégées, imparfaites; très nombreux filaments nymphaux (*Prosimulium* ROUBAUD, 1906); ou deuxième article tarsien court, arqué, échancré dorsalement à sa base dans les deux sexes; cases pupales solitaires, parfaites; filaments nymphaux en général peu nombreux (*Eusimulium* ROUBAUD, 1906).



Fig. 290. — *Melusina maculata*. D'après GRUENBERG.)

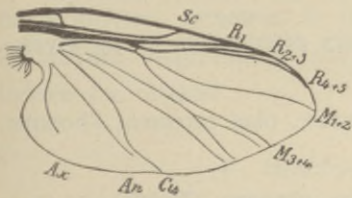


Fig. 291. — Aile de *Melusina*. D'après GRUENBERG.)

Melusina (Prosimulium) columbacensis : attaque l'homme, les chevaux, les bovidés, les moutons, les porcs, les chèvres, etc. (Serbie, Bulgarie, Hongrie, Autriche, Allemagne).

Melusina (Prosimulium) cinerea : importune l'homme et les animaux domestiques (Europe).

Melusina (Prosimulium) maculata : se jette sur l'homme et les animaux domestiques (bœufs, chevaux, ânes, mulets, chèvres, moutons).

Melusina (Eusimulium) indica : cause des piqûres très irritantes (Assam).

Melusina (Eusimulium) damnosa : détermine des piqûres très douloureuses à l'homme et aux animaux (Uganda).

Melusina (Eusimulium) griseicollis : pique l'homme (Dongola).

Melusina (Eusimulium) venusta : s'attaque à l'homme, aux chevaux, aux chiens, etc. (Brésil).

Melusina (Eusimulium) albimana : importune surtout les chevaux, moins souvent l'homme (Brésil).

Melusina (Eusimulium) rubrithorax : pique l'homme et les chevaux (Brésil).

Melusina (Eusimulium) montana : s'attaque à l'homme (Brésil).



Melusina † (*Eusimulium*) *quadrivittata* : pique l'homme (Amérique centrale).

Melusina (Eusimulium) wellmanni : cause des piqûres douloureuses et très redoutées des indigènes (Angola).

Melusina (Eusimulium) buissoni : espèce redoutée des voyageurs aux Iles Marquises; l'hypothèse a été émise qu'elle contribue à propager la lèpre.

Melusina scutistriata : pique l'homme et les chevaux (Brésil).

Fig. 292. — Pupa de *Melusina*. (D'après MEINERT.)

Melusina pernigra : attaque les chevaux au niveau du ventre (Brésil).

Melusina pertinax : attaque vivement l'homme et le chien (Brésil).

Melusina perflava, *Melusina orbitalis*, *Melusina paraguayensis*, *Melusina infuscata* : toutes espèces qui se jettent sur les chevaux (Brésil).

Melusina subnigra : pique les chevaux, moins souvent l'homme (Brésil).

Melusina distincta : pique les chevaux principalement au niveau de la crinière (Brésil).

Melusina auristriata : attaque les chevaux, plus rarement l'homme (Brésil).

Melusina subpallida : se jette sur les chevaux (Brésil).

Melusina flavopubescens : attaque l'homme et les chevaux (Brésil).

Melusina pruinosa : recherche surtout les chevaux (Brésil).

Melusina simplicicolor : pique l'homme (Brésil).

Melusina minuscula : importune par ses piqûres l'homme et les chevaux (Brésil).

Melusina meridionalis : tourmente par ses piqûres les poules et les dindons (Etats-Unis).

e. BLÉPHAROCÉRIDÉS.

Diptères non poilus, à longues pattes et larges ailes; aile sans cellule discoïdale, mais à lobe anal particulièrement grand et anguleux; nervation secondaire; yeux le plus souvent divisés par une bande non facettée en deux parties différemment facettées; ocelles présents; antennes grêles à 9-15 articles couverts d'une courte pubescence.

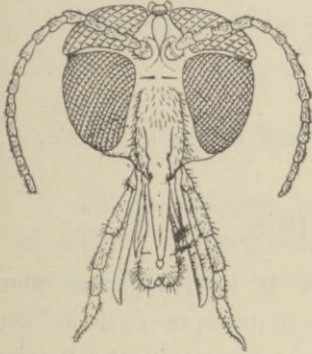


Fig. 293. — Tête de Blépharocéridé.
(D'après KELLOGG.)



Fig. 294. — *Curupira torrentium* : aile.
(D'après MUELLER.)

Curupira F. MÜLLER, 1882.

Pas de nervure incomplète près du bord postérieur de l'aile; yeux non partagés par une bande transversale non facettée; une nervure longitudinale entre la première et la quatrième nervure; yeux contigus; tibias munis d'éperons à leur extrémité.

Curupira torrentium : a été signalé comme étant capable de

sucer le sang des mammifères (Brésil).

B. Brachycères.

Antennes à trois articles, le 3^e étant parfois annelé; palpes à 1 ou 2 articles, rarement 3, le terminal étant grand, le basal petit; 2^e nervure longitudinale simple, 3^e souvent fourchue; cellule anale fermée ou rétrécie.

1. Brachycères homœodactyles.

Adultes pourvus de trois pulvilles semblables; larves à stigmates postérieurs terminaux.

a. TABANIDÉS.

Tête grande et large; article terminal de l'antenne annelé, sans style; ocelles présents ou absents; trompe de longueur variable; palpes

à 2 articles, le 2^d article grand; scutellum et thorax jamais épineux; abdomen à 7 segments; pattes vigoureuses; ailes grandes; 3^e nervure longitudinale fourchue; quatrième nervure à 3 branches; cellule discoïdale formée par la quatrième nervure. Insectes suceurs de sang.

α. Pangoninés.

Tibias postérieurs avec deux épines à leur extrémité distale.

1. *Chrysops* MEIGEN, 1803.

Trompe courte, jamais plus longue que la tête; antennes plus longues que la tête, sans saillie, le 1^{er} article presque égal au 2^d; article terminal à 5 subdivisions; ailes marquées de taches ou de bandes sombres.



Fig. 295. — *Chrysops stigmatalis*. (D'après GRUENBERG.)

Chrysops cæcutiens : pique l'homme et les animaux domestiques.

Chrysops distinctipennis : pique l'homme et les chevaux.

Chrysops dimidiata : pique l'homme et les animaux domestiques.

Chrysops silacea : pique l'homme et les animaux domestiques.

Chrysops stigmatalis : attaque les chevaux.

Chrysops vittatus : attaque les chevaux surtout aux oreilles.

2. *Rhinomyza* WIEDEMANN, 1820.

Premier et second articles antennaires courts par rapport au troisième, celui-ci formé de 5 subdivisions et portant une grande saillie

dentiforme; deuxième article beaucoup plus petit que le premier; second segment abdominal subégal aux segments voisins; éperons des tibias postérieurs normalement développés; yeux glabres; face concave au milieu (vue de profil); ailes à cellules marginales ouvertes.

Rhinomyza denticornis : pique l'homme.

3. *Pangonia* LATREILLE, 1802.

Trompe allongée, toujours plus longue que la tête; antenne courte et simple, à article terminal formé de 8 subdivisions; palpes faiblement développés, petits.



Fig. 296 — *Pangonia varicolor*. (D'après GRUENBERG.)

Pangonia zonata : attaque les équidés, les bovidés et les chameaux.

Pangonia angulata : pique les animaux domestiques.

Pangonia rostrata : pique les animaux domestiques.

Pangonia lateralis : pique les animaux domestiques.

Pangonia gulosa : pique les animaux domestiques.

Pangonia beckeri : pique l'homme et les animaux (chameaux, équidés et bovidés).

Pangonia rüppellii : attaque les chevaux.

Pangonia magrettii : pique le bétail, les chameaux; est réputée propager une maladie des dromadaires au Soudan.

Pangonia distincta : pique les équidés et les chameaux.

Pangonia neo-caledonica : attaque les bœufs.

β. Tabaninés.

Tibias postérieurs sans épines à leur base.

1. *Tabanus* LINNÉ, 1761.

Tête pas plus large que le thorax, plus large que haute; 3^e article antennaire dilaté près de sa base et formant une saillie en forme de dent, plus ou moins accentuée; 1^{er} article toujours court; ailes hyalines ou présentant de larges bandes ou taches sombres ou uniformément sombres; 3^e nervure longitudinale sans rameau récurrent.



Tabanus autumnalis : se jette sur les chevaux et les bœufs.

Tabanus obscurissimus : suce le sang de l'homme et des animaux.

Fig. 297. — *Tabanus longitudinalis*. (D'après GRUENBERG.)

Tabanus thoracinus : attaque l'homme et le bétail.

Tabanus par : pique le bétail.

Tabanus fasciatus : attaque l'homme et le bétail.

Tabanus africanus : pique l'homme, le bétail, les chameaux.

Tabanus biguttatus : se jette sur l'homme et les animaux domestiques ; peut transmettre le Surra aux dromadaires (Mbori) et aux chevaux (mal de la Zousfana), la Souma aux équidés et aux bovidés, et la maladie du sommeil à l'homme.

Tabanus pluto : pique l'homme et a été observé sur le cheval; peut transmettre la maladie du sommeil à l'homme.

Tabanus ruficrus : attaque l'homme et probablement aussi les animaux domestiques.

Tabanus quadriguttatus : pique le bétail et probablement aussi l'homme.

Tabanus secedens : attaque l'homme et le bétail; a été signalé comme un agent de transmission possible de *Trypanosoma pecorum*.

Tabanus kingsleyi : pique l'homme.

Tabanus socialis : pique l'homme.

Tabanus tæniola : attaque l'homme et les animaux domestiques; peut transmettre la maladie du sommeil.

Tabanus variatus : attaque l'homme.

Tabanus ustus : pique le bétail.

Tabanus canus : détermine des piqûres très douloureuses chez l'homme.

Tabanus gratus : attaque l'homme, le chien et le bétail.

Tabanus morsitans : est accusé de transmettre une maladie mortelle aux équidés et aux chameaux.

Tabanus ditæniatus : pique l'homme, les équidés, le bétail et les dromadaires; peut transmettre le Surra aux dromadaires (Mbori) et aux chevaux (mal de la Zousfana), la Souma aux bovidés et aux équidés et la maladie du sommeil à l'homme.

Tabanus tomentosus : peut transmettre le *Trypanosoma equiperdum* aux équidés et le trypanosome du Debab (Surra algérien) aux dromadaires.

Tabanus nemoralis : peut transmettre les trypanosomes du Debab, du Nagana et du mal de la Zousfana.

Tabanus unilineatus : peut transmettre la maladie du sommeil à l'homme.

Tabanus nigritus : transmet le Debab aux dromadaires.

Tabanus tropicus : est considéré comme propageant le Surra (Inde).

Tabanus lineola : est considéré comme un des agents de dissémination du Surra indien.

Tabanus camelarius : pique les chameaux.

Tabanus mordax et *Tabanus leucostomus* : leur morsure est réputée fatale pour les chameaux.

Tabanus atratus : attaque plutôt le bétail que les chevaux.

Tabanus costalis : pique les animaux domestiques.

Tabanus molestus : pique l'homme et le bétail.

Tabanus bovinus : attaque le bétail.

2. *Hæmatopota* MEIGEN, 1803.

Tête nettement plus large que le thorax, deux fois aussi large que haute; article terminal de l'antenne sans saillie basale; 1^{er} article parfois allongé et fortement renflé; aile le plus souvent sombre avec anneaux et taches blanchâtres; 3^e nervure longitudinale avec rameau récurrent.



Fig. 298. — *Hæmatopota obscura*. (D'après GRUENBERG.)

Hæmatopota pluvialis : importune l'homme et les animaux domestiques (équidés et bovidés).

Hæmatopota nigricornis : pique l'homme et les animaux domestiques.

Hæmatopota denshamii : attaque l'homme et le bétail.

Hæmatopota pallidipennis : pique l'homme.

Hæmatopota mactans : pique les équidés et le bétail.

Hæmatopota torquens : attaque l'homme.

Hæmatopota lacessens : pique l'homme et le cheval.

Hæmatopota copemani : pique l'homme.

Hæmatopota pertinens : pique l'homme.

Hæmatopota noxialis : attaque gravement le bétail.

Hæmatopota taciturna : est incriminée comme la cause d'une affection pulmonaire des moutons et des chèvres (Nil Bleu).

3. *Hippocentrum* AUSTEN, 1908.

Tête (du moins chez la femelle) entièrement ou pour la plus grande partie brillante; antennes extrêmement grêles, à premier article allongé; article terminal des palpes chez la femelle très grand et brillant sur sa face externe, qui est convexe, tandis que sa face interne est aplatie; ailes, bien que plus ou moins obscures et maculées de blanc, sans les dessins caractéristiques du genre *Hæmatopota*; yeux comme dans ce dernier genre.

Hippocentrum versicolor : importune surtout les chevaux; pique aussi l'homme.

Hippocentrum trimaculatum : attaque l'homme.

b. RHAGIONIDÉS (LEPTIDIDÉS).

Tête petite, hémisphérique; corps grêle; ocelles présents; 3^e article antennaire court, conique ou arrondi, non annelé, muni d'une soie; trompe courte et épaisse, rarement longue et mince; palpe à deux articles; abdomen à 7 anneaux; pattes grêles; trois, exceptionnellement deux pulvilles; ailes grandes, larges, souvent à dessins sombres; 3^e nervure longitudinale fourchue; 4^e nervure longitudinale aboutissant par 3 rameaux au bord de l'aile; cellule discoïdale formée par la 4^e nervure longitudinale seulement.

1. *Rhagio* FABRICIUS, 1775.

Antennes à 3^e article conique ou ellipsoïdal et à soie terminale; rameau postérieur de la 3^e nervure longitudinale et rameau antérieur

de la 4^e nervure longitudinale séparés au bord de l'aile; tibias postérieurs munis de deux éperons terminaux.

Rhagio scolopaceus et *Rhagio strigosus* : ont été signalés comme suçant le sang de l'homme.

2. *Symphoromyia* FRAUENFELD, 1867.

Antennes à 3^e article plus ou moins réniforme et à soie dorsale; nervation de l'aile comme chez *Rhagio*; tibias postérieurs munis d'un éperon terminal.

Symphoromyia sp. : a été signalée comme causant des piqûres très douloureuses chez l'homme (Californie).

2. Brachycères hétérodactyles.

Imago muni de deux ou trois pulvilles, dans ce dernier cas la médiane différente des deux latérales, ou parfois totalement dépourvu de pulvilles; stigmates postérieurs chez la larve situés en avant de l'extrémité postérieure du corps.

ASILIDÉS.

Tête large, discoïde; front profondément excavé entre les yeux; ocelles présents; 3^e article antennaire simple, le plus souvent muni d'une soie terminale; trompe allongée, puissante, aiguë; palpes à 1 ou 2 articles; thorax fort bombé, rétréci en avant; abdomen à 8 anneaux; pattes longues et solides, avec 2 ou parfois sans pulvilles; ailes grandes; 3^e nervure longitudinale fourchue; 4^e nervure longitudinale délimitant la cellule discoïdale et aboutissant au bord de l'aile par 3 rameaux.

Asilus LINNÉ, 1758.

Antennes à 3^e article effilé et surmonté d'une soie nue à 2 articles.

Asilus crabroniformis : est accusé de s'attaquer à l'homme et aux grands animaux pour sucer leur sang.

2. Cyclorhaphes.

Front de l'imago portant une lunule, au-dessus de laquelle existe une suture en fer-à-cheval à branches dirigées en arrière, par où fait hernie l'ampoule frontale; larves acéphales, avec ou sans armature œsophagienne; pupes en tonnelet s'ouvrant suivant une ligne préformée à l'extrémité antérieure; antennes toujours à 3 articles; le 3^e article toujours muni de soies; palpes toujours formés d'un seul article; mandibules absentes; maxilles rudimentaires; cellule discoïdale formée par les 4^e et 5^e nervures longitudinales; abdomen comprenant au maximum six anneaux visibles, le plus souvent moins.

A. Aschiziens.

Lunule toujours très apparente; suture frontale courte, hémicirculaire, parfois indistincte; ampoule frontale le plus souvent rudimentaire; macrochètes absents.

a. SYRPHIDÉS.

Ocelles présents; article antennaire terminal muni de soies ou d'un style; thorax fortement voûté; abdomen à 5-6 segments, rarement 7 ou 4; une nervure longitudinale supplémentaire (*venia spuria*) entre la troisième et la quatrième; cellule anale grande abouissant parfois au bord de l'aile; cellule discoïdale toujours présente; corps nu et souvent à reflets métalliques, ou couvert d'une pilosité à coloration vive.

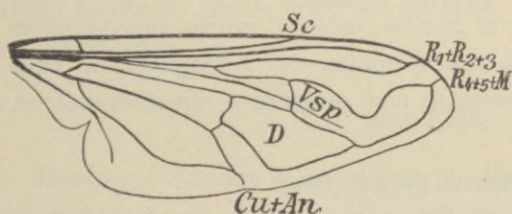


Fig. 299. — Aile de Syrphidé (*Eristalis arbustorum*).
(D'après GRUENBERG.)

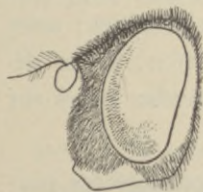


Fig. 300. — *Eristalis arbustorum*: tête. (D'après GRUENBERG.)

1. *Eristalis* LATREILLE, 1804.

Yeux pubescents; article terminal de l'antenne ovale, discoïde; ailes hyalines; cellule marginale fermée.

Eristalis arbustorum: les larves de cette espèce ont été observées dans un cas de myiase intestinale chez l'homme.

Eristalis dimidiatus : larves ont été observées dans certains cas de myiase intestinale chez l'homme.

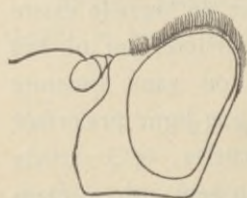


Fig. 301. — *Tubifera pendula* : tête. (D'après GRUENBERG.)

2. *Tubifera* MEIGEN, 1800.

Yeux nus; article terminal de l'antenne court, discoïde arrondi; cellule marginale ouverte; fémurs postérieurs fortement épaissis.

Tubifera pendula : les larves ont provoqué certains cas de myiase intestinale chez l'homme.

b. PHORIDÉS.

Tête petite à front large dans les deux sexes et orné de trois à quatre rangées transversales de soies; face très courte, concave; palpes bien développés et généralement ornés de soies puissantes; yeux jamais grands, souvent fort réduits dans les formes aptères; ocelles toujours présents dans les formes ailées; troisième article de l'antenne de grande taille, cachant les autres, sphéroïde ou pointu et muni d'un style long; thorax grand et voûté; scutellum rarement absent; abdomen court, plus ou moins grêle et rétréci en arrière chez le mâle, ovulaire et acuminé postérieurement chez la femelle; pattes bien développées; ailes généralement grandes, parfois très petites ou tout à fait absentes chez la femelle; deux nervures longitudinales épaisses ne s'étendant pas au-delà du milieu de la longueur de l'aile et trois ou quatre nervures beaucoup plus délicates à direction oblique.

Aphiochæta BRUES, 1904.

Ailes bien développées; la troisième nervure longitudinale fourchue vers son extrémité; nervure costale chargée de soies; quatre rangées de soies frontales; soies frontales antérieures en antéverson; tibias dépourvus de soies préapicales; ocelles situés sur un tubercule.

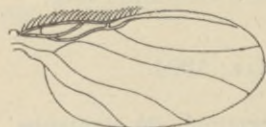


Fig. 302. — *Aphiochæta rufipes* : aile. (D'après BRUES.)

Aphiochæta ferruginea : les larves de cette espèce ingérées peuvent continuer à se développer dans l'intestin de l'homme.

Aphiochæta rufipes : les larves ont été vues dans les matières vomies par un jeune homme atteint de troubles digestifs sérieux.

B. Schizophores.

Lunule parfois absente; suture frontale toujours distincte et en fer-à-cheval; ampoule frontale en général bien développée; antennes toujours insérées dans des fossettes séparées; aile sans *vena spuria*; corps toujours orné de macrochètes.

a. EUMYIDÉS.

Adultes vivant librement; tête libre, mobile, disposée perpendiculairement à l'axe du corps; cellule anale petite; cellule discoïdale parfois fusionnée avec la cellule basale postérieure, parfois absente; abdomen le plus souvent à 4 segments; larves claviformes ou cylindriques, le plus souvent munies de crochets buccaux, amphi- ou mé-tapneustiques; stigmates postérieurs séparés disposés sur deux plaques chitineuses, parfois prolongés en tubes, et constitués chez les larves au 3^e stade par 3 fentes séparées, formant parfois une ligne d'apparence continue.

z. Schizométopes.

Front large chez la femelle, étroit chez le mâle, les yeux étant parfois contigus; lunule toujours distincte; cuillerons le plus souvent bien développés.

1. MUSCIDÉS.

Quatrième nervure longitudinale (médiane) plus ou moins parallèle à la troisième, ou incurvée vers l'extrémité de la 3^e nervure longitudinale; sous-costale distincte de la 1^{re} nervure longitudinale; cuillerons bien développés.

a. Gastrophilinés.

Pièces buccales rudimentaires; style de l'antenne toujours nu; 4^e nervure longitudinale aboutissant au bord de l'aile sans contracter d'union ni avec la costale ni avec la cinquième longitudinale; larves avec une ou deux paires de crochets chitineux incurvés et entre eux deux

pièces triangulaires droites; corps conique, atténué en avant, tronqué en arrière; cavité stigmatique fermée au moyen de lèvres; stigmates postérieurs constitués par trois arcades; antennes surmontées de deux petits points ocelliformes et largement séparées à leur base; bourrelets intermédiaires dorsaux absents. Parasites dans le tube digestif des équidés.

Gastrophilus LEACH, 1817.

Face pourvue d'un sillon médian; nervure transversale terminale absente; cuillerons petits recouvrant à peine les balanciers; ocelles présents. — Larve avec deux paires de crochets chitineux; champs intermédiaires latéraux absents; lèvres de la cavité stigmatique postérieure dépourvues de tubercules; arcades incurvées concentriquement. Parasites dans le tube digestif des équidés.

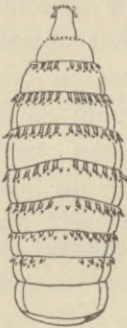


Fig. 303. — *Gastrophilus*: larve. (D'après BRAUER.)

Gastrophilus equi: parasite du cheval, de l'âne et du mulet, aussi chez le chien.

Gastrophilus inermis: parasite du cheval.

Gastrophilus pecorum: parasite du cheval.

Gastrophilus flavipes: parasite de l'âne.

Gastrophilus hæmorrhoidalis: parasite du cheval; a été observé aussi chez l'homme.

Gastrophilus nasalis: parasite du cheval; une larve attribuée vraisemblablement à cette espèce a été observée chez une fillette.

b. Muscidinés.

Antennes à 3 articles, le 3^e orné d'un style dorsal; trompe toujours présente; la 4^e nervure longitudinale se coude ou s'incurve vers son extrémité pour se terminer au même point ou à une courte distance de la 3^e longitudinale, formant ainsi une nervure transversale terminale; tarsi munis de pelotes; abdomen composé de 4 à 7 anneaux visibles.

1. Stomoxinés.

Trompe disposée pour piquer.

1. *Glossina* WIEDEMANN, 1830.

Antennes munies d'une soie ornée de nombreux poils penniformes; 3 soies sternopleurales; palpes longs et accolés à la trompe; 1^{re}



et 2^e nervures longitudinales de l'aile nues à leur base; cellule basale antérieure fort élargie du côté distal; cellule discoïdale rétrécie à sa base; 4^e nervure longitudinale se coudant immédiatement après la nervure transversale postérieure et semblant continuer celle-ci; 1^{re} cellule postérieure s'ouvrant par une étroite ouverture à distance de l'extrémité de l'aile.

Glossina palpalis : transmet la maladie du sommeil et les *Trypanosoma vivax*, *dimorphon*, *angolense*, et *pecaudi*.

Fig. 304. — *Glossina palpalis* : au repos. (D'après DOFLEIN.)



Fig. 305. — *Glossina palpalis* : ailes étendues. (D'après DOFLEIN.)

Glossina brevipalpis : transmet le Nagana et probablement aussi la maladie du sommeil.

Glossina longipalpis : transmet le Nagana.

Glossina pallidipes : transmet le Nagana.

Glossina morsitans : transmet le Nagana et peut-être la maladie du sommeil.

Glossina longipennis : transmet le Nagana et en particulier l'Aïno des chameaux et des mulets somalis.

Glossina tachinoides : transmet le Nagana.

Glossina caliginea, *Gl. nigrofusca*, *Gl. tabaniformis* et *Gl. fusca* : sont signalées comme piquant l'homme.

Glossina pallicera : a été observée piquant le cheval.

2. *Stomoxys* GEOFFROY, 1762.

Palpes grêles, filiformes, mesurant à peine la moitié de la longueur de la trompe; celle-ci acuminée à son extrémité; soie de l'antenne plumeuse en dessus seulement; première cellule postérieure largement ouverte; 3^e nervure longitudinale munie de soies à sa base.



Fig. 506. — *Stomoxys calcitrans*. (D'après GRUENBERG.)

Stomoxys calcitrans : est un agent de transmission du Surra; pique le bétail, le chien, le mulet,

et autres animaux domestiques; est l'hôte intermédiaire de la *Setaria labiato-papillosa* du bœuf.

Stomoxys nigra : transmet le Surra; pique les chevaux et les autres animaux domestiques.

Stomoxys bouffardi : transmet par ses piqûres le *Trypanosoma angolense* (Souma).

3. *Stygeromyia* AUSTEN, 1907.

Palpes aussi longs que la trompe; celle-ci assez épaisse, terminée par des labelles charnus; soie de l'antenne plumeuse en dessus; 3^e

nervure longitudinale soyeuse à sa base; 1^{re} cellule postérieure étroitement ouverte.

Stygeromyia maculosa : Arabie.

Stygeromyia sanguinaria : Congo belge; pique l'homme.

4. *Lyperosia* RONDANI, 1856.

Soie de l'antenne plumeuse en dessus seulement; palpes aussi longs que la trompe; 3^e nervure longitudinale nue; 4^e nervure longitudinale faiblement coudée; 1^{re} cellule postérieure largement ouverte à l'extrémité de l'aile.

Lyperosia irritans : attaque le bétail surtout, ainsi que l'homme.

Lyperosia exigua : est un agent de transmission du Surra.

Lyperosia flavohirta : pique le bétail.

Lyperosia punctigera : importune l'homme (Uganda).

5. *Hæmatobia* ROBINEAU-DESVOIDY, 1830.

Soie de l'antenne moins plumeuse en dessus qu'en dessous; palpes aussi longs que la trompe; 1^{re} et 3^e nervures longitudinales ornées de quelques petites soies à leur base; portion apicale de la 4^e nervure longitudinale plus fortement coudée que chez *Stomoxys*; 1^{re} cellule postérieure largement ouverte.

Hæmatobia stimulans : pique l'homme et les animaux domestiques.

Hæmatobia sanguisugens : attaque le bétail.

6. *Hæmatobosca* BEZZI, 1907.

Palpes aussi longs que la trompe; soie moins plumeuse en dessus qu'en dessous; 4^e nervure longitudinale fortement coudée; 1^{re} cellule postérieure étroitement ouverte un peu avant l'extrémité de l'aile.

Hæmatobosca atripalpis : Europe méridionale.

Hæmatobosca perurbans : Chine, environs de Pékin.

7. *Bdellolarynx* AUSTEN, 1909.

Soie de l'antenne plus plumeuse en dessous qu'en dessus; 1^{re} et 3^e nervures longitudinales nues à leur base; portion apicale de la

4^e nervure longitudinale moins coudée que dans *Hæmatobia*; 1^{re} cellule postérieure largement ouverte.

Bdellolarynx sanguinolentus : Inde.

β. Muscinés.

Trompe charnue disposée pour lécher et non pour piquer la peau.

1. **Musca** LINNÉ, 1758.

Yeux glabres, presque contigus chez le mâle; tibias médians dépourvus de soies sur le côté interne; téguments de coloration générale noire avec dessins clairs; soie de l'antenne plumeuse; 4^e nervure longitudinale coudée presque à angle droit; 1^{re} cellule postérieure ouverte.

Musca domestica : importune l'homme et les animaux; on lui attribue des cas de myiase oculaire en Égypte chez les enfants atteints de trachome; elle peut donner lieu aussi à des cas de myiase intestinale.

Musca corvina et *M. nigra* : les larves peuvent se développer dans l'intestin de l'homme et donner lieu à des cas de myiase intestinale.

Musca pattoni : lèche le sang qui s'écoule des morsures faites au bétail par des diptères piqueurs.

2. **Philæatomyia** AUSTEN, 1909.

Trompe à portion proximale sous forme d'un bulbe chitineux épais, et à portion distale charnue composée d'une partie tubulaire extensible portant à son extrémité un cercle de denticules chitineuses épaisses; nervures de l'aile comme *Musca*.

Philæatomyia insignis : pique l'homme, le bœuf, le cheval et l'âne.

3. **Pristirhynchomyia** BRUNETTI, 1910.

Trompe rappelant celle de *Philæatomyia*, sauf que c'est la portion proximale qui est charnue et extensible, tandis que la portion

distale est chitineuse et rigide; celle-ci est terminée par un bouton charnu portant l'orifice buccal entouré de denticules chitineuses; les autres caractères sont ceux de *Philæatomyia*.

Pristirhynchomyia lineata : suce le sang qui s'écoule de piqûres ou d'ulcères chez le bétail.

4. *Hydrotæa* ROBINEAU-DESVOIDY, 1830.

Soie de l'antenne non plumeuse; yeux glabres, presque contigus chez le mâle; cuillerons assez bien développés; abdomen du mâle formé de quatre anneaux visibles; un point blanc au-dessus de l'insertion des antennes.

Hydrotæa meteorica : commune sur le bétail dont elle suce les humeurs.

5. *Fannia* ROBINEAU-DESVOIDY, 1830.

Soie des antennes non plumeuse; yeux glabres, presque contigus chez le mâle; cuillerons très peu développés; abdomen du mâle formé de cinq anneaux visibles; pas de point blanc au-dessus de l'insertion des antennes.

Les larves peuvent se développer dans le tube digestif de l'homme et donner lieu à des accidents de myiase intestinale. On a observé dans ces conditions les espèces suivantes :

Fannia canicularis : on l'a signalée aussi dans des cas de myiase vésicale.

Fannia incisurata.

Fannia manicata.

Fannia saltatrix.

Fannia scalaris.

Fannia desjardensii : a été observée en Angola, où la myiase est désignée sous le nom de « Ovænyo ».

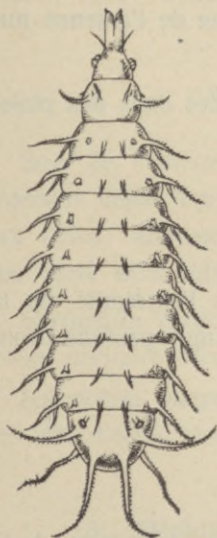


Fig. 3 7. — *Fannia canicularis* : larve. (D'après CHEVREL.)

6. *Muscina* ROBINEAU-DESVOIDY, 1830.

Yeux glabres; trompe épaisse; 1^{re} cellule postérieure largement ouverte; 4^e nervure longitudinale progressivement incurvée vers l'extrémité de la 3^e nervure longitudinale.

Muscina stabulans : les larves peuvent vivre dans le tube digestif de l'homme et donner lieu à des accidents de myiase intestinale.

c. Cœnosiinés.

Cinquième segment abdominal du mâle profondément échancré à son bord postérieur, l'échancrure s'étendant au-delà de la moitié de la longueur du segment; quatrième nervure longitudinale droite; abdomen en général cylindrique; soies sternopleurales présentes.

Anthomyia MEIGEN, 1803.

Tête plus ou moins anguleuse; front le plus souvent un peu proéminent; yeux modérément grands; abdomen allongé ou ovalaire, à pubescence toujours nette et souvent serrée; soie de l'antenne nue ou tout au plus pubescente.

Anthomyia pluvialis : les larves ont été rencontrées dans des plaies cutanées de l'homme.

2. LARVÉVORIDÉS.

Quatrième nervure longitudinale incurvée vers l'extrémité de la 3^e nervure longitudinale, de manière à former un angle presque droit; cuillerons bien développés.

a. Sarcophaginés.

Yeux glabres; soie de l'antenne plumeuse ou pubescente à la base seulement ou entièrement glabre; abdomen concolore, parfois à reflets métalliques ou gris soyeux, à dessins parfois très réguliers.

1 Sarcophaga MEIGEN, 1826.

Soie de l'antenne plumeuse, sauf dans son quart terminal où elle est glabre; abdomen gris à reflets chatoyants et à dessins formant damier; 1^{re} cellule postérieure ouverte ou fermée et dans ce cas courtement pédicellée; nervure transversale postérieure non disposée plus obliquement que la nervure transversale terminale.

Sarcophaga carnaria : la femelle pond parfois ses larves sur des plaies ou dans les cavités naturelles de l'homme.

Sarcophaga ruficornis : a été signalée comme déterminant des cas de myiase cutanée (Inde).

Sarcophaga chrysostoma : les larves ont été rencontrées dans un ulcère du pied chez une jeune fille (Guyane anglaise).

Sarcophaga plinthopyga : les larves se rencontrent aussi dans des ulcères chez l'homme (Rép. Dominicaine).

Sarcophaga lambens : les larves ont été observées dans un cas de myiase sous-cutanée chez l'homme (Brésil).

Sarcophaga affinis, *S. hæmorrhoidalis* et *S. hæmatodes* : les larves de ces espèces ont été observées dans le tube digestif, estomac et intestin, chez l'homme.

2. Sarcophila RONDANI, 1856.

Soie de l'antenne courtement plumeuse; 3^e article de l'antenne dépassant deux fois la longueur du 2^e article; front large dans les deux sexes; abdomen blanchâtre ou gris, à dessins plus ou moins nets, mais sans reflets chatoyants.

Sarcophila latifrons : provoque chez l'homme certains cas de myiase cavitaire (oreille).

Sarcophila meigeni et *S. ruralis* : les larves ont été rencontrées dans des ulcères chez l'homme (Allemagne, Autriche-Hongrie, France).

3. Wohlfahrtia BRAUER et BERGENSTAMM, 1889.

Soie de l'antenne pubescente; 3^e article de l'antenne plus ou moins deux fois aussi long que le 2^e article; front large dans les deux

sexes; abdomen blanchâtre ou gris à dessins plus ou moins nets, mais sans reflets chatoyants.



Fig. 308. — *Wohlfahrtia magnifica* : larve. (D'après BRUMPT.)

Wohlfahrtia magnifica : dépose ses larves dans les plaies ou les cavités naturelles de l'homme et des animaux (bovidés, porcs, moutons, chiens, oiseaux domestiques, en particulier oies).

b. Calliphorinés.

Soie de l'antenne en général longuement plumeuse; coloration du corps très souvent métallique.

1. *Cynomyia* ROBINEAU-DESVOIDY, 1830.

Abdomen à reflets métalliques; 4^e nervure longitudinale s'incurvant à angle droit tout près du bord de l'aile; nervure transversale terminale concave.

Cynomyia mortuorum : les larves sont considérées comme pouvant infecter les ulcères chez l'homme.

2. *Lucilia* ROBINEAU-DESVOIDY, 1830.

Yeux glabres; 1^{re} cellule marginale postérieure s'ouvrant en avant de l'extrémité de l'aile; 4^e nervure longitudinale coudée à angle obtus, arrondi; 3^e nervure longitudinale munie de soies dans sa partie proximale, en avant de la petite nervure transversale; thorax et abdomen métalliques, verts ou bleus, très brillants, sans reflets soyeux.

Lucilia cæsar : les larves peuvent donner lieu à des accidents de myiase cutanée et intestinale chez l'homme.

Lucilia sericata : les larves déterminent chez les moutons une myiase cutanée assez grave; ont été rencontrées de même chez l'homme dans des cas de myiase cutanée et intestinale.

Lucilia regina : les larves ont été reconnues comme la cause de myiase intestinale chez l'homme.

Lucilia nobilis : les larves ont été rencontrées dans le méat auditif chez l'homme.

3. *Compsomyia* RONDANI, 1875.

Thorax vert métallique orné de trois bandes longitudinales noires; abdomen métallique; soie de l'antenne plumeuse.



Fig. 309. — *Compsomyia macellaria* : larve. (D'après R. BLANCHARD.)

Compsomyia macellaria : dépose ses œufs dans les plaies ou les introduit dans les cavités naturelles (oreilles, nez, sinus frontaux) chez l'homme et les animaux domestiques (Amérique).

Compsomyia viridula : les larves ont été rencontrées dans un ulcère chez l'homme et la cavité nasale d'une femme (Amérique centrale).

4. *Pycnosoma* BRAUER et BERGENSTAMM, 1893.

Corps bleu ou vert métallique; 3^e nervure longitudinale glabre ou parfois poilue; thorax sans bandes longitudinales noires; chez le mâle les facettes des deux tiers ou trois quarts supérieurs de l'œil sont nettement plus grandes.

Pycnosoma megacephala : les larves ont été rencontrées dans des plaies chez les bovidés (Congo belge).

Pycnosoma putorium : les larves parasitent souvent l'homme et les animaux domestiques (Abyssinie, Congo Belge, Lourenço Marqués).

Pycnosoma marginale : les larves ont été recueillies dans des plaies sur des bovidés (Congo Belge).

Pycnosoma sp. : les larves de deux autres espèces ont été observées dans des plaies sur des bovidés (Congo Belge).

5. *Calliphora* ROBINEAU-DESVOIDY, 1830.

Thorax et abdomen d'un bleu d'acier avec des reflets grisâtres soyeux; yeux glabres; soie de l'antenne doublement et longuement plumeuse; 4^e nervure longitudinale coudée à angle obtus, un peu en forme de V; 3^e nervure longitudinale poilue à la base.

Calliphora vomitoria : les larves ont été trouvées dans les fosses nasales et dans l'intestin de l'homme.

Calliphora limensis : les larves causent une myiase nasale chez l'homme au Chili.

Calliphora oceanica : dépose ses œufs dans la toison souillée des moutons et les larves pénètrent dans la peau (Australie).

Calliphora villosa : peut déterminer des accidents analogues chez les moutons australiens.

Calliphora dux : détermine une myiase cutanée très grave chez les moutons hawaïens.

Calliphora erythrocephala et *C. azurea* : les larves ont été rencontrées dans l'intestin de l'homme.



Fig. 510. — *Cordylobia anthropophaga* : larve. (D'après AUSTEN.)



Fig. 511. — *Auchmeromyia luteola* : larve. (D'après BRUMPT.)

6. *Cordylobia* GRUENBERG, 1903.

Yeux glabres presque contigus chez le mâle; 3^e article de l'antenne triple en longueur du 2^e; soie de l'antenne plumeuse sur les 2/3 proximaux; bord antérieur de l'aile muni de soies courtes; 3^e nervure longitudinale munie de soies de sa base jusque près de la petite nervure transversale, celle-ci à direction légèrement oblique; nervure transversale postérieure légèrement incurvée en S; 1^{re} cellule postérieure étroitement ouverte en avant de l'extrémité de l'aile.

Cordylobia anthropophaga : larve sous la peau de l'homme, du chien, du chat, de la chèvre.

Cordylobia rodhaini : larve sous la peau de l'homme (Congo belge).

7. *Auchmeromyia* SCHINER, BRAUER et BERGENSTAMM, 1891.

Yeux glabres écartés dans les deux sexes; soie de l'antenne plumeuse; corps de teinte jaunâtre, non métallique; 2^e anneau abdominal très grand.

Auchmeromyia luteola : les larves vivent sur le sol et se gorgent du sang de l'homme pendant la nuit (Afrique).

8. *Pollenia* ROBINEAU-DESVOIDY, 1830.

Yeux contigus chez le mâle; soie de l'antenne entièrement plumeuse; ailes hyalines; abdomen poilu, mais dépourvu de fortes et longues soies sur les arceaux dorsaux; thorax à pubescence jaune mêlée aux soies ordinaires.



Fig. 312. — *Cephonomyia rufibarbis*: larve. (D'après BRAUER.)

Pollenia rudis: les larves ont été signalées dans un cas de myiase gastrique chez l'homme.

9. *Cephonomyia* LATREILLE, 1825.

Front bombé proéminent; 1^{re} cellule marginale postérieure ouverte; 4^e nervure longitudinale présente un appendice au niveau de son incurvation; 6^e anneau abdominal grand, à rebord presque circulaire; téguments à pilosité fine et serrée. — Larves à antennes contiguës à leur base; corps allongé; anneaux armés d'épines dorsalement et ventralement, formant ceinture au bord antérieur; stigmates postérieurs réniformes; stigmates antérieurs petits.

Cephonomyia trompe: les larves vivent dans le pharynx du renne.

c. Hypoderminés.

Face présentant un champ médian, dit écusson facial, largement surbaissé; nervure transversale terminale présente; jamais d'appendice au point d'incurvation de la 4^e nervure longitudinale; cuillerons grands; femelle ovipare munie d'un long oviscapte extensible; ailes le plus souvent troubles. — Larves sans crochets buccaux ou avec une paire de crochets; pas de champs intermédiaires dorsaux sur les segments moyens; corps ovale, épais; anneau terminal libre, non profondément séparé des anneaux antérieurs; plaques stigmatiques postérieures réniformes ou arrondies; trois paires de bourrelets latéraux; face dorsale concave, face ventrale convexe; vivent sous la peau des ruminants cavicornes, des équidés, des rongeurs, des cervidés.

1. *Hypoderma* LATREILLE, 1825.

Antennes très courtes, à 2 premiers articles aplatis; trompe rudimentaire; palpes absents. — Larves dépourvues de crochets buccaux; antennes rudimentaires; spinulation moins développée à la face dorsale qu'à la face ventrale; épines disposées en ceintures sur les segments.

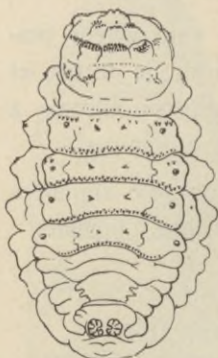


Fig. 33. — *Hypoderma bovis* : larve. (D'après BRAUER.)

Hypoderma lineata : parasite du bœuf; a été rencontré aussi chez l'homme.

Hypoderma bovis : parasite du bœuf; a été observé aussi chez le cheval et chez l'homme.

Hypoderma equi : parasite du cheval.

Hypoderma diana : parasite ordinaire des cervidés, a été signalé également chez l'homme.

2. *Ædemagena* LATREILLE, 1816.

Antennes très courtes, à 2 premiers articles aplatis; trompe rudimentaire, palpes petits, globuleux. — Larves dépourvues de crochets buccaux; antennes rudimentaires; spinulation également développée sur les deux faces et disposée en ceintures sur les segments.



Fig. 34. — *Ædemagena tarandi* : larve. (D'après BRAUER.)

Ædemagena tarandi : parasite du renne.

d. *Æstrinés*.

Face présentant une étroite bandelette ou sillon médian; nervure transversale médiane présente; femelle ovipare ou larvipare, dépourvue d'un long oviscapte; cuillerons grands. — Larves à bourrelets dorsaux intermédiaires aux anneaux moyens; une paire de crochets buccaux; antennes munies de 1-3 points ocelliformes; anneau terminal du corps libre formant seul la cavité stigmatique; plaques stigmatiques postérieures libres ou situées au fond d'une excavation du dernier anneau; en dessous un appendice plus ou moins développé servant pendant la vie parasitaire à nettoyer les plaques stigmatiques et lors de l'émigration à faciliter la propulsion du corps; parasites des cavicornes, des cervidés, des proboscidiens, des équidés, etc.

1. *Æstrus* LINNÉ, 1758.

Front proéminent; 1^{re} cellule marginale postérieure fermée et longuement pédicellée; 4^e nervure longitudinale se couplant près de la nervure transversale postérieure et continuant celle-ci parallèlement au bord de l'aile; trompe rudimentaire conique ne dépassant pas les palpes; corps à peu près nu, à pilosité rare. —

Larve de forme ovale, à face dorsale convexe, à face ventrale aplatie et présentant latéralement des bourrelets épais; antennes à 2 points ocelliformes; épines formant des ceintures développées à la face ventrale, absentes à la face dorsale; cavité stigmatique postérieure large et peu profonde; plaques stigmatiques de forme pentagonale arrondie; stigmates antérieurs à peine visibles; anneaux moyens présentant à leur face ventrale deux mammelons moyens et deux latéraux; parasites des cavicornes.



Fig. 315. — *Æstrus ovis* : larve. (D'après BRAUER.)

Æstrus ovis : parasite du mouton et de la chèvre dans les sinus frontaux et leurs dépendances.

2. *Rhincestrus* BRAUER, 1886.

Diffère du genre *Æstrus* en ce que le rudiment de trompe est

long, dépassant les palpes et se terminant en deux bourrelets qui sont les rudiments des labelles et un prolongement moyen qui représente le labium; corps mammelonné et à pilosité très courte; abdomen tronqué en arrière; anneau terminal triangulaire. —

Larve de forme elliptique, à face dorsale convexe, à face ventrale plane et présentant des bourrelets latéraux fort développés; antennes à deux points ocelliformes; ceintures épineuses dorsalement jusque sur le 7^e anneau et les bourrelets latéraux, ventralement sur tous les anneaux; cavité stigmatique postérieure étroite et profonde; plaques stigmatiques réniformes; stigmates antérieurs non apparents; anneaux moyens pourvus à la face ventrale de deux mammelons médians et deux latéraux; parasites des équidés.



Fig. 316. — *Rhincestrus purpureus* : larve. (D'après BRAUER.)

Rhinæstrus purpureus : parasite du cheval, dans les cavités nasales, les sinus frontaux, le pharynx et même le larynx.

3. *Pharyngobolus* BRAUER, 1866.

Imago non connu. — Larves de forme elliptique, à face ventrale plus aplatie que la face dorsale; antennes à 3 points ocelliformes; ceintures peu nombreuses formées d'épines assez grandes et incurvées en crochet, alternant avec des ceintures formées de plus petites épines; plaques stigmatiques postérieures réniformes; parasites des proboscidiens.



Fig. 317. — *Pharyngobolus africanus* : larve. (D'après BRAUER.)

Pharyngobolus africanus : dans le pharynx de l'éléphant. d'Afrique.

4. *Cephalomyia* MACQUART, 1843.

Nervure transversale terminale presque perpendiculaire à l'axe longitudinal de l'aile; 1^{re} cellule marginale postérieure fermée, faiblement pédicellée; antennes largement distantes l'une de l'autre; pièces buccales fort petites; corps presque glabre. — Larves à corps allongé, faiblement aplati à la face ventrale; antennes avec un seul point



Fig. 318. — *Cephalomyia maculata* : larve. (D'après BRAUER.)

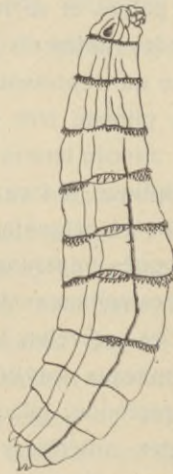


Fig. 319. — *Cobboldia elephantis* : larve. (D'après BRAUER.)

ocelliforme; chaque segment pourvu d'une ceinture de grosses épines coniques disposées par paires; cavité stigmatique étroite; plaques stigmatiques réniformes; stigmates antérieurs invisibles; parasites des tylopoies.

Cephalomyia maculata : dans les cavités nasales du chameau et du dromadaire.

5. *Cobboldia* BRAUER, 1887.

Nervure transversale terminale présente; cuillerons de grande taille; 2^e article de l'antenne court, trilobé; palpes gros; face pourvue d'une fossette ovale, large et profonde. —

Larve avec une paire de crochets chitineux très gros et fort proéminents; stigmates antérieurs grands et apparents; bourrelets intermédiaires latéraux entre les segments moyens; lèvres de la cavité stigmatique postérieure munies de tubercules coniques; arcades à peu près droites; parasites dans l'estomac et l'intestin des proboscidiens.

Cobboldia elephantis : parasite de l'éléphant indien.

Cobboldia loxodontis : parasite de l'éléphant africain.

6. *Neocuterebra* GRUENBERG, 1906.

Imago inconnu. — Larve de forme ovale, biconvexe; deux très petits crochets buccaux; pas de bourrelets intermédiaires ni latéraux; revêtement chitineux constitué par de petites écailles arrondies ou dentées, régulièrement disposées; dernier segment invaginé dans l'anneau précédent; plaques stigmatiques situées au fond d'une cavité stigmatique spéciale et présentant trois arcades elliptiques allongées.

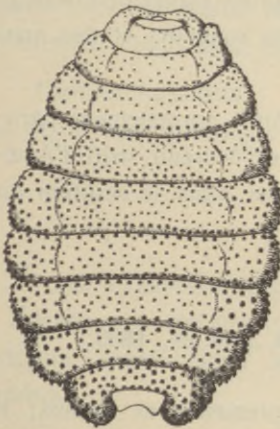


Fig. 320. — *Neocuterebra squamosa* : larve. (D'après GRUENBERG.)

Neocuterebra squamosa : dans le tissu adipeux de la plante du pied de l'éléphant africain.

e. Cutérébrinés.

Trompe coudée, rétractile dans une fossette longitudinale profonde à la face inférieure de la tête; palpes absents; femelle sans oviscapte apparent, les pièces génitales étant dirigées en dessous et en avant; soie de l'antenne plumeuse ou glabre; nervure transversale terminale présente; l'incurvation de la 4^e nervure longitudinale au niveau de la nervure transversale postérieure ou un peu au-delà. — Larves à dernier anneau pouvant s'engager dans l'anneau précédent, de petite taille et constituant parfois comme un appendice du pénultième anneau qui forme la cavité stigmatique; antennes à deux points ocelliformes; une paire de crochets buccaux bien développés, ou très petits ou même absents; corps ovalaire ou claviforme et dans ce der-

nier cas atténué en arrière; face dorsale toujours convexe; face ventrale concave; stigmates antérieurs développés, assez grands, situés entre le 2^e et le 3^e anneau; plaques stigmatiques postérieures réniformes; parasites sous la peau des rongeurs, des marsupiaux, des ongulés, des carnivores et même de l'homme.

1. *Cuterebra* CLARK, 1815.

Soie de l'antenne plumeuse en dessus; 3^e article de l'antenne ovi-forme ou elliptique, court; abdomen ovalaire; cuillerons très grands; tarsi larges, plats. — Larve ovale, chargée d'épines aiguës diversement conformées; parasites des rongeurs et des marsupiaux.



Fig. 321. — *Cuterebra emasculator* : larve. (D'après INSECT LIFE.)



Fig. 322. — *Dermatobia cyaniventris* : larve. (D'après R. BLANCHARD.)

2. *Dermatobia* BRAUER, 1860.

Soie de l'antenne plumeuse en dessus; 3^e article antennaire allongé; front fort proéminent; abdomen aplati; tarsi minces; cuillerons modérément développés. — Larve claviforme, fort acuminée en arrière, munie de gros tubercules et de rares ceintures d'épines; stigmates postérieurs sous forme de trois fentes longitudinales convergentes situées de chaque côté du dernier anneau, qui est petit, cupuliforme et souvent entièrement caché dans l'anneau précédent; parasites sous la peau des cervidés, des cavicornes, des carnassiers et même de l'homme.

Dermatobia cyaniventris : sous la peau du bœuf, du chien de l'homme (Amérique centrale, Brésil).

f. Tachininés.

Membrane ventrale absente; deuxième segment ventral caché comme les autres sous les bords des tergites; soie interalaire présuturale présente; antennes le plus souvent insérées au-dessus du milieu des yeux; soie glabre; au moins deux soies posthumérales et trois soies intraalaires postérieures.

Tachina MEIGEN, 1803.

Antenne à 2^e article fort allongé, 3^e article aussi ou plus long que le 2^e, à soie apparemment biarticulée, nue ou pubescente; abdomen plus ou moins elliptique allongé; cellule discoïdale très large, aboutissant toujours à une certaine distance de l'extrémité de l'aile.

Tachina larvarum : les larves ont été rencontrées dans certains cas de myiase intestinale chez l'homme.

β. Holométopes.

Front également large dans les deux sexes ou plus large chez la femelle par élargissement de la zone moyenne; lunule souvent indistincte, cachée sous le rebord frontal; cuillerons le plus souvent absents.

1. SEPSIDÉS.

Tête arrondie; front large; antennes le plus souvent courtes; abdomen à 5-6 anneaux; ailes modérément grandes ou relativement petites; 1^{re} nervure longitudinale simple ou double; cellules basale postérieure et anale distinctes; tibias le plus souvent dépourvus de soies préapicales.

Piophila FALLÉN, 1820.

Première nervure longitudinale double, à branches accolées; ailes dépourvues de taches; trompe courte et large; abdomen elliptique allongé; nervures transversales fort rapprochées.

Piophila casei : les larves ingérées donnent lieu à des accidents de myiase intestinale chez l'homme.

2. MICROPEZIDÉS

Ailes grandes; 1^{re} nervure longitudinale double ou simple; 3^e et 4^e nervures longitudinales convergeant très fort à leur extrémité; cellule discoïdale fort rétrécie en avant; cellule anale et basale postérieure distinctes et assez grandes; pattes longues; tibias sans soie préapicale; trompe à extrémité élargie.

Calobata MEIGEN, 1803.

Nervures transversales aussi ou plus distantes l'une de l'autre que la nervure transversale postérieure du bord de l'aile; cellule anale grande; 1^{re} nervure longitudinale à branches distinctes; cellule basale postérieure nettement séparée de la cellule discoïdale par une nervure transversale.

Calobata cibaria : larves observées parfois dans des cas de myiase intestinale chez l'homme.

3. DROSOPHILIDÉS.

Tête hémisphérique; front large; antennes à 3^e article allongé ou arrondi, à soie pectinée ou plumeuse, rarement nue; abdomen à 5 anneaux, le plus souvent court et large; ailes assez grandes et généralement larges; 1^{re} nervure longitudinale simple et courte, se terminant vers le tiers du bord antérieur; cellule basale postérieure présente ou absente; cellule anale le plus souvent présente; pattes assez courtes; tibias à soie préapicale le plus souvent apparente; trompe à extrémité assez élargie.

Drosophila FALLÉN, 1823.

Nervure transversale postérieure présente; cellule basale postérieure absente; soie de l'antenne longuement plumeuse ou pectinée au-dessus.

Drosophila melanogaster et *Drosophila funebris* : les larves de ces deux espèces ont été rencontrées dans certains cas de myiase intestinale chez l'homme.

4. ÉPHYDRIDÉS.

Tête hémisphérique à yeux proéminents; front large; antennes assez courtes, à 3^e article ovalaire ou discoïde; abdomen à 3-6 anneaux, assez large; ailes aussi ou plus longues que l'abdomen; 1^{re} nervure longitudinale simple, courte; 3^e et 4^e nervures longitudinales le plus souvent presque parallèles; cellules basale postérieure et anale absentes; pattes relativement courtes, assez fortes; tibias souvent munis de soies sur leur face externe.

Éphydrinés.

Antennes à 2^e article dépourvu d'épine; yeux glabres.

Tichomyza MACQUART, 1835.

Face très convexe; fémurs antérieurs normaux; ongles des tarsi courbés; pelottes du dernier article bien développées; soie des antennes presque glabre.

Tichomyza fusca : les larves ont été observées dans certains cas de myiase cutanée chez l'homme.

5. CHLOROPIDÉS.

Ailes à subcostale fusionnée avec la 1^{re} nervure longitudinale; cellule discoïdale et cellule basale postérieure fusionnées; pas de cellule anale; tête et thorax dépourvus de grosses soies; petits diptères colorés en jaune vif ou en noir.

Oscinis LATREILLE, 1804.

Nervure costale s'étendant jusqu'à la terminaison de la 4^e nervure longitudinale; face non proéminente.

Oscinis sp.? : est suspectée transmettre le bacille de Koch-Weeks et causer ainsi des conjonctivites graves (Ceylan).

b. PUPIPARES.

Tête aplatie disposée parallèlement à l'axe longitudinal du corps, largement adhérente au thorax, souvent engagée dans une excavation de ce dernier; suture frontale toujours présente; ampoule frontale parfois rudimentaire; yeux largement séparés dans les deux sexes, parfois rudimentaires; ocelles le plus souvent absents; antennes petites, largement séparées, insérées dans des fossettes profondes; pièces buccales disposées pour piquer; corps large et aplati; abdomen souvent dépourvu de segmentation apparente; ailes présentes, rudimentaires ou totalement absentes; nervation toujours plus ou moins rudimentaire; pattes vigoureuses à griffes puissantes; femelles larvipares; adultes parasites des mammifères, des oiseaux, etc.

HIPPOBOSCIDÉS.

Palpes servant de gaine à la trompe; tête engagée dans le thorax; tarsi à 1^{er} article très court; yeux présents; ongles des tarsi bien développés; corps aplati; parasites des mammifères et des oiseaux.

a. Hippoboscines.

Ocelles absents; ailes complètement développées, à nervures antérieures normales; pas de cellule anale; pronotum visible par au-dessus sous forme d'un bourrelet le plus souvent coloré.

Hippobosca LINNÉ, 1761.

Ongles des tarsi bidentés; tête ronde bien séparée du thorax; parasites des mammifères, exceptionnellement des oiseaux.

Hippobosca equina : sur le cheval, le bœuf, le chien, le dromadaire; peut aussi piquer l'homme.

Hippobosca camelina : sur le cheval, le chameau, le dromadaire; peut aussi piquer l'homme.

Hippobosca maculata : sur le cheval, le bœuf, le chameau, le dromadaire; peut aussi se rencontrer sur l'homme; a été reconnue comme agent de transmission de *Trypanosoma theileri*.

Hippobosca dromedarina : sur le dromadaire.



Fig. 323. — *Hippobosca rufipes*. (D'après GRUENBERG.)



Fig. 324. — *Lynchia maura* : aile. (D'après MASSONNAT.)

Hippobosca capensis :
sur le chien.

Hippobosca struthio-
nis : sur l'autruche.

Hippobosca rufipes :
sur le bœuf et le cheval;
a été aussi rencontrée sur
l'autruche; intervient dans
la transmission de *Trypa-*
nosoma theileri.

b. Olfersiinés.

Ocelles absents; ailes
toujours bien développées,
sans cellule anale close;
pronotum invisible en des-
sus.

1. *Lynchia* WEYENBERG, 1881.

Ongles des tarsi tri-
dentés; ailes sans nervures
transverses anale et médio-
cubitale.

Lynchia maura : parasite du pigeon domestique; est l'agent de
transmission de *Hæmoproteus columbæ*.

Lynchia capensis : sur les pigeons domestiques (Ténériffe).

2. *Ortholfersia* SPEISER, 1902.

Ongles des tarsi simples; ailes sans nervure transversale anale.

Ortholfersia spinifera : parasite du pigeon domestique.

c. Lipopténinés.

Ocelles présents ou absents; ailes plus ou moins rudimentaires, à nervation fort réduite, le plus souvent brisées et réduites à des moignons.

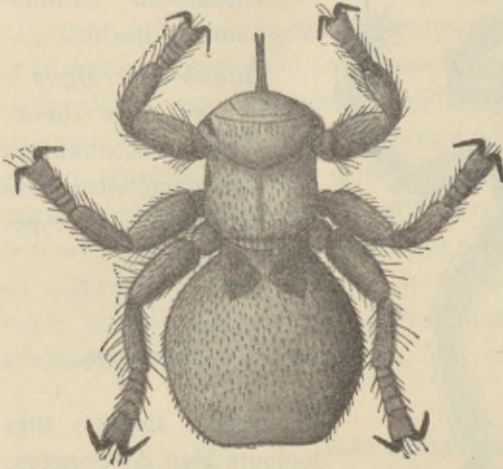


Fig. 325. — *Melophagus ovinus*. (D'après GRURNBERG.)

1. **Melophagus** LATREILLE, 1802.

Ocelles absents; griffes des tarsi simples; ailes réduites à des rudiments en forme de saillies; balanciers absents; yeux linéaires.

Melophagus ovinus : parasite du mouton; peut aussi piquer l'homme.

2. **Lipoptena** NITZSCH, 1818.

Ailes le plus souvent brisées à la base; ocelles présents; ongles des tarsi simples.

Lipoptena cervi : parasite ordinaire du cerf, du chevreuil; peut également piquer l'homme.

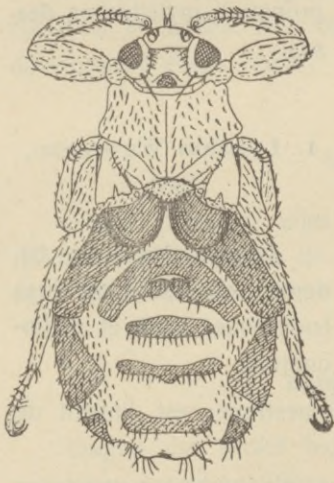


Fig. 326. — *Lipoptena cervi* ♀.
(D'après MASSONNAT.)

d. Ornithomyinés.

Ocelles présents ou absents; ailes de développement variable, à cellule anale le plus souvent présente.

1. **Ornithomyia** LATREILLE, 1802.

Ailes bien développées; ongles des tarsi tridentés; ocelles présents; cellule anale nettement limitée par une nervure transversale;

troisième nervure longitudinale non coudée au niveau de la nervure transversale moyenne; prolongements antennaires divergents; parasites des oiseaux.

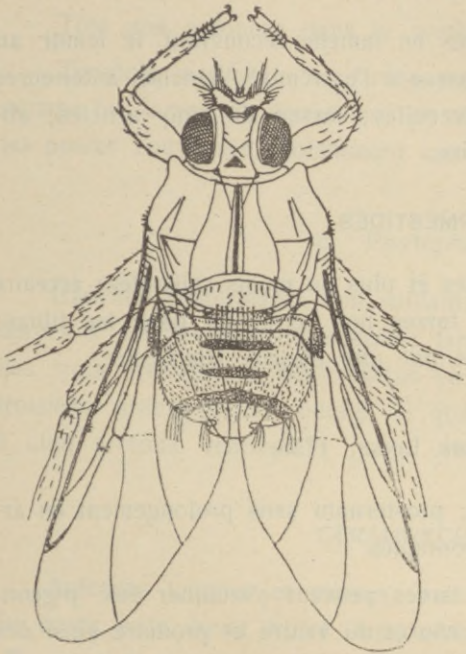


Fig. 327. — *Ornithomyia avicularia* ♂.
(D'après MASSONNAT.)

Ornithomyia avicularia : parasite du pigeon domestique, etc.; peut être observée aussi chez l'homme.

2. *Ornithoetona* SPEISER, 1902.

Diffère du genre *Ornithomyia* en ce que les prolongements antennaires sont parallèles et larges.

Ornithoetona nigricans var. *columbæ* : parasite sur le pigeon domestique.

6. COLÉOPTÈRES.

Ailes supérieures cornées ou en élytres; ailes inférieures membraneuses repliées transversalement sous les élytres; pièces buccales conformées pour broyer; antennes typiquement de onze articles.

A. Cantharidiformes.

Ailes inférieures à nervure médiane prolongée au-delà du pli transversal et émettant un rameau récurrent uni par une transversale à un rameau récurrent de la nervure radiale; premier arceau ventral visible de l'abdomen non complètement traversé par les cavités cotyloïdes des hanches postérieures.

a. Brachymères.

Hanches postérieures dilatées en lamelle recouvrant le fémur au repos; antennes renflées en massue à l'extrémité; hanches antérieures coniques et saillantes ou transversales; tarses de cinq articles; abdomen de cinq arceaux ventraux.

DERMESTIDÉS.

Hanches antérieures coniques et plus ou moins saillantes; arceaux ventraux de l'abdomen libres; tarses non rétractiles dans les tibias; antennes terminées brusquement par une massue triarticulée.

Dermestes LINNÉ, 1758.

Ocelle absent sur le front; prosternum sans prolongement en arrière des hanches antérieures contiguës.

Dermestes lardarius : les larves peuvent s'attaquer aux pigeonneaux, leur ronger la peau du cou et du ventre et produire ainsi des plaies souvent mortelles.

b. Hétéromères.

Hanches postérieures non saillantes et sans lame protectrice; antennes à articles en général non différenciés; tarses de 5 articles, le premier article absent aux pattes postérieures; abdomen à 5 arceaux ventraux.

TÉNÉBRIONIDÉS. — Ténébrioninés.

Cavités cotyloïdes antérieures fermées en arrière; hanches antérieures ni proéminentes, ni contiguës; ongles des tarses simples; antennes insérées sous un rebord du front.

Ténébrioniens.

Corps de forme allongée; prosternum allongé en avant des hanches antérieures.

Tenebrio LINNÉ, 1758.

Tête non enfoncée dans le prothorax jusqu'aux yeux.

Tenebrio molitor : les larves peuvent attaquer les pigeonneaux comme les larves de dermestes; les adultes ont été observés attaquant les poules couveuses, notamment aux pattes.

c. **Phytophages.**

Hanches postérieures non saillantes et sans lame protectrice; antennes à articles non différenciés; tarsi modifiés par l'élargissement des trois premiers articles revêtus en dessous d'une semelle feutrée; troisième article tarsien bilobé, le quatrième réduit ou nul; abdomen à cinq arceaux ventraux.

CÉRAMBYCIDÉS.

Antennes longues et minces; pattes et corps allongés; dessous du corps sans duvet feutré imperméable.

Prioninés.

Prothorax offrant un rebord latéral séparant le pronotum du prosternum et orné de trois dents de chaque côté; tibia antérieurs non sillonnés; palpes à article terminal tronqué.

Ergates SERVILLE, 1832.

Prothorax transversal, plus large en avant que long, crénelé sur les côtés et muni en outre d'une épine chez la femelle; tibia antérieurs munis de deux éperons; antennes subfiliformes ou sétacées, formées de 11 articles.

Ergates faber : les larves ont été recueillies comme parasites accidentels dans les cavités nasales du dromadaire.

d. **Clavicornes.**

Hanches antérieures non ou peu saillantes, non contiguës; hanches postérieures non saillantes et sans lame protectrice; antennes plus

ou moins renflées en massue; tarsi de cinq articles plus ou moins nets; abdomen à cinq arceaux ventraux.

CUCUJIDÉS.

Hanches antérieures petites et globuleuses; élytres ornées de rangées longitudinales de points; corps plus ou moins aplati et allongé; hanches postérieures plus ou moins séparées; ongles des tarsi non dentés à leur base.

Cucujinés.

Tarsi à 3^e article non bilobé, à 4^e article très court et à 5^e article pas plus long que les autres réunis; antennes de 11 articles; élytres recouvrant tout l'abdomen.

Silvanus LATREILLE, 1807.

Massue des antennes formée de trois articles de même largeur.

Silvanus surinamensis : envahit parfois les lits et mord l'homme endormi.

e. Malacodermes.

Hanches antérieures saillantes et contiguës; hanches postérieures sans lame protectrice; antennes à articles semblables, les derniers parfois différenciés; tarsi ordinairement à cinq articles.

MÉLYRIDÉS.

Épistome nettement séparé du front sous forme d'une lame transversale en arrière du labre bien visible; antennes non dentées en peigne, insérées devant les yeux sur les côtés de la tête; élytres toujours présentes; tête dégagée du prothorax; abdomen à six arceaux ventraux au maximum.

Corynétinés. — Corynétiens.

Hanches postérieures séparées l'une de l'autre et non saillantes au côté interne; tarsi paraissant en dessus formés de 3 articles seulement, le 2^e cachant le 1^{er} qui est très court, le pénultième très petit est caché entre les lobes du précédent, tous sont pourvus en dessous de lamelles membraneuses; antennes terminées par une courte massue de 3 articles; abdomen à cinq arceaux ventraux; corps bombé, à téguments assez consistants; prothorax pourvu d'un rebord latéral.

Necrobia LATREILLE, 1796.

Élytres planes autour de l'écusson; dernier article des antennes aussi long que les deux précédents réunis.

Necrobia sp. : une larve a été observée chez une jeune fille dans une petite poche de la conjonctive formée par le soulèvement du tissu conjonctival.

B. Staphyliniformes.

Ailes inférieures à nervure médiane se divisant en deux rameaux prolongés jusqu'au bord de l'aile; pas de nervure transversale; deux plis transversaux; premier arceau ventral de l'abdomen non traversé complètement par les cavités cotyloïdes des hanches postérieures.

SILPHIDÉS. — Silphinés.

Antennes non coudées, de 11 articles; hanches antérieures proéminentes et contiguës; abdomen à 6 arceaux ventraux au moins; point d'ocelles; hanches postérieures normales, ne recouvrant pas les pattes postérieures; élytres présentant un ourlet latéral; ailes inférieures non frangées.

Silphiens.

Tête pénétrant normalement dans le prothorax; prosternum ne s'étendant pas en arrière des hanches antérieures.

1. **Silpha** LINNÉ, 1758.

Antennes à 1^{er} article peu allongé, à 2^e bien développé, à massue terminale allongée, progressivement renflée; élytres couvrant tout l'abdomen et arrondies à l'extrémité, ou légèrement tronquées et laissant alors à découvert les deux derniers arceaux dorsaux de l'abdomen.

Silpha sp. : les larves attaquent occasionnellement les pigeon-neaux.

2. **Nicrophorus** FABRICIUS, 1775.

Antennes à 1^{er} article très allongé, à 2^e très court, à peine visible; massue terminale courte et brusquement renflée; élytres tronquées en arrière et laissant à découvert les trois derniers arceaux dorsaux de l'abdomen.

Nicrophorus sp. : les larves attaquent parfois les pigeon-neaux.

Addenda et Corrigenda

P. 15, ajouter :

Microsporium depauperatum : trouvé dans une lésion squameuse de la cuisse d'une femme.

P. 16, ajouter :

Achorion violaceum : détermine chez l'homme sur la peau glabre des lésions trichophytoïdes simples ou associées à des formations faviques.

P. 24-25 :

D'après VUILLEMIN, le *Mastigocladium blochii* appartiendrait au genre

Scopulariopsis BAINIER, 1908.

Mucédinées voisines des *Penicillium*; pinceaux conidifères irréguliers, à support très court, à rameaux généralement gros, à stérigmates relativement très allongés; conidies volumineuses, rondes ou ovales, lisses ou échinulées, toujours associées à un nombre plus ou moins grand de conidies à sommet pointu ou à base tronquée, ou bien encore présentant la forme d'un fer de lance tronqué à la base. Espèces de couleur plus ou moins vive, blanche, rose, jaunâtre, rougeâtre ou grisâtre, se développant sur les substances en décomposition; apparaissent d'ordinaire lorsque d'autres mucédinées, ou même parfois les *Penicillium* verts classiques, ont plus ou moins achevé leur évolution.

P. 33, ajouter :

Amæba williamsi : espèce non pathogène rencontrée dans les selles des indigènes des Iles Samoa (Savaii).

Amæba limax : a été trouvée dans des cultures obtenues de fèces dysentériques à Manile.

P. 38 :

Bodo asiaticus : devient *Prowazekia asiatica* (p. 41).

P. 39, ajouter :

Trichomonas gallinarum : dans les cœcums de la poule.

P. 40, insérer :

3. *Chilomastix* ALEXEIEFF, 1910.

Corps de forme plus ou moins globuleuse, à extrémité postérieure parfois effilée; cytostome très développé; quatre flagelles antérieurs partant d'un double grain basal, trois flagelles dirigés en avant et un en arrière parcourant le cytostome; noyau placé à l'extrémité antérieure.

Chilomastix gallinarum : dans les cœcums de la poule.

Il est probable que le *Tetramitus mesnili* (p. 40) appartient au même genre.

4. *Trichomastix* BLOCHMANN, 1884.

Corps piriforme, arrondi en avant, effilé en arrière, et parcouru par un axostyle; quatre flagellums, dont trois plus courts, dirigés en avant, partant d'un granule basal, et un plus long, rejeté en arrière et partant d'un second granule basal situé un peu plus profondément; noyau situé dans la partie antérieure du corps; pas de vacuole contractile.

Trichomastix gallinarum : dans les cœcums de la poule.

5. *Fanapepea* v. PROWAZEK, 1911.

Corps piriforme, contourné d'un côté, à long prolongement caudal; deux flagelles antérieurs partant de deux corpuscules basilaires petits, difficiles à voir; noyau vésiculeux, le plus souvent peu chromatique, antérieur et possédant un petit caryosome latéral; cytostome grand, sacculiforme, parcouru par une membrane ondulante qui prend naissance au niveau d'un troisième corpuscule basilaire.

Fanapepea intestinalis : dans le contenu intestinal des indigènes des Iles Samoa.

P. 43, ajouter :

Trypanosoma evansi var. *mborii* : agent de la Mbori, affection des dromadaires (Ouest africain).

Trypanosoma annamense : dans le sang des équidés et des bovidés (Annam, Tonkin).

Trypanosoma montgomeryi : a été observé dans le sang d'une vache (Rhodésie).

Trypanosoma frobeniusi : dans le sang d'un poney provenant de l'hinterland de Togo.

P. 51, ajouter :

Spirochæta laverani : dans des carcinomes de l'homme et du chien.

Spirochæta granulosa penetrans : détermine la spirochètose des poules au Soudan égyptien.

P. 72, supprimer :

Davainea cantaniana.

P. 76, ajouter :

Hymenolepis exigua : dans le duodénum des poules (Tokyo).

Hymenolepis inermis : dans le duodénum des poules (Tokyo).

P. 92, supprimer :

Le genre *Fascioletta*.

P. 96, ajouter :

Echinostoma ilocanum : dans l'intestin de l'homme (Iles Philippines).

P. 104, supprimer :

Strongyloides longus, qui doit s'appeler *Trichosoma papillosum* (à ajouter p. 114).

P. 106, ajouter :

Filaria bauchei : rencontrée dans le poumon du porc (Hué).

P. 108, supprimer :

Setaria sp., etc., et remplacer par :

Setaria bernardi : observée à la surface du foie chez le porc (Hué).

P. 110, ajouter :

8'. Physocephalus DIESING, 1861.

Corps allongé, subcylindrique, muni latéralement de chaque côté d'une triple crête cuticulaire longitudinale; bouche bilabiée; extrémité caudale du mâle ailée et contournée en spirale, de la femelle droite et non ailée; vulve située dans la partie antérieure du corps. Parasites dans l'estomac des pachydermes.

Physocephalus sexalatus : dans l'estomac du porc domestique (Etats-Unis).

Liste des Hôtes

avec les parasites qu'ils hébergent.

N. B. — Dans cette liste ne figurent comme parasites les diptères adultes, dont le parasitisme est intermittent et peut s'exercer assez indifféremment à l'égard de la plupart des animaux domestiques, que pour autant qu'ils aient été explicitement ou implicitement renseignés dans le corps de l'ouvrage comme parasitant certains hôtes en particulier.

Homme.

Parasites végétaux.

<i>Mucor mucedo</i>	<i>Endomyces rhoi</i>
<i>Mucor pusillus</i>	<i>Endomyces tropicalis</i>
<i>Lichtheimia corymbifera</i>	<i>Endomyces pseudo-tropicalis</i>
<i>Rhizomucor parasiticus</i>	<i>Endomyces paratropicalis</i>
<i>Rhizomucor niger</i>	<i>Parendomyces albus</i>
<i>Saccharomyces anginae</i>	<i>Cryptococcus degenerans</i>
<i>Saccharomyces tumefaciens</i>	<i>Cryptococcus dermatitis</i>
<i>Saccharomyces granulatus</i>	<i>Cryptococcus farciminosus</i>
<i>Saccharomyces blanchardi</i>	<i>Cryptococcus hominis</i>
<i>Saccharomyces membranogenes</i>	<i>Cryptococcus lingua-pilosae</i>
<i>Saccharomyces samboni</i>	<i>Cryptococcus corsellii</i>
<i>Saccharomyces ellipsoideus</i>	<i>Cryptococcus hessleri</i>
<i>Saccharomyces roseus</i>	<i>Cryptococcus rogieri</i>
<i>Saccharomyces krusei</i>	<i>Cryptococcus gluteitis</i>
<i>Saccharomyces hominis</i>	<i>Cryptococcus hudeli</i>
<i>Endomyces albicans</i>	<i>Cryptococcus harteri</i>

- | | |
|----------------------------------|------------------------------------|
| Cryptococcus sakurani | Trichophyton ceylonense |
| Trichophyton tonsurans | Trichophyton macfadyeni |
| Trichophyton sabouraudi | Trichophyton sp. |
| Trichophyton violaceum | Epidermophyton cruris |
| Trichophyton effractum | Epidermophyton perneti |
| Trichophyton fumatum | Epidermophyton rubrum |
| Trichophyton inflatum | Epidermophyton bodini |
| Trichophyton spongoïdes | Endodermophyton concentricum |
| Trichophyton umbilicatum | Endodermophyton castellanii |
| Trichophyton regulare | Endodermophyton indicum |
| Trichophyton pilosum | Microsporum audouini |
| Trichophyton glabrum | Microsporum velveticum |
| Trichophyton sulfureum | Microsporum umbonatum |
| Trichophyton exsiccatum | Microsporum tardum |
| Trichophyton polygonum | Microsporum canis |
| Trichophyton circonvolutum | Microsporum felineum |
| Trichophyton flavum | Microsporum equinum |
| Trichophyton plicatile | Microsporum fulvum |
| Trichophyton mentagrophytes | Microsporum villosum |
| Trichophyton radiolatum | Microsporum pubescens |
| Trichophyton granulosum | Microsporum tomentosum |
| Trichophyton lacticolor | Microsporum depauperatum |
| Trichophyton farinulentum | Achorion schœnleinii |
| Trichophyton persicolor | Achorion quinckeanum |
| Trichophyton felineum | Achorion gallinæ |
| Trichophyton denticulatum | Achorion gypseum |
| Trichophyton megnini | Achorion violaceum |
| Trichophyton vinosum | Bargellinia monospora |
| Trichophyton equinum | Aspergillus herbariorum |
| Trichophyton purpureum | Aspergillus repens |
| Trichophyton ochraceum | Aspergillus malignus |
| Trichophyton album | Aspergillus nidulans |
| Trichophyton discoïdes | Aspergillus nidulans var. nicollei |
| Trichophyton verrucosum | Aspergillus niger |
| Trichophyton faviforme du cheval | Aspergillus flavescens |
| Trichophyton faviforme aviaire | Aspergillus siebenmanni |
| Trichophyton albiscicans | Aspergillus fumigatus |
| Trichophyton blanchardi | Aspergillus bronchialis |

- | | |
|-------------------------------------|------------------------------------|
| Aspergillus bouffardi | Indiella somaliensis |
| Aspergillus pictor | Malassezia furfur |
| Aspergillus barbæ | Malassezia tropica |
| Aspergillus fontoynti | Foxia mansoni |
| Penicillium crustaceum | Trichosporum beigeli |
| Penicillium minimum | Trichosporum ovoïdes |
| Penicillium montoyai | Trichosporum ovale |
| Penicillium barbæ | Trichosporum giganteum |
| Penicillium brevicaulæ var. hominis | Trichosporum glycophile |
| Discomyces bovis | Trichothecium roseum |
| Discomyces israeli | Verticillium graphii |
| Discomyces maduræ | Mastigocladium (Scopulariopsis) |
| Discomyces freeri | blochii |
| Discomyces brasiliensis | Sporotrichum schenki |
| Discomyces asteroïdes | Sporotrichum (Rhinocladium) beur- |
| Discomyces försteri | manni |
| Discomyces rosenbachi | Sporotrichum (Rhinocladium) lesnei |
| Discomyces thibiergei | Sporotrichum dori |
| Discomyces liquefaciens | Sporotrichum gougeroti |
| Discomyces garteni | Sporotrichum jeanselmei |
| Discomyces minutissimus | Sporotrichum indicum |
| Discomyces carougeai | Sporotrichum asteroides |
| Discomyces pulmonalis | Oïdium subtile |
| Discomyces buccalis | Oïdium cutaneum |
| Discomyces lingualis | Oïdium tropicale |
| Discomyces gedanensis | Monilia kochi |
| Discomyces hominis | Monilia candida |
| Discomyces japonicus | Monilia montoyai |
| Discomyces proteus | Oospora tozeuri |
| Discomyces radiatus | Hemispora stellata |
| Discomyces cerebriformis | Montoyella nigra |
| Discomyces carnea | Botrytis pyogenes |
| Discomyces fusca | Acremonium potronii |
| Discomyces aureus | Pityrosporum ovale |
| Discomyces luteolus | Pityrosporum cantliei |
| Madurella mycetomi | Coccidioides immitis |
| Madurella bovoi | Pycnosporium lommeni |
| Indiella mansoni | Cladosporium sp. |
| Indiella reynieri | Champignons du frien |

Parasites animaux.

<i>Amœba gingivalis</i>	<i>Trichomonas hominis</i>
<i>Amœba coli</i>	<i>Trichomonas pulmonalis</i>
<i>Amœba urogenitalis</i>	<i>Tetramitus mesnili</i>
<i>Amœba dysenteriae</i>	<i>Fanapepea intestinalis</i>
<i>Amœba diaphana</i>	<i>Lambliia intestinalis</i>
<i>Amœba lobosa</i> var. <i>guttula</i>	<i>Prowazekia cruzi</i>
<i>Amœba lobosa</i> var. <i>oblonga</i>	<i>Prowazekia weinbergi</i>
<i>Amœba reticularis</i>	<i>Trypanosoma gambiense</i>
<i>Amœba spinosa</i>	<i>Trypanosoma rhodesiense</i>
<i>Amœba vermicularis</i>	<i>Schizotrypanum cruzi</i>
<i>Amœba miurai</i>	<i>Leishmania furunculosa</i>
<i>Amœba pulmonalis</i>	<i>Leishmania donovani</i>
<i>Amœba kartulisi</i>	<i>Leishmania infantum</i>
<i>Amœba buccalis</i>	<i>Leishmania cunninghami</i>
<i>Amœba undulans</i>	<i>Histoplasma capsulatum</i>
<i>Amœba phagocytoïdes</i>	<i>Plasmodium malarie</i>
<i>Amœba tetragena</i>	<i>Plasmodium vivax</i>
<i>Amœba tropicalis</i>	<i>Laverania malarie</i>
<i>Amœba nipponica</i>	<i>Spirochæta recurrentis</i>
<i>Amœba minuta</i>	<i>Spirochæta buccalis</i>
<i>Amœba mortinatalium</i>	<i>Spirochæta dentium</i>
<i>Amœba williamsi</i>	<i>Spirochæta pyogenes</i>
<i>Amœba limax</i>	<i>Spirochæta refringens</i>
<i>Paramœba hominis</i>	<i>Spirochæta pseudopallida</i>
<i>Chlamydothryx stercorea</i> (<i>Leydenia gemmipara</i>)	<i>Spirochæta vincenti</i>
<i>Cercomonas hominis</i>	<i>Spirochæta duttoni</i>
<i>Cercomonas vaginalis</i>	<i>Spirochæta balanitidis</i>
<i>Cercomonas parva</i>	<i>Spirochæta novyi</i>
<i>Cercomonas longicauda</i>	<i>Spirochæta carteri</i>
<i>Monas pyophila</i>	<i>Spirochæta schaudinni</i>
<i>Monas lens</i>	<i>Spirochæta bronchialis</i>
<i>Bodo</i> (<i>Prowazekia</i>) <i>asiaticus</i>	<i>Spirochæta acuminata</i>
<i>Bodo urinarius</i>	<i>Spirochæta obtusa</i>
<i>Heteromita zeylanica</i>	<i>Spirochæta rossii</i>
<i>Trichomonas vaginalis</i>	<i>Spirochæta gracilis</i>
	<i>Spirochæta aboriginalis</i>

<i>Spirochæta stenogyrate</i>	<i>Echinococcus polymorphus</i>
<i>Spirochæta eurygyrate</i>	<i>Echinococcus multilocularis</i>
<i>Spirochæta minei</i>	<i>Braunia jassyensis</i>
<i>Spirochæta berbera</i>	<i>Diphyllobothrium latum</i>
<i>Spirochæta laverani</i>	<i>Diphyllobothrium cordatum</i>
<i>Treponema pallidum</i>	<i>Diphyllobothrium parvum</i>
<i>Treponema pertense</i>	<i>Diplogonoporus grandis</i>
<i>Diplospora bigemina</i> (?)	<i>Sparganum mansoni</i>
<i>Eimeria stiedæ</i>	<i>Sparganum proliferum</i>
<i>Eimeria jalina</i>	<i>Sparganum baxteri</i>
<i>Eimeria hominis</i>	<i>Watsonius watsoni</i>
<i>Sarcocystis bubali</i>	<i>Gastrodiscus hominis</i>
<i>Sarcocystis lindemanni</i>	<i>Fasciola hepatica</i>
<i>Rhinosporidium kinealyi</i>	<i>Fasciola gigantica</i>
<i>Chilodon dentatus</i>	<i>Fasciolopsis buski</i>
<i>Chilodon uncinatus</i>	<i>Fasciolopsis rathouisi</i>
<i>Colpoda cucullus</i>	<i>Fasciolopsis fülleborni</i>
<i>Uronema caudatum</i>	<i>Fasciolopsis</i> (?) sp.
<i>Nyctotherus faba</i>	<i>Paragonimus westermani</i>
<i>Nyctotherus giganteus</i>	<i>Agamodistomum ophthalmobium</i>
<i>Nyctotherus</i> (?) <i>africanus</i>	<i>Opisthorchis felineus</i>
<i>Balantidium coli</i>	<i>Opisthorchis noverca</i>
<i>Balantidium minutum</i>	<i>Clonorchis sinensis</i>
<i>Davainea madagascariensis</i>	<i>Clonorchis endemicus</i>
<i>Davainea asiatica</i>	<i>Heterophyes heterophyes</i>
<i>Dipylidium caninum</i>	<i>Echinostoma ilocanum</i>
<i>Hymenolepis diminuta</i>	<i>Dicrocoelium dendriticum</i>
<i>Hymenolepis murina</i>	<i>Schistosoma hæmatobium</i>
<i>Drepanidotænia lanceolata</i>	<i>Schistosoma mansoni</i>
<i>Tænia solium</i>	<i>Schistosoma japonicum</i>
<i>Cysticercus cellulosæ</i>	<i>Anguillulina putrefaciens</i>
<i>Tæniarhynchus saginatus</i>	<i>Rhabditis pellio</i>
<i>Cysticercus bovis</i> (?)	<i>Rhabditis niellyi</i>
<i>Tæniarhynchus africanus</i>	<i>Strongyloides stercoralis</i>
<i>Tæniarhynchus hominis</i>	<i>Gnathostoma siamense</i>
<i>Tæniarhynchus philippinus</i>	<i>Dracunculus medinensis</i>
<i>Tænia</i> (?) <i>confusa</i>	<i>Filaria</i> (<i>Loa</i>) <i>loa</i> (<i>Microfilaria</i> <i>diurna</i>)
<i>Tænia</i> (?) <i>bremneri</i>	

- Filaria labialis*
Filaria bancrofti (*Microfilaria nocturna*)
Filaria conjunctivæ
Filaria perstans
Filaria juncea
Filaria taniguchii
Filaria (?) *kilimaræ*
Microfilaria romanorum
Microfilaria powelli
Microfilaria philippinensis
Agamofilaria oculi
Agamofilaria georgina
Agamofilaria palpebralis
Dirofilaria magalhãesii
Onchocerca volvulus
Agamomermis restiformis
Filaria (?) *hominis oris*
Trichuris trichiura
Trichinella spiralis
Eustrongylus visceralis
Metastrongylus apri
Hæmonchus contortus
Trichostrongylus probolurus
Trichostrongylus vitrinus
Trichostrongylus instabilis
Strongylus gibsoni
Cesophagostomum apiostomum
Cesophagostomum stephanostomum
var. *thomasi*
Ternidens deminutus
Ankylostoma duodenale
Necator americanus
Physaloptera caucasica
Physaloptera mordens
Ascaris lombricoides
Ascaris maritima
Ascaris texana
- Belascaris mystax*
Toxascaris limbata
Lagochilascaris minor
Oxyuris vermicularis
Gordius aquaticus
Gordius chilensis
Paragordius varius
Paragordius tricuspidatus
Paragordius cinctus
Parachordodes tolosanus
Parachordodes pustulosus
Parachordodes violaceus
Parachordodes alpestris
Gigantorhynchus hirudinaceus
Gigantorhynchus moniliformis
Echinorhynchus hominis
Limnatis nilotica
Julus terrestris
Julus londinensis
Polydesmus complanatus
Dermanyssus gallinæ
Dermanyssus hirundinis
Liponyssus sylviarum
Holothyrus coccinella
Lælaps stabularis
Argas persicus
Argas reflexus
Argas brumpti
Argas vespertilionis
Ornithodoros savignyi
Ornithodoros moubata
Ornithodoros coriaceus
Ornithodoros turicata
Ornithodoros talaje
Ornithodoros pavimentosus
Ornithodoros tholosani
Ornithodoros megnini
Ixodes ricinus

- Ixodes ricinus* var. *scapularis*
Ixodes hexagonus
Ixodes pilosus
Ixodes bicornis
Ixodes putus
Ixodes rasmus
Ixodes cavipalpus
Hyalomma ægyptium
Amblyomma americanum
Amblyomma cayennense
Amblyomma dissimile
Amblyomma hebræum
Hæmaphysalis punctata
Dermacentor reticulatus
Dermacentor electus
Dermacentor occidentalis
Dermacentor andersoni
Dermacentor variabilis
Boophilus decoloratus
Rhipicephalus sanguineus
Rhipicephalus simus
Rhipicentor bicornis
Trombidium striaticeps
Metatrombidium poriceps
Microtrombidium meridionale
Microtrombidium pusillum
Microtrombidium wichmanni
Microtrombidium vandersandei
Trombidium akamushi
Trombidium tlalsahuatæ
Trombidium americanum
Trombidium irritans
Tetranychus molestissimus
Tetranychus telarius
Cheyletus eruditus
Acaropsis mericourti
Tydeus molestus
Pediculoides ventricosus
Tarsonemus intectus
Tarsonemus hominis
Notoedres cati
Sarcoptes scabiei
Sarcoptes scabiei var. *canis*
Sarcoptes scabiei var. *capræ*
Sarcoptes scabiei var. *dromedarii*
Sarcoptes scabiei var. *equi*
Sarcoptes scabiei var. *ovis* (?)
Sarcoptes scabiei var. *crustosæ*
Sarcoptes scabiei var. *suis*
Sarcoptes scabiei var. *leonis*
Sarcoptes scabiei var. *vulpis*
Sarcoptes scabiei var. *auchenia*
Sarcoptes scabiei var. *wombati*
Tyroglyphus siro
Tyroglyphus longior
Tyroglyphus farina
Histiogaster entomophagus
Histiogaster spermaticus
Rhizoglyphus parasiticus
Glyciphagus domesticus
Carpoglyphus alienus
Demodex folliculorum
Linguatula serrata
Porocephalus armillatus
Porocephalus moniliformis
Porocephalus naia sputatricis
Scutigera coleoptrata (?)
Lithobius forficatus
Lithobius melanops
Geophilus carpophagus
Geophilus electricus
Geophilus similis
Geophilus cephalicus
Himantarium gervaisi
Chætechelyne vesuviana
Haplophilus subterraneus

Seira sp.	Phlebotomus papatasi
Pediculus capitis	Phlebotomus duboscqi
Pediculus corporis	Phlebotomus argentipes
Phthirus pubis	Anopheles maculipennis
Clinocoris lectularius	Anopheles bifurcatus
Clinocoris rotundatus	Anopheles (?) formosaensis
Clinocoris columbarius	Anopheles (?) martini
Clinocoris inodorus (?)	Anopheles (?) pursati
Clinocoris pipistrelli (?)	Anopheles (?) vincenti
Clinocoris (?) boueti	Anopheles (?) faranti
Æciacus hirundinis	Anopheles (?) ziemanni
Anthocoris kingi	Myzomyia funesta
Anthocoris congolensis	Myzomyia rossii
Lycocoris campestris	Myzomyia culicifacies
Reduvius personatus	Myzomyia turkhudi
Rhinocoris iracundus	Myzomyia listoni
Eulyes amœna	Cyclolepteron grabhami
Prionotus carinatus	Cyclolepteron mediopunctatum
Conorhinus sanguisugus	Pyretophorus costalis
Conorhinus rubrofasciatus	Pyretophorus superpictus
Conorhinus renggeri	Pyretophorus jeyporensis
Conorhinus variegatus (?)	Pyretophorus chaudoyei
Conorhinus nigrovarius	Myzorhynchus pseudopictus
Conorhinus protractus (?)	Myzorhynchus sinensis
Lamus megistus	Myzorhynchus paludis
Rhodnius prolixus	Myzorhynchus barbirostris
Phonergates sp.	Myzorhynchus coustani
Rasahus biguttatus	Nyssorhynchus stephensi
Melanolestes morio	Nyssorhynchus theobaldi
Melanolestes abdominalis	Nyssorhynchus fuliginosus
Reduviolus subcoleopratus	Nyssorhynchus maculipalpis
Pulex irritans	Cellia argyrotarsis
Xenopsylla cheopis	Cellia pharoensis
Xenopsylla pallidus	Culex pipiens
Ctenocephalus canis	Culex fatigans
Ctenocephalus felis	Culex gelidus
Ctenocephalus erinacei	Culex sitiens
Echidnophaga gallinacea (?)	Culex albolineatus

<i>Stegomyia fasciata</i>	<i>Chrysops dimidiata</i>
<i>Mansonia uniformis</i>	<i>Chrysops silacea</i>
<i>Mansonia annulipes</i>	<i>Rhinomyza denticornis</i>
<i>Tæniorhynchus domesticus</i>	<i>Pangonia beckeri</i>
<i>Mycterotopus irritans</i>	<i>Tabanus obscurissimus</i>
<i>Culicoides pulcaris</i>	<i>Tabanus thoracinus</i>
<i>Culicoides dufouri</i>	<i>Tabanus fasciatus</i>
<i>Culicoides habereri</i>	<i>Tabanus africanus</i>
<i>Culicoides milnei</i>	<i>Tabanus biguttatus</i>
<i>Culicoides brucei</i>	<i>Tabanus pluto</i>
<i>Culicoides grahamii</i>	<i>Tabanus ruficrus</i>
<i>Culicoides varius</i>	<i>Tabanus quadriguttatus</i> (?)
<i>Æcacta furens</i>	<i>Tabanus secedens</i>
<i>Æcacta hostilissima</i>	<i>Tabanus kingsleyi</i>
<i>Johannseniella sordidella</i>	<i>Tabanus socialis</i>
<i>Hæmatomyidium paraense</i>	<i>Tabanus tæniola</i>
<i>Melusina columbaczensis</i>	<i>Tabanus variatus</i>
<i>Melusina cinerea</i>	<i>Tabanus canus</i>
<i>Melusina maculata</i>	<i>Tabanus gratus</i>
<i>Melusina indica</i>	<i>Tabanus ditæniatus</i>
<i>Melusina damnosa</i>	<i>Tabanus unilineatus</i>
<i>Melusina griseicollis</i>	<i>Tabanus molestus</i>
<i>Melusina venusta</i>	<i>Hæmatopota pluvialis</i>
<i>Melusina albimana</i>	<i>Hæmatopota nigricornis</i>
<i>Melusina rubrithorax</i>	<i>Hæmatopota denshamii</i>
<i>Melusina montana</i>	<i>Hæmatopota pallidipennis</i>
<i>Melusina quadrivittata</i>	<i>Hæmatopota torquens</i>
<i>Melusina wellmanni</i>	<i>Hæmatopota lacesens</i>
<i>Melusina buissoni</i>	<i>Hæmatopota copemanii</i>
<i>Melusina scutistriata</i>	<i>Hæmatopota pertinens</i>
<i>Melusina pertinax</i>	<i>Hippocentrum versicolor</i>
<i>Melusina subnigra</i>	<i>Hippocentrum trimaculatum</i>
<i>Melusina auristriata</i>	<i>Rhagio scolopaceus</i>
<i>Melusina flavopubescens</i>	<i>Rhagio strigosus</i>
<i>Melusina simplicicolor</i>	<i>Symphoromyia</i> sp.
<i>Melusina minuscula</i>	<i>Asilus crabroniformis</i>
<i>Chrysops cæcutiens</i>	<i>Eristalis arbustorum</i>
<i>Chrysops distinctipennis</i>	<i>Tubifera pendula</i>

- Aphiochæta ferruginea
Aphiochæta rufipes
Gastrophilus hæmorrhoidalis
Gastrophilus nasalis
Glossina palpalis
Glossina brevipalpis
Glossina morsitans
Glossina caliginea
Glossina nigrofusca
Glossina tabaniformis
Glossina fusca
Stygeromyia sanguinaria
Lyperosia irritans
Lyperosia punctigera
Hæmatobia stimulans
Musca domestica
Musca corvina
Musca nigra
Philæmatomyia insignis
Fannia canicularis
Fannia incisurata
Fannia manicata
Fannia saltatrix
Fannia scalaris
Fannia desjardensii
Muscina stabulans
Anthomyia pluvialis
Sarcophaga carnaria
Sarcophaga ruficornis
Sarcophaga chrysostoma
Sarcophaga plinthopyga
Sarcophaga lambens
Sarcophaga affinis
Sarcophaga hæmorrhoidalis
Sarcophaga hæmatodes
Sarcophila latifrons
Sarcophila meigeni
Sarcophila ruralis
Wohlfahrtia magnifica
Cynomyia mortuorum
Lucilia cæsar
Lucilia sericata
Lucilia regina
Lucilia nobilis
Compsomyia macellaria
Compsomyia viridula
Pycnosoma putorium
Calliphora vomitoria
Calliphora limensis
Calliphora erythrocephala
Calliphora azurea
Cordylobia anthropophaga
Cordylobia rodhaini
Auchmeromyia luteola
Pollenia rudis
Hypoderma lineata
Hypoderma bovis
Hypoderma diana
Dermatobia cyaniventris
Tachina larvarum
Piophilæ casei
Calobata cibaria
Drosophila melanogaster
Drosophila funebris
Tichomyza fusca
Oscinis sp.
Hippobosca equina
Hippobosca camelina
Hippobosca maculata
Melophagus ovinus
Lipoptena cervi
Ornithomyia avicularia
Silvanus surinamensis
Necrobia sp.

Equus caballus.

Parasites végétaux.

Mucor racemosus	Trichophyton granulosum
Mucor spinosus	Trichophyton faviforme
Lichtheimia ramosa	Microsporium equinum
Lichtheimia regnieri	Aspergillus niger
Lichtheimia truchisi	Aspergillus fumigatus
Rhizopus equinus	Discomyces bovis
Endomyces albicans	Discomyces polychromogenes
Cryptococcus tokishigei	Sporotrichum (Rhinocladium) beur-
Cryptococcus farciminosus	manni
Cryptococcus gottii	Fusarium equinum
Trichophyton mentagrophytes	Parasite du Bursattee-Leeches

Parasites animaux.

Amœba intestinalis	Sarcocystis bertrami
Heteromita piriformis	Bütschliia postciliata
Heteromita rotunda	Blepharocodon appendiculatus
Trypanosoma evansi	Blepharoprosthium pireum
Trypanosoma brucei	Blepharosphaera intestinalis
Trypanosoma equiperdum	Blepharocorys uncinata
Trypanosoma equinum	Blepharocorys valvata
Trypanosoma dimorphon	Blepharocorys jubata
Trypanosoma angolense (cazalboui)	Paraisotricha colpoidea
Trypanosoma pecaui	Paraisotricha oblonga
Trypanosoma soudanense	Paraisotricha truncata
Trypanosoma togolense	Paraisotricha ovalis
Trypanosoma venezuelense	Paraisotricha triangularis
Trypanosoma pecorum	Paraisotricha ampulla
Trypanosoma annamense	Paraisotricha incisa
Trypanosoma frobeniusi	Cycloposthium bipalmatum
Babesia caballi	Didesmis ovalis
Nuttallia equi	Didesmis quadrata
Nuttallia tropica	Spirodinium equi
Spirochæta equi	Triadinium equi

- Anoplocephala magna
Anoplocephala perfoliata
Anoplocephala mamillana
Cœnurus cerebralis
Echinococcus polymorphus
Pseudodiscus stanleyii
Pseudodiscus collinsii
Gastrodiscus ægyptiacus
Fasciola hepatica
Fasciola magna
Dicrocœlium dendriticum
Schistosoma indicum
Probstmayria vivipara
Dracunculus medinensis
Filaria irritans
Filaria hæmorrhagica
Filaria conjunctivæ
Filaria cordicola
Filaria herpetica
Microfilaria sanguinis equi
Setaria equina
Setaria labiato-papillosa
Thelazia lacrymalis
Onchocerca reticulata
Onchocerca cervicalis
Spiroptera megastoma
Spiroptera microstoma
Gongylonema scutatum
Dispharagus reticulatus
Trichinella spiralis
Eustrongylus visceralis
Dictyocaulus viviparus
Dictyocaulus arnfieldi
Trichostrongylus axei
Strongylus equinus
Strongylus edentatus
Strongylus vulgaris
Cylicostomum tetracanthum
Cylicostomum labratum
Cylicostomum labiatum
Cylicostomum coronatum
Cylicostomum bicoronatum
Cylicostomum poculatum
Cylicostomum calicatum
Cylicostomum alveatum
Cylicostomum catinatum
Cylicostomum nassatum
Cylicostomum radiatum
Cylicostomum elongatum
Cylicostomum auriculatum
Cesophagodontus robustus
Ascaris equi
Oxyuris curvula
Oxyuris mastigodes
Limnatis nilotica
Dermanyssus gallinæ
Argas reflexus (?)
Ornithodoros savignyi
Ornithodoros turicata
Ornithodoros megnini
Ixodes ricinus
Ixodes ricinus var. ovatus
Ixodes pilosus
Ixodes canisuga
Hyalomma ægyptium
Hyalomma ægyptium var. impres-
sum
Hyalomma monstrosus
Amblyomma cayennense
Amblyomma triguttatum
Amblyomma moreliæ
Amblyomma versicolor
Hæmaphysalis leachi
Hæmaphysalis leporis
Hæmaphysalis punctata
Hæmaphysalis flava

<i>Hæmaphysalis bispinosa</i>	<i>Trichodectes pilosus</i>
<i>Hæmaphysalis neumanni</i>	<i>Conorhinus sanguisugus</i>
<i>Dermacentor reticulatus</i>	<i>Aphis</i> sp.
<i>Dermacentor electus</i>	<i>Pulex irritans</i>
<i>Dermacentor andersoni</i>	<i>Vermipsylla alacurt</i>
<i>Dermacentor nigrolineatus</i>	<i>Dermatophilus penetrans</i>
<i>Dermacentor nitens</i>	<i>Echidnophaga gallinacea</i>
<i>Dermacentor salmoni</i>	<i>Tersesthes torrens</i>
<i>Dermacentor variabilis</i>	<i>Melusina columbacensis</i>
<i>Dermacentor modestus</i>	<i>Melusina cinerea</i>
<i>Boophilus annulatus</i> var. <i>caudatus</i>	<i>Melusina maculata</i>
<i>Boophilus decoloratus</i>	<i>Melusina venusta</i>
<i>Margaropus phthirioides</i>	<i>Melusina albimana</i>
<i>Rhipicephalus sanguineus</i>	<i>Melusina rubrithorax</i>
<i>Rhipicephalus capensis</i>	<i>Melusina scutistriata</i>
<i>Rhipicephalus simus</i>	<i>Melusina pernigra</i>
<i>Rhipicephalus evertsi</i>	<i>Melusina perflava</i>
<i>Rhipicephalus appendiculatus</i>	<i>Melusina orbitalis</i>
<i>Rhipicephalus kochi</i>	<i>Melusina paraguayensis</i>
<i>Rhipicephalus tricuspis</i>	<i>Melusina infuscata</i>
<i>Rhipicephalus duttoni</i>	<i>Melusina subnigra</i>
<i>Rhipicephalus supertritus</i>	<i>Melusina distincta</i>
<i>Rhipicephalus lunulatus</i>	<i>Melusina auristriata</i>
<i>Rhipicephalus attenuatus</i>	<i>Melusina subpallida</i>
<i>Rhipicephalus gladiger</i>	<i>Melusina flavopubescens</i>
<i>Rhipicentor bicornis</i>	<i>Melusina pruinosa</i>
<i>Microtrombidium meridionale</i>	<i>Melusina minuscula</i>
<i>Tarsonemus sauli</i>	<i>Chrysops cæcutiens</i>
<i>Sarcoptes scabiei</i> var. <i>capræ</i>	<i>Chrysops distinctipennis</i>
<i>Sarcoptes scabiei</i> var. <i>equi</i>	<i>Chrysops stigmatalis</i>
<i>Sarcoptes scabiei</i> var. <i>cuniculi</i>	<i>Chrysops vittatus</i>
<i>Psoroptes communis</i> var. <i>equi</i>	<i>Pangonia zonata</i>
<i>Chorioptes symbiotes</i> var. <i>equi</i>	<i>Pangonia beckeri</i>
<i>Demodex folliculorum</i> var. <i>equi</i>	<i>Pangonia rüppellii</i>
<i>Linguatula serrata</i>	<i>Pangonia distincta</i>
<i>Podurhippus pityriasicus</i>	<i>Tabanus autumnalis</i>
<i>Hæmatopinus asini</i>	<i>Tabanus biguttatus</i>
<i>Trichodectes parumpilosus</i>	<i>Tabanus pluto</i>

Tabanus morsitans	Glossina morsitans
Tabanus ditæniatus	Glossina longipennis
Tabanus tomentosus	Glossina tachinoides
Tabanus nemoralis	Glossina pallicera
Hæmatopota pluvialis	Stomoxys calcitrans
Hæmatopota mactans	Stomoxys nigra
Hæmatopota lacessens	Stomoxys bouffardi
Hippocentrum versicolor	Lyperosia exigua
Gastrophilus equi	Philæmatomyia insignis
Gastrophilus inermis	Hypoderma bovis
Gastrophilus pecorum	Hypoderma equi
Gastrophilus hæmorrhoidalis	Rhincestrus purpureus
Gastrophilus nasalis	Hippobosca equina
Glossina palpalis	Hippobosca camelina
Glossina brevipalpis	Hippobosca maculata
Glossina longipalpis	Hippobosca rufipes
Glossina pallidipes	

Equus asinus.

Parasites végétaux.

Trichophyton verrucosum

Parasites animaux.

Heteromita piriformis	Filaria irritans
Heteromita rotunda	Filaria hæmorrhagica
Trypanosoma brucei	Filaria conjunctivæ
Trypanosoma equiperdum	Filaria cordicola
Trypanosoma congolense	Setaria equina
Trypanosoma angolense (cazalbou)	Spiroptera megastoma
Anaplasma marginale	Spiroptera microstoma
Echinococcus polymorphus	Dictyocaulus viviparus
Fasciola hepatica	Dictyocaulus arnfieldi
Dicrocoelium dendriticum	Trichostrongylus axei
Schistosoma indicum	Strongylus vulgaris
Probstmayria vivipara	Triodontophorus minor

Triodontophorus serratus	Trichodectes pilosus
Oxyuris curvula	Dermatophilus penetrans
Oxyuris mastigodes	Melusina maculata
Ornithodoros megnini	Gastrophilus equi
Ixodes pilosus	Gastrophilus flavipes
Hyalomma ægyptium	Glossina brevipalpis
Hyalomma ægyptium var. impres- sum	Glossina longipalpis
Rhipicephalus pulchellus	Glossina pallidipes
Rhipicephalus evertsi	Glossina morsitans
Sarcoptes scabiei var. equi	Glossina longipennis
Psoroptes communis var. equi	Glossina tachinoides
Hæmatopinus asini	Philæatomyia insignis

Equus asino-caballus.

Parasites végétaux.

Cryptococcus farciminosus	Parasite du Bursattee-Leeches
Sporotrichum (Rhinocladium) beur- manni	

Parasites animaux.

Trypanosoma evansi	Ixodes pilosus
Trypanosoma brucei	Hyalomma ægyptium
Trypanosoma angolense (cazalboui)	Hyalomma ægyptium var. impres- sum
Trypanosoma hippicum	Boophilus decoloratus
Anoplocephala magna	Rhipicephalus evertsi
Gastrodiscus ægyptiacus	Rhipicephalus appendiculatus
Gastrodiscus secundus	Sarcoptes scabiei var. equi
Setaria equina	Linguatula serrata
Spiroptera microstoma	Dermatophilus penetrans
Cesophagodontus robustus	Melusina maculata
Gyalocephalus capitatus	Gastrophilus equi
Oxyuris curvula	Glossina brevipalpis
Oxyuris mastigodes	Glossina longipalpis
Limnatis nilotica	

Glossina pallidipes	Stomoxys calcitrans
Glossina morsitans	Stomoxys nigra
Glossina longipennis	Lyperosia exigua
Glossina tachinoides	

Bos taurus.

Parasites végétaux.

Rhizomucor parasiticus	Discomyces bovis
Saccharomyces guttulatus	Discomyces israeli
Endomyces albicans	Discomyces farcinicus
Cryptococcus tokishigei	Discomyces holmesi
Cryptococcus hominis	Discomyces valvulas destruens
Trichophyton verrucosum	bovis
Trichophyton depilans	Monilia bovis
Aspergillus fumigatus	Parasite du Bursattee-Leeches

Parasites animaux.

Amœba bovis	Trypanosoma lingardi (himalayanum)
Chlamydomphrys stercorea	Trypanosoma indicum
Mastigamœba bovis	Trypanosoma muktesari
Cercomonas rhizoidea	Trypanosoma transvaaliense
Oicomonas communis	Trypanosoma jinjaense
Oicomonas minima	Trypanosoma franki
Sphæromonas communis	Trypanosoma americanum
Sphæromonas minima	Trypanosoma dimorphon
Sphæromonas maxima	Trypanosoma congolense
Piromonas communis	Trypanosoma nanum
Piromonas minima	Trypanosoma vivax
Piromonas maxima	Trypanosoma angolense (cazalboui)
Trichomonas utero-vaginalis vitulæ	Trypanosoma pecaudi
Trypanosoma evansi	Trypanosoma ingens
Trypanosoma brucei	Trypanosoma togolense
Trypanosoma theileri	

- Trypanosoma pecorum
Trypanosoma uniforme
Trypanosoma annamense
Trypanosoma montgomeryi
Babesia bigemina
Babesia hudsonia
Theileria bovis
Theileria parva
Theileria mutans
Theileria (?) argentina
Nuttallia tropica
Anaplasma marginale
Plasmodium bovis
Spirochæta theileri
Spirochæta vaccinae
Peridinium tabulatum
Amphidinium lacustre
Eimeria zürni
Hæmogregarina bovis
Sarcocystis hirsuta
Bütschliia parva
Bütschliia neglecta
Bütschliia lanceolata
Isotricha prostoma
Isotricha intestinalis
Dasytricha ruminantium
Ophryoscolex inermis
Ophryoscolex caudatus
Ophryoscolex cattaneoi
Ophryoscolex purkinjei
Entodinium bursa
Entodinium caudatum
Entodinium dentatum
Entodinium rostratum
Entodinium minimum
Diplodinium maggii
Diplodinium bursa
Diplodinium caudatum
Diplodinium mammosum
Diplodinium dentatum
Diplodinium rostratum
Diplodinium ecaudatum
Moniezia planissima
Moniezia benedeni
Moniezia expansa
Moniezia alba
Thysanosoma giardi
Cysticercus tenuicollis
Cysticercus bovis
Cœnurus cerebralis
Echinococcus polymorphus
Echinococcus multilocularis
Fischæderius elongatus
Fischæderius cobboldii
Fischæderius siamensis
Carmyerius (Carmyerius) gregarius
Carmyerius (Gastrothylacias) spatiosus
Carmyerius (Gastrothylacides) mancupatus
Cotylophoron cotylophorum
Paramphistomum cervi
Paramphistomum calicophorum
Paramphistomum scoliocœlium
Paramphistomum tuberculatum
Stephanopharynx compactus
Homalogaster poirieri (?)
Homalogaster philippinensis (?)
Fasciola hepatica
Fasciola gigantica
Fasciola magna
Dicrocœlium dendriticum
Dicrocœlium hospes
Eurytrema pancreaticum
Eurytrema cœlomaticum
Schistosoma bovis

- Schistosoma bomfordi
Gnathostoma hispidum
Dracunculus medinensis
Setaria equina
Setaria labiato-papillosa
Thelazia rhodesi
Thelazia gulosa
Thelazia alfortensis
Onchocerca armillata
Onchocerca gibsoni
Onchocerca (?) lienalis
Onchocerca gutturosa
Gongylonema scutatum
Trichuris affinis
Trichinella spiralis
Eustrongylus visceralis
Hæmonchus contortus
Dictyocaulus viviparus
Trichostrongylus retortæformis
Trichostrongylus axei
Ostertagia ostertagi
Cooperia punctata
Cooperia oncophora
Cooperia pectinata
Nematodirus digitatus
Strongylus pulmonaris
Strongylus harkeri
Æsophagostomum columbianum
Æsophagostomum radiatum
Æsophagostomum biramosum
Bunostomum phlebotomum
Gaigeria pachyscelis
Syngamus laryngeus
Ascaris vitulorum
Limnatis nilotica
Dermanyssus gallinæ
Dermanyssus hirundinis
Raillietia auris
Ornithodoros savignyi
Ornithodoros turicata
Ornithodoros megnini
Ixodes ricinus
Ixodes ricinus var. scapularis
Ixodes ricinus var. ovatus
Ixodes hexagonus
Ixodes pilosus
Ixodes holocyclus
Ixodes rasmus
Aponomma trimaculatum
Hyalomma ægyptium
Hyalomma ægyptium var. impressum
Hyalomma syriacum
Amblyomma americanum
Amblyomma variegatum
Amblyomma cayennense
Amblyomma hebræum
Amblyomma maculatum
Amblyomma marmoreum
Amblyomma triguttatum
Amblyomma eburneum
Amblyomma splendidum
Amblyomma gemma
Amblyomma lepidum
Hæmaphysalis leachi
Hæmaphysalis concinna var. longicornis
Hæmaphysalis punctata
Hæmaphysalis flava
Hæmaphysalis spinigera
Hæmaphysalis bispinosa
Hæmaphysalis neumanni
Hæmaphysalis parmata
Dermacentor reticulatus
Dermacentor electus
Dermacentor occidentalis
Dermacentor andersoni

<i>Dermacentor salmoni</i>	<i>Chironomus</i> sp.
<i>Dermacentor variabilis</i>	<i>Melusina columbacensis</i>
<i>Dermacentor variegatus</i>	<i>Melusina maculata</i>
<i>Boophilus annulatus</i>	<i>Pangonia zonata</i>
<i>Boophilus annulatus</i> var. <i>argentinus</i>	<i>Pangonia beckeri</i>
<i>Boophilus annulatus</i> var. <i>calcaratus</i>	<i>Pangonia magrettii</i>
<i>Boophilus annulatus</i> var. <i>microplus</i>	<i>Pangonia neo-caledonica</i>
<i>Boophilus decoloratus</i>	<i>Tabanus autumnalis</i>
<i>Margaropus phthirioides</i>	<i>Tabanus thoracinus</i>
<i>Rhipicephalus sanguineus</i>	<i>Tabanus par</i>
<i>Rhipicephalus capensis</i>	<i>Tabanus fasciatus</i>
<i>Rhipicephalus simus</i>	<i>Tabanus africanus</i>
<i>Rhipicephalus evertsi</i>	<i>Tabanus biguttatus</i>
<i>Rhipicephalus hæmaphysaloides</i>	<i>Tabanus quadriguttatus</i>
<i>Rhipicephalus appendiculatus</i>	<i>Tabanus secedens</i>
<i>Rhipicephalus oculatus</i>	<i>Tabanus ustus</i>
<i>Rhipicephalus nitens</i>	<i>Tabanus gratus</i>
<i>Rhipicephalus ziemanni</i>	<i>Tabanus ditæniatus</i>
<i>Rhipicephalus kochi</i>	<i>Tabanus nemoralis</i>
<i>Rhipicephalus duttoni</i>	<i>Tabanus atratus</i>
<i>Rhipicephalus longus</i>	<i>Tabanus molestus</i>
<i>Rhipicephalus cuneatus</i>	<i>Tabanus bovinus</i>
<i>Rhipicephalus glyphis</i> (?)	<i>Hæmatopota pluvialis</i>
<i>Microtrombidium meridionale</i>	<i>Hæmatopota denshamii</i>
<i>Sarcoptes scabiei</i> var. <i>capræ</i>	<i>Hæmatopota mactans</i>
<i>Sarcoptes scabiei</i> var. <i>cuniculi</i>	<i>Hæmatopota noxialis</i>
<i>Psoroptes communis</i> var. <i>bovis</i>	<i>Glossina palpalis</i>
<i>Chorioptes symbiotes</i> var. <i>bovis</i>	<i>Glossina brevipalpis</i>
<i>Demodex bovis</i>	<i>Glossina longipalpis</i>
<i>Linguatula serrata</i>	<i>Glossina pallidipes</i>
<i>Hæmatopinus eurysternus</i>	<i>Glossina morsitans</i>
<i>Linognathus vituli</i>	<i>Glossina longipennis</i>
<i>Solenopotes capillatus</i>	<i>Glossina tachinoides</i>
<i>Trichodectes scalaris</i>	<i>Stomoxys calcitrans</i>
<i>Aphis</i> sp.	<i>Stomoxys nigra</i>
<i>Vermipsylla alacurt</i>	<i>Stomoxys bouffardi</i>
<i>Dermatophilus penetrans</i>	<i>Lyperosia irritans</i>
<i>Echidnophaga gallinacea</i>	<i>Lyperosia exigua</i>

Lyperosia flavohirta	Pycnosoma marginale
Hæmatobia stimulans	Pycnosoma sp.
Hæmatobia sanguisugens	Hypoderma lineata
Musca pattoni	Hypoderma bovis
Philæmatomyia insignis	Dermatobia cyaniventris
Pristirhynchomyia lineata	Hippobosca equina
Hydrotæa meteorica	Hippobosca maculata
Wohlfahrtia magnifica	Hippobosca rufipes
Pycnosoma megacephala	

Buffelus indicus.

Parasites animaux.

Monas pyophila (?)	Thelazia rhodesi
Trypanosoma evansi	Onchocerca armillata
Trypanosoma brucei	Amblyomma testudinarium
Sarcocystis bubali	Hæmaphysalis cornigera
Sarcocystis hirsuta	Hæmatopinus tuberculatus
Sarcocystis siamensis	Glossina brevipalpis
Paramphistomum epiclitum	Glossina longipalpis
Paramphistomum fraternum	Glossina pallidipes
Paramphistomum scolioœlium	Glossina morsitans
Fasciola hepatica	Glossina longipennis
Fasciola gigantica	Glossina tachinoides
Eurytrema pancreaticum	Stomoxys nigra
Filaria blini	Lyperosia exigua
Setaria equina	

Bibos indicus.

Parasites animaux.

Trypanosoma angolense (cazalbouii)	Paramphistomum (Orthocœlium) di-
Gastrothylax compressus	cranocœlium
Gastrothylax crumenifer	Paramphistomum (Bothriophoron)
Cotylophoron cotylophorum	bothriophoron
Paramphistomum epiclitum	

Paramphistomum (Cauliorchis) cauliorchis	Homalogaster poirieri(?)
	Schistosoma bomfordi
Paramphistomum (Cauliorchis) crassum	Schistosoma spindale
	Onchocerca armillata
Paramphistomum (Cauliorchis?) papillosum	Gongylonema scutatum
	Gongylonema verrucosum
Paramphistomum indicum	Trichuris discolor
Paramphistomum siamense	Nematodirus digitatus
Paramphistomum parvipapillatum	Agriostomum vryburgi
Paramphistomum explanatum	Bunostomum phlebotomum

Elephas indicus.

Parasites végétaux.

Discomyces bovis

Parasites animaux.

Trypanosoma evansi	Ascaris lonchoptera
Pseudodiscus (Hawkesius) hawkesii	Amblyomma elephantinum
Pseudodiscus ornatus	Hæmatomyzus elephantis
Pfenderius papillatus	Hæmatomyzus elephantis var. sumatranus
Fasciolopsis jaksoni	Hæmatomyzus paradoxus
Strongylus (?) sipunculiformis	Cobboldia elephantis
Bathmostomum sangeri	
Grammocephalus clathratus	

Elephas africanus.

Parasites végétaux.

Discomyces bovis

Parasites animaux.

Trypanosoma elephantis	Rhipicephalus dux(?)
Strongylus (?) rectus	Pharyngobolus africanus
Amblyomma tholloni	Cobboldia loxodontis
Dermacentor circumguttatus	Neocuterebra squamosa

Camelus bactrianus.

Parasites animaux.

Trypanosoma evansi	Fasciola hepatica
Leishmania furunculosa(?)	Thelazia leesei
Sarcocystis cameli	Limnatis nilotica
Bütschlia parva	Ornithodoros savignyi
Bütschlia neglecta	Ornithodoros tholozani
Bütschlia lanceolata	Hyalomma ægyptium
Isotricha prostoma	Sarcoptes scabiei var. dromedarii
Isotricha intestinalis	Hæmatopinus tuberculatus
Dasytricha ruminantium	Vermipsylla alacurt
Ophryoscolex inermis	Pangonia zonata
Ophryoscolex caudatus	Pangonia beckeri
Ophryoscolex cattaneoi	Pangonia magretti
Ophryoscolex purkinjei	Pangonia distincta
Entodinium bursa	Tabanus africanus
Entodinium caudatum	Tabanus morsitans
Entodinium dentatum	Tabanus camelarius
Entodinium rostratum	Tabanus mordax
Entodinium minimum	Tabanus leucostomus
Diplodinium maggii	Glossina longipennis
Diplodinium bursa	Stomoxys nigra
Diplodinium caudatum	Lyperosia exigua
Diplodinium mammosum	Cephalomyia maculata
Diplodinium dentatum	Hippobosca camelina
Diplodinium rostratum	Hippobosca maculata
Diplodinium ecaudatum	

Camelus dromedarius.

Parasites animaux.

Trypanosoma evansi var. mborii	Filaria evansi
Trypanosoma congolense	Onchocerca fasciata
Trypanosoma soudanense	Trichuris echinophylla
Stilesia vittata	Hæmonchus longistipes
Cœnurus cerebrialis	Trichostrongylus probolurus

Trichostrongylus vitrinus	Pangonia magrettii
Trichostrongylus instabilis	Tabanus biguttatus
Ostertagia mentulata	Tabanus ditæniatus
Nematodirus spathiger	Tabanus tomentosus
Hyalomma ægyptium	Tabanus nemoralis
Hyalomma ægyptium var. dromedarii	Tabanus nigritus
Hyalomma syriacum	Cephalomyia maculata
Amblyomma variegatum	Hippobosca equina
Rhipicephalus sanguineus	Hippobosca camelina
Sarcoptes scabiei var. dromedarii	Hippobosca maculata
Hæmatopinus tuberculatus	Hippobosca dromedarina
	Ergates faber

Tarandus rangifer.

Parasites animaux.

Isotricha prostoma	Entodinium minimum
Isotricha intestinalis	Diplodinium maggii
Dasytricha ruminantium	Diplodinium bursa
Ophryoscolex inermis	Diplodinium caudatum
Ophryoscolex caudatus	Diplodinium mammosum
Ophryoscolex cattanei	Diplodinium dentatum
Ophryoscolex purkinjei	Diplodinium rostratum
Entodinium bursa	Diplodinium ecaudatum
Entodinium caudatum	Cysticercus tarandi
Entodinium dentatum	Cephenomyia trompe
Entodinium rostratum	Edemagena tarandi

Ovis aries.

Parasites végétaux.

Saccharomyces guttulatus	Discomyces bovis
--------------------------	------------------

Parasites animaux.

Amœba parasitica	Oicomonas communis
Cercomonas rhizoidea	Oicomonas minima

- Sphæromonas communis
Sphæromonas minima
Sphæromonas maxima
Piromonas communis
Piromonas minima
Piromonas maxima
Lambliia intestinalis
Trypanosoma brucei
Trypanosoma dimorphon
Trypanosoma congolense
Trypanosoma vivax
Babesia ovis
Spirochæta ovina
Eimeria faurei
Eimeria arloingi
Sarcocystis tenella
Gastrocystis gilruthi
Bütschliia parva
Bütschliia neglecta
Bütschliia lanceolata
Isotricha prostoma
Isotricha intestinalis
Dasytricha ruminantium
Ophryoscolex inermis
Ophryoscolex caudatus
Ophryoscolex cattanei
Ophryoscolex purkinjei
Entodinium bursa
Entodinium caudatum
Entodinium dentatum
Entodinium rostratum
Entodinium minimum
Diplodinium maggii
Diplodinium bursa
Diplodinium caudatum
Diplodinium mammosum
Diplodinium dentatum
Diplodinium rostratum
Diplodinium ecaudatum
Moniezia planissima
Moniezia benedeni
Moniezia neumanni
Moniezia expansa
Moniezia trigonophora
Moniezia alba
Moniezia vogti
Moniezia nullicollis
Thysanosoma actinioides
Avitellina centripunctata
Stilesia globipunctata
Stilesia hepatica
Cysticercus cellulosa
Cysticercus tenuicollis
Cœnurus cerebralis
Echinococcus polymorphus
Echinococcus multilocularis
Cotylophoron indicum
Paramphistomum epiclitum
Paramphistomum calicophorum (?)
Fasciola hepatica
Fasciola gigantica
Fasciola magna
Dicrocoelium dendriticum
Schistosoma bovis
Gongylonema scutatum
Gongylonema verrucosum
Trichuris affinis
Trichosoma papillosum
Trichinella spiralis
Metastrongylus apri
Hæmonchus contortus
Dictyocaulus filaria
Synthetocaulus rufescens
Synthetocaulus capillaris
Synthetocaulus unciphorus
Synthetocaulus ocreatus

Trichostrongylus retortæformis	Amblyomma hebræum
Trichostrongylus probolurus	Amblyomma eburneum
Trichostrongylus vitrinus	Hæmaphysalis concinna
Trichostrongylus axei	Hæmaphysalis punctata
Trichostrongylus capricola	Hæmaphysalis flava
Trichostrongylus instabilis	Hæmaphysalis parmata
Ostertagia ostertagi	Dermacentor reticulatus
Ostertagia trifurcata	Dermacentor venustus
Ostertagia marshalli	Boophilus annulatus
Ostertagia occidentalis	Boophilus annulatus var. calcaratus
Ostertagia circumcincta	Rhipicephalus sanguineus
Ostertagia trifida	Rhipicephalus simus
Cooperia curticei	Rhipicephalus bursa
Nematodirus filicollis	Rhipicephalus evertsi
Strongylus pulmonaris	Rhipicephalus hæmaphysaloides
Æsophagostomum venulosum	Rhipicephalus appendiculatus
Æsophagostomum columbianum	Microtrombidium meridionale
Chabertia ovina	Sarcoptes scabiei var. capræ
Bunostomum trigonocephalum	Sarcoptes scabiei var. ovis
Gaigeria pachyscelis	Sarcoptes scabiei var. cuniculi
Ascaris ovis	Psoroptes communis var. ovis
Ornithodoros moubata	Chorioptes symbiotes var. ovis
Ornithodoros tholosani	Demodex folliculorum var. ovis
Ornithodoros lahorensis	Linguatula serrata
Ixodes ricinus	Hæmatopinus ovillus
Ixodes ricinus var. scapularis	Linognathus pedalis
Ixodes hexagonus	Linognathus africanus
Ixodes hexagonus var. cookei	Trichodectes sphærocephalus
Ixodes pilosus	Aphis sp.
Ixodes holocyclus	Vermipsylla alacurt
Ixodes rubicundus	Dermatophilus penetrans
Ixodes rubicundus var. limbatus	Melusina columbacensis
Ixodes ugandanus	Melusina maculata
Ixodes canisuga	Hæmatopota taciturna
Hyalomma ægyptium	Glossina palpalis
Hyalomma ægyptium var. impressum	Glossina brevipalpis
Amblyomma variegatum	Glossina longipalpis
	Glossina pallidipes

Glossina morsitans
Glossina longipennis
Glossina tachinoides
Wohlfahrtia magnifica
Calliphora oceanica

Calliphora villosa
Calliphora dux
Estrus ovis
Melophagus ovinus

Capra hircus.

Parasites végétaux.

Discomyces capræ

Parasites animaux.

Cercomonas rhizoïdea
Oicomonas communis
Oicomonas minima
Sphæromonas communis
Sphæromonas minima
Sphæromonas maxima
Piromonas communis
Piromonas minima
Piromonas maxima
Trypanosoma brucei
Trypanosoma dimorphon
Trypanosoma congolense
Trypanosoma vivax
Trypanosoma angolense (cazalboui)
Trypanosoma capræ
Eimeria arloingi
Gastrocystis gilruthi
Bütschlia parva
Bütschlia neglecta
Bütschlia lanceolata
Isotricha prostoma
Isotricha intestinalis
Ophryoscolex inermis
Ophryoscolex caudatus
Ophryoscolex cattaneoi

Ophryoscolex purkinjei
Entodinium bursa
Entodinium caudatum
Entodinium dentatum
Entodinium rostratum
Entodinium minimum
Diplodinium maggii
Diplodinium bursa
Diplodinium caudatum
Diplodinium mammosum
Diplodinium dentatum
Diplodinium rostratum
Diplodinium ecaudatum
Moniezia expansa
Stilesia globipunctata
Stilesia hepatica
Cœnurus cerebralis
Cœnurus serialis
Echinococcus polymorphus
Fasciola hepatica
Fasciola gigantica
Dicrocoelium dendriticum
Onchocerca (?) capræ
Gongylonema scutatum
Trichuris affinis

Hæmonchus contortus	Boophilus decoloratus
Dictyocaulus filaria	Rhipicephalus capensis
Synthetocaulus rufescens	Rhipicephalus simus
Synthetocaulus capillaris	Rhipicephalus pulchellus
Synthetocaulus unciphorus	Rhipicephalus bursa
Trichostrongylus retortæformis	Rhipicephalus hæmaphysaloides
Trichostrongylus axei	Rhipicephalus appendiculatus
Trichostrongylus capricola	Rhipicephalus gladiger
Ostertagia ostertagi	Rhipicentor bicornis
Ostertagia trifurcata	Sarcoptes scabiei var. capræ
Cesophagostomum venulosum	Psoroptes communis var. capræ
Chabertia ovina	Chorioptes symbiotes var. capræ
Bunostomum trigonocephalum	Demodex folliculorum var. capræ
Syngamus nasicola	Linguatula serrata
Dermanyssus gallinæ	Linognathus stenopsis
Ornithodoros savignyi	Trichodectes capræ
Ornithodoros moubata	Trichodectes climax
Ixodes ricinus	Trichodectes crassipes
Ixodes pilosus	Trichodectes limbatus
Ixodes rubicundus	Vermipsylla alacurt
Ixodes rubicundus var. limbatus	Dermatophilus penetrans
Hyalomma ægyptium	Melusina columbaczensis
Hyalomma ægyptium var. impres- sum	Melusina maculata
Amblyomma variegatum	Hæmatopota taciturna
Amblyomma hebræum	Glossina palpalis
Amblyomma marmoreum	Glossina brevipalpis
Amblyomma eburneum	Glossina longipalpis
Amblyomma lepidum	Glossina pallidipes
Hæmaphysalis punctata	Glossina morsitans
Hæmaphysalis flava	Glossina longipennis
Hæmaphysalis bispinosa	Glossina tachinoides
Hæmaphysalis parmata	Cordylobia anthropophaga
Dermacentor reticulatus	Cestrus ovis

Sus scrofa domesticus.

Parasites végétaux.

Saccharomyces guttulatus	Cryptococcus granulomatogenes
Endomyces albicans	Discomyces bovis

Parasites animaux,

Amœba intestinalis	Metastrongylus apri
Trichomonas suis	Metastrongylus brevivaginatus
Trypanosoma brucei	Strongylus rubidus
Trypanosoma dimorphon	Œsophagostomum dentatum
Trypanosoma suis	Crassisoma urosubulatum
Anaplasma marginale	Characostomum longemucronatum
Spirochæta doddi	Stephanurus dentatus
Eimeria jalina	Ascaris suum
Sarcocystis miescheriana	Gigantorhynchus hirudinaceus
Balantidium coli	Ornithodoros savignyi
Thysanosoma giardi	Ornithodoros moubata
Cysticercus cellulosæ	Ornithodoros turicata
Cysticercus tenuicollis	Ixodes pilosus
Echinococcus polymorphus	Amblyomma hebræum
Echinococcus multilocularis	Hæmaphysalis parmata
Fasciola hepatica	Dermacentor reticulatus
Fasciolopsis buski	Sarcoptes scabiei var. parvulus
Paragonimus westermani	Sarcoptes scabiei var. suis
Agamodistomum suis	Demodex phylloides
Clonorchis endemicus	Linguatula serrata
Dicrocoelium dendriticum	Hæmatopinus suis
Gnathostoma hispidum	Hæmatopinus suis adventicius
Filaria bauchei	Dermatophilus penetrans
Setaria bernardi	Melusina columbaczensis
Spiroptera strongylina	Glossina palpalis
Physocephalus sexalatus	Glossina brevipalpis
Simonsia paradoxa	Glossina longipalpis
Trichuris crenata	Glossina pallidipes
Trichuris affinis (?)	Glossina morsitans
Trichosoma papillosum	Glossina longipennis
Trichinella spiralis	Glossina tachinoides
Eustrongylus visceralis	Wohlfahrtia magnifica

Canis familiaris.

Parasites végétaux.

Cryptococcus hominis	Eidamella spinosa
Trichophyton caninum	Discomyces israeli
Trichophyton faviforme	Sporotrichum (Rhinocladium) beur-
Microsporium canis	manni
Oospora canina	

Parasites animaux.

Cercomonas canis	Tænia brachysoma
Lambliia intestinalis	Tænia brauni
Trypanosoma evansi	Tænia balaniceps
Trypanosoma brucei	Multiceps multiceps (T. cœnurus)
Trypanosoma dimorphon	Multiceps serialis
Trypanosoma pecaudi	Echinococcus granulosus
Babesia canis	Echinococcus polymorphus
Nuttallia tropica	Echinococcus multilocularis
Leishmania furunculosa	Dithyridium elongatum
Leishmania infantum	Diphyllobothrium latum
Toxoplasma canis	Diphyllobothrium cordatum
Plasmodium canis	Diphyllobothrium fuscum
Spirochæta aboriginalis (?)	Diphyllobothrium serratum
Spirochæta regaudi	Diphyllobothrium decipiens
Spirochæta laverani	Paragonimus westermani
Diplospora bigemina	Opisthorchis felineus
Hæmogregarina canis	Opisthorchis noverca
Proteocephalus punicus	Clonorchis endemicus
Mesocestoides lineatus	Metorchis albidus (?)
Mesocestoides litteratus	Pseudamphistomum truncatum
Dipylidium caninum	Ascocotyle minuta
Dipylidium sexcoronatum	Ascocotyle italica
Cysticercus cellulosæ	Heterophyes heterophyes
Tænia pisiformis (T. serrata)	Heterophyes æqualis
Tænia hydatigena (T. marginata)	Heterophyes dispar
Tænia krabbei	Isthmiophora melis (?)

- Echinochasmus perfoliatus
Dicrocoelium dendriticum
Schistosoma japonicum
Hemistomum alatum
Rhabditis pello
Dracunculus medinensis
Filaria acutiuscula
Filaria osleri
Filaria recondita
Filaria grassii
Filaria (?) oculi canini
Microfilaria ochmanni
Dirofilaria immitis
Dirofilaria repens
Thelazia callipæda
Spiroptera sanguinolenta
Trichuris depressiuscula
Trichosoma plica
Trichinella spiralis
Eustrongylus visceralis
Cloacina octodactyla
Hæmostrongylus vasorum
Ankylostoma caninum
Ankylostoma braziliense
Uncinaria stenocephala
Belascaris marginata
Toxascaris limbata
Oxyuris compar (?)
Gigantorhynchus moniliformis
Echinorhynchus grassii
Limnatis nilotica
Dermanyssus gallinæ
Ornithodoros savignyi
Ornithodoros moubata
Ixodes ricinus var. scapularis
Ixodes ricinus var. ovatus
Ixodes hexagonus
Ixodes hexagonus var. cookei
Ixodes pilosus
Ixodes pilosus var. howardi
Ixodes holocyclus
Ixodes australiensis
Ixodes rasmus
Ixodes canisuga
Aponomma exornatum
Aponomma inornatum
Hyalomma ægyptium
Hyalomma ægyptium var. impressum
Amblyomma cayennense
Amblyomma maculatum
Amblyomma striatum
Amblyomma triguttatum
Amblyomma calcaratum
Hæmaphysalis leachi
Hæmaphysalis concinna var. hiru-
rudo
Hæmaphysalis flava
Hæmaphysalis neumanni
Hæmaphysalis campanulata
Dermacentor reticulatus
Dermacentor electus
Dermacentor occidentalis
Dermacentor andersoni
Dermacentor variabilis
Boophilus annulatus
Boophilus decoloratus
Rhipicephalus sanguineus
Rhipicephalus capensis
Rhipicephalus simus
Rhipicephalus bursa
Rhipicephalus evertsi
Rhipicephalus appendiculatus
Trombidium striaticeps
Metatrombidium poriceps
Microtrombidium meridionale

Tydeus molestus	Melusina venusta
Tarsonemus sauli	Melusina pertinax
Sarcoptes scabiei var. canis	Tabanus gratus
Sarcoptes scabiei var. ovis	Gastrophilus equi
Otodectes cynotis	Glossina palpalis
Demodex folliculorum var. canis	Glossina brevipalpis
Linguatula serrata	Glossina longipalpis
Porocephalus armillatus	Glossina pallidipes
Porocephalus moniliformis	Glossina morsitans
Achorutes viaticus	Glossina longipennis
Linognathus piliferus	Glossina tachinoides
Trichodectes latus	Stomoxys nigra
Pulex irritans	Lyperosia exigua
Ctenocephalus canis	Wohlfahrtia magnifica
Ctenocephalus felis	Cordylobia anthropophaga
Dermatophilus penetrans	Cuterebra emasculator
Echidnophaga gallinacea	Dermatobia cyaniventris
Echidnophaga larina	Hippobosca equina
Pyretophorus superpictus	Hippobosca capensis

Felis domestica.

Parasites végétaux.

Mortierella sp.	Microsporum felineum
Trichophyton felineum	

Parasites animaux.

Amœba enterica	Dipylidium chyzeri
Amœba intestinalis	Dipylidium örleyi
Lambliia intestinalis	Cysticercus cellulosæ
Schizotrypanum cruzi	Tœnia tœniæformis (T. crassicollis)
Diplospora bigemina	Echinococcus granulatus
Hæmogregarina felis	Echinococcus polymorphus
Mesocestoides lineatus	Dithyridium elongatum
Dipylidium caninum	Diphyllobothrium latum
Dipylidium trinchesei	Paragonimus westermani
Dipylidium pasqualei	Opisthorchis felineus

Opisthorchis pseudo-felineus
Clonorchis endemicus
Metorchis complexus
Metorchis albidus
Pseudamphistomum truncatum
Ascocotyle minuta
Heterophyes heterophyes
Heterophyes æqualis
Heterophyes dispar
Isthmiophora melis
Echinochasmus perfoliatus
Schistosoma japonicum
Gnathostoma spinigerum
Filaria gastrophila
Trichuris serrata
Trichuris campanula
Trichosoma aerophilum
Trichosoma felis cati
Trichosoma lineare
Trichinella spiralis
Synthetocaulus abstrusus
Ankylostoma caninum
Ankylostoma braziliense
Ollulanus tricuspis
Physaloptera gemina
Chlamydonema felineum

Belascaris mystax
Oxyuris compar
Corynosoma strumosum
Dermanyssus gallinæ
Ixodes ricinus
Ixodes hexagonus var. cookei
Ixodes pilosus
Ixodes pilosus var. howardi
Hyalomma ægyptium
Hæmaphysalis leachi
Rhipicephalus sanguineus
Microtrombidium meridionale
Tydeus molestus
Notoedres cati
Otodectes cynotis
Demodex folliculorum var. cati
Linguatula serrata
Trichodectes subrostratus
Lamus megistus
Pulex irritans
Ctenocephalus canis
Ctenocephalus felis
Dermatophilus penetrans
Echidnophaga gallinacea
Echidnophaga bradyta
Cordylobia anthropophaga

Cavia porcellus.

Parasites végétaux.

Cryptococcus niger

Parasites animaux.

Amœba coli
Amœba spinosa
Amœba cobayæ

Trichomonas caviæ
Eimeria stiedæ
Eimeria jalina

Trichinella spiralis	Menopon extraneum
Gyropus ovalis	Menopon jenningsi
Gliricola gracilis	

Lepus cuniculus domesticus.

Parasites végétaux.

Rhizopus cohnii	Saccharomyces guttulatus
-----------------	--------------------------

Parasites animaux.

Amœba enterica	Oxyuris ambigua
Chlamydophrys stercorea	Echinorhynchus cuniculi
Lambliia cuniculi	Dermanyssus gallinæ
Trypanosoma cuniculi	Liponyssus suffuscus
Toxoplasma cuniculi	Ixodes hexagonus
Spirochæta raillieti	Ixodes dentatus
Eimeria stiedæ	Aponomma inornatum
Cittotænia ctenoides	Microtrombidium meridionale
Cysticercus pisiformis	Cheyletiella parasitivorax
Cœnurus serialis	Notoedres cuniculi
Echinococcus polymorphus	Sarcoptes scabiei var. cuniculi
Fasciola hepatica	Psoroptes communis var. cuniculi
Dicrocœlium dendriticum	Chorioptes symbiotes var. cuniculi
Trichuris unguiculata	Listrophorus gibbus
Trichosoma papillosum	Demodex folliculorum var. cuniculi
Trichinella spiralis	Linguatula serrata
Synthetocaulus commutatus	Hæmodipsus ventricosus
Synthetocaulus rufescens	Pulex irritans
Graphidium strigosum	Ctenocephalus felis
Trichostrongylus retortæformis	Spilopsyllus cuniculi

Gallus gallinaceus.

Parasites végétaux.

Mucor racemosus	Endomyces albicans
Rhizopus nigricans	Cryptococcus infiltrans

Achorion gallinæ
Aspergillus herbariorum

Aspergillus fumigatus
Penicillium crustaceum

Parasites animaux.

Cercomonas gallinarum
Trichomonas eberthi
Trichomonas gallinarum
Chilomastix gallinarum
Trichomastix gallinarum
Trypanosoma calmettei
Leucocytozoon caulleryi
Leucocytozoon sabrasezi
Spirochæta gallinarum
Spirochæta nicollei
Spirochæta neveuxi
Spirochæta granulosa penetrans
Eimeria avium
Sarcocystis horvathi
Davainea cesticillus
Davainea tetragona
Davainea longicollis
Davainea proglottina
Davainea proglottina var. dubla-
nensis
Davainea echinobothrida
Davainea paraechinobothrida
Davainea mutabilis
Davainea volzi
Davainea varians
Cotugnia digonopora
Choanotænia infundibulum
Amœbotænia sphenoides
Hymenolepis villosa (?)
Hymenolepis exilis
Hymenolepis cantaniana
Hymenolepis carioca
Hymenolepis exigua

Hymenolepis inermis
Fimbriaria fasciolaris (?)
Dithyridium variabile
Bunodera linearis
Echinostoma revolutum
Echinostoma recurvatum
Hypoderæum conoideum
Philophthalmus gralli
Prosthogonimus cuneatus
Prosthogonimus pellucidus
Prosthogonimus japonicus
Clinostomum commutatum
Microfilaria seguini
Spiroptera pectinifera
Spiroptera perforans
Oxyspirura mansoni
Oxyspirura parvorum
Gongylonema ingluvicola
Dispharagus spiralis
Dispharagus nasutus
Dispharagus laticeps
Dispharagus hamulosus
Trichosoma retusum
Trichosoma caudinflatum
Trichosoma collare
Trichosoma dubium
Trichosoma gallinum
Trichosoma annulatum
Trichostrongylus tenuis
Syngamus trachealis
Physaloptera truncata
Heterakis perspicillum
Heterakis lineata

Heterakis compressa	Dermoglyphus minor
Heterakis vesicularis	Dermoglyphus elongatus
Heterakis brasiliensis	Epidermoptes bilobatus
Heterakis differens	Rivoltasia bifurcata
Heterakis pusilla	Geophilus sodalis
Heterakis granulosa	Goniocotes abdominalis
Dermanyssus gallinæ	Goniocotes gigas
Liponyssus bursa	Goniocotes hologaster
Lophoptes patavinus	Lipeurus heterographus
Argas persicus	Lipeurus caponis
Argas reflexus	Goniodes burnetti
Argas victoriensis	Goniodes dissimilis
Ornithodoros savignyi	Menopon biseriatum
Ornithodoros moubata	Menopon trigonocephalum
Ornithodoros tholosani	Clinocoris lectularius
Hyalomma ægyptium	Clinocoris columbarius
Hæmaphysalis wellingtoni	Clinocoris inodorus
Trombidium striaticeps	Conorhinus sanguisugus
Metatrombidium poriceps	Pulex irritans
Microtrombidium meridionale	Ceratophyllus gallinæ
Syringophilus bipectinatus	Vermipsylla alacurt
Tydeus molestus	Dermatophilus penetrans
Cytolichus nudus	Echidnophaga gallinacea
Laminosioptes cysticola	Melusina meridionalis
Cnemidocoptes gallinæ	Tenebrio molitor
Cnemidocoptes mutans	

Meleagris gallopavo domestica.

Parasites végétaux.

Endomyces albicans	Aspergillus fumigatus
--------------------	-----------------------

Parasites animaux

Amœba meleagridis	Leucocytozoon smithi
Amœba enterica	Eimeria avium
Amœba gallopavonis	Davainea cesticillus
Amœba intestinalis	Davainea friedbergeri

Choanotænia infundibulum
 Metroliasthes lucida
 Hymenolepis cantaniana
 Hymenolepis meleagris
 Hymenolepis musculosa
 Echinococcus polymorphus
 Monostoma attenuatum
 Clinostomum commutatum
 Oxyspirura mansoni
 Syngamus trachealis
 Heterakis perspicillum
 Heterakis vesicularis
 Dermanyssus gallinæ
 Argas persicus

Hæmaphysalis chordeilis
 Laminosioptes cysticola
 Cnemidocoptes mutans
 Freyana (*Microspalax*) chanayi
 Dermoglyphus minor
 Megninia cubitalis
 Lipeurus meleagridis
 Goniodes stylifer
 Menopon biseriatum
 Menopon stramineum
 Ceratophyllus gallinæ
 Echidnophaga gallinacea
 Melusina meridionalis

Numida meleagris.

Parasites animaux.

Trypanosoma numidæ (?)
 Leucocytozoon numidæ
 Microfilaria numidæ
 Trichosoma retusum
 Heterakis perspicillum
 Heterakis vesicularis
 Syringophilus bipectinatus
 Tydeus molestus

Dermoglyphus minor
 Dermoglyphus varians
 Goniocotes hologaster
 Goniocotes rectangulatus
 Lipeurus numidæ
 Lipeurus caponis
 Goniodes numidianus
 Menopon numidæ

Numida ptilorhyncha.

Parasites animaux

Trypanosoma numidæ
 Hæmoproteus balfouri
 Leucocytozoon neavei
 Zschokkeella linstowi

Davainea pintneri
 Porogynia lata
 Microfilaria numidæ
 Echinorhynchus tæniatus

Phasianus colchicus.

Parasites végétaux.

Aspergillus fumigatus

Parasites animaux.

Leucocytozoon macleani

Eimeria avium (?)

Davainea friedbergeri

Davainea echinobothrida

Choanotænia infundibulum

Hymenolepis phasianina

Trichosoma caudinflatum

Trichosoma delicatissimum

Trichosoma strumosum

Syngamus trachealis

Heterakis columbæ

Heterakis vesicularis

Heterakis isolonche

Dermanyssus gallinæ

Ixodes tenuirostris

Cytolæchus nudus

Laminosioptes cysticola

Goniocotes chrysocephalus

Lipeurus caponis

Goniodes colchicus

Goniodes truncatus

Menopon biseriatum

Menopon productum

Columba domestica.

Parasites végétaux

Mucor racemosus

Aspergillus fumigatus

Parasites animaux.

Cercomonas hepatica

Trichomonas columbæ

Trypanosoma columbæ

Hæmoproteus columbæ

Proteosoma danilewskyi

Eimeria pfeifferi

Balantidium viride

Bertiella delafondi

Davainea crassula

Davainea echinobothrida

Hymenolepis columbæ

Clinostomum commutatum (?)

Filaria clava

Filaria mazzantii

Trichosoma columbæ

Strongylus quadriradiatus

Heterakis columbæ

Dermanyssus gallinæ

Argas reflexus
Ixodes caledonicus
Syringophilus bipectinatus
Sarcopterinus nidulans
Cheyletiella heteropalpa
Cnemidocoptes lævis
Falculifer rostratus
Falculifer cornutus
Analges bifidus
Megninia columbæ
Pterophagus strictus
Goniocotes compar
Lipeurus columbæ
Goniodes damicornis
Goniodes minor
Liotheum longicaudum
Menopon giganteum

Menopon longicephalum
Menopon trigonocephalum
Clinocoris columbarius
Ceratophyllus columbæ
Hectopsylla psittaci
Culex pipiens
Lynchia maura
Lynchia capensis
Ortholfersia spinifera
Ornithomyia avicularia
Ornithoetona nigricans var. *columbæ*
Dermestes lardarius
Tenebrio molitor
Silpha sp.
Nicrophorus sp.

Pavo cristatus.

Parasites animaux.

Oxyspirura mansoni
Syngamus trachealis
Physaloptera bulbosa
Heterakis vesicularis
Heterakis hamulus

Chelætoides uncinatus
Goniocotes rectangulatus
Goniodes falcicornis
Goniodes parviceps
Menopon phæostomum

Anas boschas domestica.

Parasites végétaux.

Aspergillus fumigatus

Parasites animaux.

Cercomonas anatis
Trichomonas eberthi

Eimeria avium (?)
Eimeria truncata

Davainea anatina	Hystrichis tricolor
Hymenolepis collaris	Eustrongylides elegans
Hymenolepis gracilis	Eustrongylides tubifex
Hymenolepis tenuirostris	Eustrongylides papillosus
Hymenolepis megalops	Trichostrongylus tenuis
Hymenolepis coronula	Ascaris crassa
Hymenolepis anatina	Heterakis lineata
Hymenolepis venusta	Heterakis vesicularis
Hymenolepis parvula	Heterakis dispar
Hymenolepis sagitta	Echinorhynchus sphærocephalus
Drepanidotænia lanceolata	Echinorhynchus (?) longicollis
Echinocotyle rosseteri	Polymorphus minutus
Diploposthe lævis	Filicollis anatis
Fimbriaria fasciolaris	Protoclepsia tessellata
Typhlocœlum obovale	Holothyruus coccinella
Notocotyle triserialis	Argas persicus
Opisthorchis simulans	Syringophilus bipectinatus
Metorchis xanthosomus	Tydeus molestus
Echinostoma revolutum	Freyana (Eufreyana) anatina
Hypoderæum conoideum	Megninia velata
Prosthogonimus anatinus	Philopterus icterodes
Bilharziella polonica	Lipeurus heterographus
Strigea gracilis	Lipeurus anatis
Filaria (?) anatis	Menopon trigonocephalum
Dispharagus uncinatus	Menopon obscurum
Tropisurus fissispinus	Trinoton luridum
Trichosoma contortum	Echidnophaga gallinacea

Anser cinereus domesticus.

Parasites végétaux.

Aspergillus fumigatus

Parasites animaux.

Spirochæta anserina

Spirochæta nicollei

Eimeria truncata

Hymenolepis collaris

Hymenolepis gracilis	Heterakis dispar
Hymenolepis tenuirostris	Polymorphus minutus
Hymenolepis fasciculata	Filicollis anatis
Drepanidotænia lanceolata	Protoclepsia tessellata
Tænia conscripta	Holothyrus coccinella
Fimbriaria fasciolaris	Sternostoma rhinolethrum
Monostoma mutabile	Argas persicus
Monostoma arcuatum	Ixodes brunneus
Notocotyle triserialis	Cnemidocoptes prolificus
Catatropis verrucosa	Freyana (Eufreyana) anserina
Echinostoma revolutum	Philopterus icterodes
Hypoderæum conoideum	Lipeurus anseris
Dispharagus uncinatus	Lipeurus crassicornis
Trichosoma anatis	Trinoton anseris
Eustrongylides papillosus	Trinoton continuum
Trichostrongylus tenuis	Trinoton lituratum
Syngamus bronchialis	Trinoton luridum
Amidostomum anseris	Wohlfahrtia magnifica
Heterakis vesicularis	

Cygnus olor domesticus.

Parasites végétaux.

Aspergillus fumigatus

Parasites animaux.

Hymenolepis setigera	Polymorphus minutus
Hymenolepis æquabilis	Filicollis anatis
Hymenolepis anatina	Freyana (Eufreyana) anserina
Echinostoma revolutum	Philopterus cygni
Filaria (?) cygni	Ornithonomus cygni
Hystrichis pachycephalus	Ornithonomus goniopleurus
Heterakis circumvallata	Trinoton anseris

Struthio camelus.

Parasites animaux.

Davainea struthionis

Filaria spicularia

Strongylus douglasi

Argas persicus

Pterolichus (Eupterolichus) bicau-
datus

Dermoglyphus pachynemis

Lipeurus quadrimaculatus

Læmbothrium lichtensteini

Hippobosca struthionis

Hippobosca rufipes.



Table alphabétique

A			
		africanus (Pharyngobolus)	238
		africanus (Tabanus)	217
abdominalis (Goniocotes)	185	africanus (Tæniarhynchus)	79
aboriginalis (Spirochæta)	51	<i>Agamodistomum</i>	93
abstrusus (Synthetocaulus)	117	<i>Agamofilaria</i>	107
ACANTHOCÉPHALES	135	<i>Agamomermis</i>	112
ACARIENS	140	<i>Agriostomum</i>	122
<i>Acaropsis</i>	159	akamushi (Trombidium)	156
<i>Achorion</i>	16, 253	alacurt (Vernipssylla)	199
<i>Achorutes</i>	179	alatum (Hemistomum)	102
<i>Acremonium</i>	28	alba (Moniezia)	69
actinioides (Thysanosoma)	70	albicans (Endomyces)	6
acuminata (Spirochæta)	50	albidus (Metorchis)	94
acutiuscula (Filaria)	105	albimana (Melusina)	242
ADÉLÉIDÉÉS	54	albiscicans (Trichophyton)	12
ægyptium (Hyalomma)	149	albolineatus (Culex)	206
ægyptium var. dromedarii (Hyalomma)	149	album (Trichophyton)	12
ægyptium var. impressum (Hyalomma)	149	albus (Parendomyces)	6
æquabilis (Hymenolepis)	76	alfortensis (Thelazia)	108
æqualis (Heterophyes)	95	alienus (Carpoglyphus)	175
aerophilum (Trichosoma)	113	alpestris (Parachordodes)	135
affinis (Sarcophaga)	231	alveatum (Cylicostomum)	127
affinis (Trichuris)	113	ambigua (Oxyuris)	133
africana (Limnatis)	139	AMBLYCÈRES	186
africanus (Linognathus)	182	<i>Amblyomma</i>	150
africanus (Nyctotherus)	60	americanum (Amblyomma)	150
		americanum (Trombidium)	156
		americanum (Trypanosoma)	42

americanus (Necator)	125	annulatus var. calcaratus (Boo-	
AMIBIENS	30	philus)	152
<i>Amidostomum</i>	129	annulatus var. caudatus (Boo-	
<i>Amœba</i>	30, 253	philus)	152
<i>Amœbotœnia</i>	74	annulatus var. microplus (Boo-	
amœna (Eulyes)	192	philus)	152
<i>Amphidinium</i>	52	annulipes (Mansonia)	207
AMPHISTOMIENS	85	<i>Anopheles</i>	203
ampulla (Paraisotricha)	60	ANOPHÉLINÉS	202
<i>Analges</i>	170	<i>Anoplocephala</i>	67
ANALGÉSIDÉS	168	ANOPLURES	180
ANALGÉSINÉS	170	anserina (Eufreyana)	169
<i>Anaplasma</i>	48	anserina (Freyana)	169
anatina (Davainea)	72	anserina (Spirochæta)	50
anatina (Eufreyana)	169	anseris (Amidostomum)	129
anatina (Freyana)	169	anseris (Lipeurus)	185
anatina (Hymenolepis)	76	anseris (Trinoton)	189
anatinus (Prosthogonimus)	98	ANTHOCORIDÉS	191
anatis (Cercomonas)	36	<i>Anthocoris</i>	191
anatis (Filaria?)	106	<i>Anthomyia</i>	230
anatis (Filicollis)	137	anthropophaga (Cordylobia)	234
anatis (Lipeurus)	185	APHIDÉS	195
anatis (Trichosoma)	113	<i>Aphiochæta</i>	222
andersoni (Dermacentor)	152	<i>Aphis</i>	195
anginæ (Saccharomyces)	5	apiostomum (Æsophagostomum)	121
ANGIOSTOMIDÉS	103	<i>Aponomma</i>	149
angolense (Trypanosoma)	42	appendiculatus (Blepharocodon)	57
ANGUILLULIDÉS	103	appendiculatus (Rhipicephalus)	154
<i>Anguillulina</i>	103	apri (Metastrongylus)	116
angulata (Pangonia)	215	APTÉRYGOTES	179
<i>Ankylostoma</i>	123	aquaticus (Gordius)	134
ANKYLOSTOMÉÉS	122	ARACHNIDES	140
annamense (Trypanosoma)	255	arbustorum (Eristalis)	221
ANNÉLIDES	137	arcuatum (Monostoma)	84
annulatum (Trichosoma)	114	<i>Argas</i>	145
annulatus (Boophilus)	152	ARGASIDÉS	145
annulatus var. argentinus (Boo-		argentina (Theileria?)	46
philus)	152	argentipes (Phlebotomus)	202

bifurcatus (Anopheles)	203	bovis (Demodex)	176
bigemina (Babesia)	46	bovis (Discomyces)	20
bigemina (Diplospora)	53	bovis (Hæmogregarina)	55
biguttatus (Rasahus)	194	bovis (Hypoderma)	236
biguttatus (Tabanus)	217	bovis (Mastigamœba)	35
<i>Bilharziella</i>	101	bovis (Monilia)	26
bilobatus (Epidermoptes)	172	bovis (Plasmodium)	49
BINUCLÉÉS	40	bovis (Schistosoma)	101
bipalmatum (Cycloposthium)	64	bovis (Theileria)	46
bipectinatus (Syringophilus)	157	bovoi (Madurella)	22
biramosum (Œsophagostomum)	121	BRACHYCÈRES	213
biseriatum (Menopon)	188	BRACHYMÈRES	248
bispinosa (Hæmaphysalis)	151	brachysoma (Tænia)	78
blanchardi (Saccharomyces)	5	bradyta (Echidnophaga)	200
blanchardi (Trichophyton)	12	brasiliensis (Discomyces)	20
BLÉPHAROCÉRIDÉS	213	brasiliensis (Heterakis)	133
<i>Blepharocodon</i>	57	brauni (Tænia)	78
<i>Blepharocorys</i>	58	<i>Braunia</i>	81
<i>Blepharoprosthium</i>	57	braziliense (Ankylostoma)	123
<i>Blepharosphaera</i>	57	bremneri (Tænia?)	79
blini (Filaria)	106	brevicaule (Penicillium)	19
blochii (Mastigocladium)	25	breviceps (Trichodectes)	183
blochii (Scopulariopsis)	253	brevipalpis (Glossina)	225
bodini (Epidermophyton)	13	BRÉVIROSTRES	150
<i>Bodo</i>	38, 254	brevivaginatius (Metastrongylus)	116
BODONIDÉS	38	bronchialis (Aspergillus)	18
bomfordi (Schistosoma)	101	bronchialis (Spirochæta)	50
<i>Boophilus</i>	152	bronchialis (Syngamus)	128
<i>Bothriophoron</i>	87	brucei (Culicoides)	210
bothriophoron (Bothriophoron)	87	brucei (Trypanosoma)	42
bothriophoron (Paramphistomum)	87	brumpti (Argas)	146
<i>Botrytis</i>	27	brunneus (Ixodes)	148
boueti (Clinocoris?)	190	bubali (Sarcocystis)	55
bouffardi (Aspergillus)	18	buccalis (Amœba)	32
bouffardi (Stomoxys)	226	buccalis (Discomyces)	21
bovinus (Tabanus)	218	buccalis (Spirochæta)	50
bovis (Amœba)	32	huissei (Melusina)	212
bovis (Cysticercus)	79	bulbosa (Physaloptera)	130

casei (Piophila)	241	cervicalis (Onchocerca)	109
castellani (Endodermophyton)	13	cesticillus (Davainea)	71
<i>Catatropis</i>	85	CESTODES	65
catenigera (Placobdella)	138	ceylonense (Trichophyton)	12
cati (Notoedres)	164	ceylonensis (Fischæderius)	86
catinatum (Cylicostomum)	127	<i>Chabertia</i>	122
cattanei (Ophryoscolex)	62	<i>Chætechelyne</i>	178
caucasica (Physaloptera)	130	chanayi (Freyana)	169
caudatum (Diplodinium)	63	chanayi (Microspalax)	169
caudatum (Entodinium)	63	<i>Characostomum</i>	124
caudatum (Triadinium)	64	chaudoeyi (Pyretophorus)	204
caudatum (Uronema)	58	<i>Cheletoides</i>	158
caudatus (Ophryoscolex)	62	cheops (Xenopsylla)	197
caudinflatum (Trichosoma)	113	CHEYLÉTIDÉS	157
<i>Cauliorchis</i>	87	<i>Cheyletiella</i>	159
cauliorchis (Cauliorchis)	87	<i>Cheyletus</i>	158
cauliorchis (Paramphistomum)	87	chilensis (Gordius)	134
caulleryi (Leucocytozoon)	44	<i>Chilodon</i>	58
caviæ (Trichomonas)	39	<i>Chilomastix</i>	254
cavipalpus (Ixodes)	148	CHILOPODES	177
cayennense (Amblyomma)	150	CHIRONOMIDÉS	208
cazalbou (Trypanosoma)	42	CHIRONOMINÉS	208
<i>Cellia</i>	205	<i>Chironomus</i>	208
cellulosæ (Cysticereus)	78	<i>Chlamydonema</i>	130
centripunctata (Avitellina)	70	CHLAMYDONÉMATIDÉS	130
CENTROCESTIDÉS	94	<i>Chlamydothryx</i>	34
cephalicus (Geophilus)	178	CHLOROPIDÉS	243
<i>Cephalomyia</i>	238	<i>Choanotænia</i>	74
<i>Cephenomyia</i>	235	chordeilis (Hæmaphysalis)	151
CÉRAMBYCIDÉS	249	<i>Chorioptes</i>	166
<i>Ceratophyllus</i>	198	chrysocephalus (Gonicocotes)	185
CÉRATOPOGONINÉS	208	<i>Chrysops</i>	214
CERCOMONADIDÉS	35	chrysostoma (Sarcophaga)	231
<i>Cercomonas</i>	35	chyzeri (Dipylidium)	74
cerebralis (Cœnurus)	79	cibaria (Calobata)	242
cerebriformis (Discomyces)	22	CILIÉS	56
cervi (Lipoptena)	246	<i>Ciliophores</i>	56
cervi (Paramphistomum)	87	cinctus (Paragordius)	134

cinerea (Melusina)	241	collinsii (Pseudodiscus)	88
circinvolutum (Trichophyton)	10	<i>Colpoda</i>	58
circumcincta (Ostertagia)	119	colpoidea (Paraisotricha)	60
circumguttatus (Dermacentor)	152	columbacensis (Melusina)	244
circumvallata (Heterakis)	133	columbæ (Ceratophyllus)	198
<i>Cittotænia</i>	68	columbæ (Hæmoproteus)	44
CLADORCHIINÉS	88	columbæ (Heterakis)	133
<i>Cladosporium</i>	28	columbæ (Hymenolepis)	76
clathratus (Grammocephalus)	126	columbæ (Lipeurus)	185
clava (Filaria)	105	columbæ (Megninia)	171
CLAVICORNES	249	columbæ (Trichomonas)	39
climax (Trichodectes)	184	columbæ (Trichosoma)	113
CLINOCORIDÉS	190	columbæ (Trypanosoma)	42
<i>Clinocoris</i>	190	columbarius (Clinocoris)	190
<i>Clinostomum</i>	99	columbianum (Æsophagostomum)	121
<i>Cloacina</i>	115	communis (Oicomonas)	36
GLOACININÉS	115	communis (Piromonas)	37
<i>Clonorchis</i>	93	communis (Psoroptes)	166
<i>Cnemidocoptes</i>	165	communis var. bovis (Psoroptes)	166
cobayæ (Amœba)	33	communis var. capræ (Psoroptes)	166
<i>Cobboldia</i>	238	communis var. cuniculi (Psoroptes)	166
cobboldii (Fischæderius)	86	communis var. equi (Psoroptes)	166
COCCIDIIDÉS	53	communis var. ovis (Psoroptes)	166
<i>Coccidioides</i>	28	communis (Sphæromonas)	36
coccinella (Holothyrsus)	143	commutatatum (Clinostomum)	100
cœlomaticum (Eurytrema)	99	commutatatus (Synthetocaulus)	117
CÆNOSIINÉS	230	compactus (Stephanopharynx)	88
<i>Cænurus</i>	79	compar (Goniocotes)	185
cænurus (Tænia)	79	compar (Heterakis)	133
cœhni (Rhizopus)	4	compar (Oxyuris)	133
colchicus (Goniodes)	186	complanatus (Polydesmus)	140
COLÉOPTÈRES	247	complexus (Metorchis)	94
coleoptrata (Scutigera)	177	compressa (Heterakis)	133
coli (Amœba)	31	compressus (Gastrothylax)	85
coli (Balantidium)	61	<i>Compsomyia</i>	233
collare (Trichosoma)	113	concentricum (Endodermophyton)	13
collaris (Hymenolepis)	76		
COLLEMBOLÉS	179		

concinna (Hæmaphysalis)	151	coustani (Myzorhynchus)	205
concinna var. hirudo (Hæmaphysalis)	151	crabroniformis (Asilus)	220
concinna var. longicornis (Hæmaphysalis)	151	crassa (Ascaris)	131
confusa (Tænia?)	79	crassicollis (Tænia)	78
congolense (Trypanosoma)	42	crassicornis (Lipeurus)	185
congolensis (Anthocoris)	191	crassipes (Trichodectes)	184
conjunctivæ (Filaria)	106	<i>Crassisoma</i>	124
conoideum (Hypoderæum)	97	crassula (Davainea)	71
<i>Conorhinus</i>	193	crassum (Cauliorechis)	87
conscripta (Tænia)	78	crassum (Paramphistomum)	87
continuum (Trinoton)	189	crenata (Trichuris)	113
contortum (Trichosoma)	113	crumenifer (Gastrothylax)	85
contortus (Hæmonchus)	116	cruris (Epidermophyton)	13
<i>Cooperia</i>	119	crustaceum (Penicillium)	19
copemanii (Hæmatopota)	219	cruzi (Prowazekia)	41
cordatum (Diphyllobothrium)	82	cruzi (Schizotrypanum)	43
eordicola (Filaria)	106	<i>Cryptococcus</i>	6
<i>Cordylobia</i>	234	<i>Cryptocystis</i>	73
coriaceus (Ornithodoros)	146	<i>Ctenocephalus</i>	197
cornigera (Hæmaphysalis)	151	etenoides (Cittotænia)	68
cornutus (Falculifer)	169	cubitalis (Megninia)	171
coronatum (Cylicostomum)	127	CUCUJIDÉS	250
coronula (Hymenolepis)	76	CUCUJINÉS	250
corporis (Pediculus)	180	euellus (Colpoda)	58
corsellii (Cryptococcus)	7	<i>Culex</i>	206
corvina (Musca)	228	GULICIDÉS	202
corymbifera (Lichtheimia)	3	culicifacies (Myzomyia)	203
CORYNÉTIENS	251	GULICINÉS	205
CORYNÉTINÉS	251	<i>Culicoides</i>	209
<i>Corynosoma</i>	137	cuneatus (Prosthogonimus)	98
costalis (Pyretophorus)	204	cuneatus (Rhipicephalus)	154
costalis (Tabanus)	218	cuniculi (Echinorhynchus)	136
<i>Cotugnia</i>	72	cuniculi (Lamblia)	40
COTYLOGONIMIDÉS	95	cuniculi (Notoedres)	164
<i>Cotylophoron</i>	86	cuniculi (Spilopsyllus)	198
cotylophorum (Cotylophoron)	87	cuniculi (Toxoplasma)	48
		cuniculi (Trypanosoma)	42
		cunninghami (Leishmania)	47

ectothrix (Trichophyton)	11	equi (Hypoderma)	236
edentatus (Strongylus)	123	equi (Nuttallia)	47
effractum (Trichophyton)	10	equi (Spirochæta)	50
<i>Eidamella</i>	16	equi (Spirodinium)	64
<i>Eimeria</i>	53	equina (Hippobosca)	244
EIMÉRIDÉES	53	equina (Setaria)	107
EIMÉRIDÉS	53	equinum (Fusarium)	27
electricus (Geophilus)	178	equinum (Microsporium)	15
electus (Dermacentor)	152	equinum (Trichophyton)	12
elegans (Eustrongylides)	115	equinum (Trypanosoma)	42
elephantinum (Amblyomma)	150	equinus (Rhizopus)	4
elephantis (Cobboldia)	239	equinus (Strongylus)	122
elephantis (Hæmatomyzus)	183	equiperdum (Trypanosoma)	42
elephantis var. sumatranus (Hæmatomyzus)	183	<i>Ergates</i>	249
elephantis (Trypanosoma)	43	erinacei (Ctenocephalus)	198
ellipsoideus (Saccharomyces)	6	<i>Eristalis</i>	221
elongatum (Cyclostomum)	127	eruditus (Cheyletus)	158
elongatum (Dithyridium)	81	erythrocephala (Calliphora)	234
elongatus (Dermoglyphus)	170	EUASCÉES	5
elongatus (Fischæderius)	86	EUFLAGELLÉS	35
emasculator (Cuterebra)	240	<i>Eufreyana</i>	168
endemicus (Clonorchis)	94	eugyrata (Spirochæta)	51
<i>Endodermophyton</i>	13	<i>Eulyes</i>	192
endo-ectothrix (Trichophyton)	10	EUPODIDÉS	160
<i>Endomyces</i>	6	EUPODIDÉS	159
endothrix (Trichophyton)	9	<i>Eupterolichus</i>	169
enterica (Amœba)	33	eurysternus (Hæmatopinus)	181
<i>Entodinium</i>	62	<i>Eurytrema</i>	99
entomophagus (Histiogaster)	173	<i>Eusimulium</i>	211
ÉPHYDRIDÉS	243	<i>Eustrongylides</i>	115
ÉPHYDRINÉS	243	EUSTRONGYLIDÉS	114
<i>Epidermophyton</i>	13	<i>Eustrongylus</i>	114
<i>Epidermoptcs</i>	172	evansi (Filaria)	106
ÉPIDERMOPTINÉS	171	evansi (Trypanosoma)	42
epiclitum (Paramphistomum)	87	evansi var. mborii (Trypanosoma)	255
equi (Ascaris)	131	evertsi (Rhipicephalus)	153
equi (Gastrophilus)	224	exigua (Hymenolepis)	255
		exigua (Lyperosia)	227

exilis (Hymenolepis)	76	felis (Hæmogregarina)	55
exornatum (Aponomma)	149	felis cati (Trichosoma)	113
expansa (Moniezia)	69	ferruginea (Aphiochæta)	222
explanatum (Paramphistomum)	88	<i>Filaria</i>	105, 255
exsiccatum (Trichophyton)	10	filaria (Dietyocaulus)	117
extraneum (Menopon)	188	FILARIIDÉS	105
		<i>Filicollis</i>	136
		filicollis (Nematodirus)	120
		<i>Fimbriaria</i>	80
		FIMBRIARIIDÉS	80
		fischæderi (Fischæderius)	85
		<i>Fischæderius</i>	85
		fissispinus (Tropisurus)	111
		flava (Hæmaphysalis)	151
		flavescens (Aspergillus)	17
		flavipes (Gastrophilus)	224
		flavohirta (Lyperosia)	227
		flavopubescens (Melusina)	212
		flavum (Trichophyton)	10
		fœrsteri (Discomyces)	21
		folliculorum (Demodex)	175
		folliculorum var. canis (Demo-	
		dex)	175
		folliculorum var. capræ (De-	
		modex)	175
		folliculorum var. cati (Demo-	
		dex)	175
		folliculorum var. cuniculi (De-	
		modex)	176
		folliculorum var. equi (Demo-	
		dex)	176
		folliculorum var. ovis (Demo-	
		dex)	176
		fontoynti Aspergillus)	19
		forficatus (Lithobius)	177
		formosaensis (Anopheles)	203
		<i>Foxia</i>	23
		franki (Trypanosoma)	42
F			
faba (Nyctotherus)	60		
faber (Ergates)	249		
falcicornis (Goniodes)	186		
<i>Falculifer</i>	169		
<i>Fanapepea</i>	254		
<i>Fannia</i>	229		
faranti (Anopheles)	203		
farciminosus (Cryptococcus)	7		
farcinicus (Discomyces)	20		
farinæ (Tyroglyphus)	173		
farinulentum (Trichophyton)	11		
fasciata (Onchocerca)	109		
fasciata (Stegomyia)	206		
fasciatus (Tabanus)	217		
fasciculata (Hymenolepis)	76		
<i>Fasciola</i>	90		
fasciolaris (Cysticercus)	78		
fasciolaris (Fimbriaria)	80		
FASCIOLIDÉS	90		
<i>Fasciolopsis</i>	91		
fatigans (Culex)	206		
faurei (Eimeria)	54		
faviforme (Trichophyton)	12		
fecalis (Amœba)	33		
felineum (Chlamydonema)	131		
felineum (Microsporum)	15		
felineum (Trichophyton)	11		
felineus (Opisthorchis)	93		
felis (Ctenocephalus)	198		

GLOSSOSIPHONIDÉS	138	grassii (Echinorhynchus)	136
gluteitis (Cryptococcus)	8	grassii (Filaria)	106
glycophile (Trichosporum)	24	gratus (Tabanus)	217
<i>Glyciphagus</i>	174	gregarius (Carmyerius)	86
glyphis (Rhipicephalus)	154	griseicollis (Melusina)	211
<i>Glyricola</i>	187	gulosa (Pangonia)	216
GNATHOBDELLIDÉS	138	gulosa (Thelazia)	108
<i>Gnathostoma</i>	105	guttulatus (Saccharomyces)	6
GNATHOSTOMIDÉS	104	gutturosa (Onchocerca)	109
<i>Gongylonema</i>	110	<i>Gyalocephalus</i>	127
<i>Goniocotes</i>	184	GYMNOASCÉES	8
<i>Goniodes</i>	186	GYMNOCÉRATES	189
goniopleurus (Ornithonomus)	186	GYMNOSTOMATES	57
GORDIACÉS	134	gypseum (Achorion)	16
GORDIIDÉS	134	gypseum (Trichophyton)	11
<i>Gordius</i>	134	GYROPIDÉS	187
gottii (Cryptococcus)	7	<i>Gyropus</i>	187
gougeroti (Sporotrichum)	25		
grabhami (Cyclolepteron)	204	H	
gracile (Paramphistomum)	88	habereri (Culicoides)	210
gracilis (Glyricola)	187	<i>Hæmadipsa</i>	139
gracilis (Hymenolepis)	76	HÆMADIPSINÉS	139
gracilis (Spirochæta)	51	<i>Hæmaphysalis</i>	151
gracilis (Strigea)	102	hæmaphysaloides (Rhipicephalus)	154
grahamii (Culicoides)	210	<i>Hæmatobia</i>	227
gralli (Philophthalmus)	98	hæmatobium (Schistosoma)	100
<i>Grammocephalus</i>	126	<i>Hæmatobosca</i>	227
grandis (Diplogonoporus)	82	hæmatodes (Sarcophaga)	231
granulatus (Saccharomyces)	5	<i>Hæmatomyidium</i>	210
granulomatogenes (Cryptococcus)	7	<i>Hæmatomyzus</i>	183
granulosa (Heterakis)	133	<i>Hæmatopinus</i>	181
granulosa (Limnatis)	139	<i>Hæmatopota</i>	218
granulosa penetrans (Spirochæta)	255	<i>Hæmenteria</i>	138
granulosum (Trichophyton)	11	<i>Hæmodipsus</i>	182
granulosus (Echinococcus)	79	<i>Hæmogregarina</i>	55
<i>Graphidium</i>	118	<i>Hæmonchus</i>	116
graphii (Verticillium)	24		

<i>Hæmoproteus</i>	44	HÉTÉROPTÈRES	189
hæmorrhagica (Filaria)	106	HÉTÉROTRICHES	60
hæmorrhoidalis (Gastrophilus)	224	hexagonus (Ixodes)	148
hæmorrhoidalis (Sarcophaga)	231	hexagonus var. cookei (Ixodes)	148
<i>Hæmostrongylus</i>	118	HEXAPODES	179
HALTÉRIDIIDÉS	44	himalayanum (Trypanosoma)	42
hamulosus (Dispharagus)	111	<i>Himantarium</i>	178
hamulus (Heterakis)	133	hippicum (Trypanosoma)	43
<i>Haplophilus</i>	178	<i>Hippobosca</i>	244
harkeri (Strongylus)	120	HIPPOBOSCIDÉS	244
harteri (Cryptococcus)	8	HIPPOBOSCINÉS	244
hawkesi (Hawkesius)	88	<i>Hippocentrum</i>	219
hawkesi (Pseudodiscus)	88	hirsuta (Sarcocystis)	55
<i>Hawkesius</i>	88	hirudinaceus (Gigantorhynchus)	135
hebræum (Amblyomma)	150	HIRUDINÉES	137
<i>Hectopsylla</i>	200	HIRUDININÉS	138
HÉMATOMYZIDÉS	183	<i>Hirudo</i>	139
HÉMATOPINIDÉS	181	hirundinis (Dermanyssus)	142
HÉMATOPININÉS	181	hirundinis (Eciacus)	191
HÉMIPTÈRES	189	hispidum (Gnathostoma)	105
<i>Hemispora</i>	27	<i>Histiogaster</i>	173
<i>Hemistomum</i>	102	<i>Histoplasma</i>	48
HÉMOGRÉGARINIDÉS	54	holmesi (Discomyces)	21
hepatica (Cercomonas)	36	holocyclus (Ixodes)	148
hepatica (Fasciola)	90	hologaster (Goniocotes)	185
hepatica (Stilesia)	71	HOLOMÉTOPEs	241
herbariorum (Aspergillus)	17	HOLOSTOMIENS	101
herpetica (Filaria)	106	HOLOTHYRINÉS	143
hesleri (Cryptococcus)	7	HOLOTHYRUS	143
<i>Heterakis</i>	132	HOLOTRICHES	56
HÉTÉRODACTYLES (Brachycères)	220	<i>Homalogaster</i>	89
heterographus (Lipeurus)	185	hominis (Cercomonas)	36
HÉTÉROMÈRES	248	hominis (Cryptococcus)	7
<i>Heteromita</i>	38	hominis (Discomyces)	21
heteropalpa (Cheyletiella)	159	hominis (Echinorhynchus)	136
<i>Heterophyes</i>	95	hominis (Eimeria)	54
heterophyes (Heterophyes)	95	hominis (Gastrodiscus)	90
		hominis (Paramœba)	34

hominis (Saccharomyces)	6	indicum Paramphistomum)	87
hominis (Tæniarhynchus)	79	indicum (Schistosoma)	101
hominis (Tarsonemus)	162	indicum (Sporotrichum)	25
hominis (Trichomonas)	39	indicum (Trypanosoma)	42
hominis oris (Agamomermis)	112	<i>Indiella</i>	22
HOMŒODACTYLES (Brachy- cères)	213	inermis (Gastrophilus)	224
HOMOPTÈRES	195	inermis (Hymenolepis)	255
horvathi (Sarcocystis)	55	inermis (Ophryoscolex)	62
hospes (Dicrocœlium)	99	infantum (Leishmania)	47
hostilissima (Ecaeta)	210	infiltrans (Cryptococcus)	8
hudeli (Cryptococcus)	8	inflatum (Trichophyton)	10
hudsonia (Babesia)	46	infundibulum (Choanotænia)	74
<i>Hyalomma</i>	149	infuscata (Melusina)	212
hydatigena (Tænia)	78	ingens (Trypanosoma)	43
<i>Hydrotaea</i>	229	ingluvicola (Gongylonema)	110
HYMÉNOLÉPIDIDÈS	73	inodorus (Clinocoris)	190
HYMÉNOLÉPIDINÈS	75	inornatum (Aponomma)	149
<i>Hymenolepis</i>	75, 255	insignis (Philæmatomyia)	228
HYMÉNOSTOMATES	58	instabilis (Trichostrongylus)	119
HYPHOMYCÈTES	20	intectus (Tarsonemus)	161
<i>Hypodærum</i>	96	intestinalis (Amœba)	33
<i>Hypoderma</i>	236	intestinalis (Blepharosphaera)	58
HYPODERMINÈS	235	intestinalis (Fanapepea)	254
hypodytes (Ustilago)	29	intestinalis (Isotricha)	59
<i>Hystrichis</i>	114	intestinalis (Lambliia)	40
		iracundus (Rhinocoris)	192
		irritans (Filaria)	106
		irritans (Lyperosia)	227
		irritans (Mycterotypus)	209
		irritans (Pulex)	196
		irritans (Trombidium)	156
icterodes (Philopterus)	184	ISCHNOCÈRES	183
ilocanum (Echinostoma)	255	isolonche (Heterakis)	133
immitis (Coccidioides)	28	<i>Isotricha</i>	59
immitis (Dirofilaria)	108	israeli (Discomyces)	20
incisa (Paraisotricha)	60	<i>Isthmiophora</i>	97
incisurata (Fannia)	229	italica (Ascocotyle)	95
indica (Melusina)	211	<i>Ixodes</i>	147
indicum (Cotylophoron)	87		
indicum (Endodermophyton)	14		

IXODIDÉS	147	labiatum (Cyclicostomum)	127
IXODOIDÉS	145	labratum (Cyclicostomum)	126
		laceassens (Hæmatopota)	219
		lacrymalis (Thelazia)	109
		lacticolor (Trichophyton)	11
		lacustre (Amphidinium)	52
		<i>Laelaps</i>	144
		<i>Læmbothrium</i>	189
		lævis (Cnemidocoptes)	165
		lævis (Diploposthe)	80
		<i>Lagochilascaris</i>	132
		lahorensis (Ornithodoros)	147
		lambens (Sarcophaga)	231
		<i>Lamblia</i>	40
		<i>Laminosioptes</i>	163
		<i>Lamus</i>	193
		lanceolata (Bütschlia)	57
		lanceolata (Drepanidotænia)	77
		lardarius (Dermestes)	248
		larina (Echidnophaga)	200
		larvarum (Tachina)	241
		LARVÉVORIDÉS	230
		laryngeus Syngamus)	128
		lata (Porogynia)	73
		lateralis (Pangonia)	216
		laticeps (Dispharagus)	111
		latifrons (Sarcophila)	231
		latum (Diphyllobothrium)	82
		latus (Trichodectes)	184
		laverani (Spirochæta)	255
		<i>Laverania</i>	49
		leachi (Hæmaphysalis)	151
		lectularius (Clinocoris)	190
		leesei (Thelazia)	109
		<i>Leishmania</i>	47
		lens (Monas)	37
		lepidum (Amblyomma)	150
		leporis (Hæmaphysalis)	151
J			
jaksoni (Fasciolopsis)	91		
jalina (Eimeria)	54		
japonicum (Schistosoma)	100		
japonicus (Discomyces)	21		
japonicus (Prosthogonimus)	98		
jassyensis (Braunia)	81		
jeanselmei (Sporotrichum)	25		
jenningsi (Menopon)	188		
jeyporensis (Pyretophorus)	204		
jinjaense (Trypanosoma)	42		
<i>Johannseniella</i>	210		
jubata (Blepharocorys)	58		
JULIDÉS	140		
JULIFORMES	140		
<i>Julus</i>	140		
juncea (Filaria)	106		
K			
kartulisi (Amœba)	32		
kilimaræ (Filaria?)	107		
kinealyi (Rhinosporidium)	56		
kingi (Anthocoris)	191		
kingsleyi (Tabanus)	217		
kochi (Monilia)	26		
kochi (Rhipicephalus)	154		
krabbei (Tænia)	78		
krusei (Saccharomyces)	6		
L			
labialis (Filaria)	106		
labiato-papillosa (Setaria)	107		

LEPTIDIDÉS	219	LIPOPTÉNINÉS	246
lesnei (Rhinoeladium)	25	liquefaciens (Discomyces)	21
lesnei (Sporotrichum)	25	listoni (Myzomyia)	203
LEUCOCYTOZOIDÉS	44	LISTROPHORIDÉS	167
<i>Leucocytozoon</i>	44	<i>Listrophorus</i>	
leucostomus (Tabanus)	248	LITHOBIIDÉS	177
<i>Leydenia</i>	34	<i>Lithobius</i>	177
lichtensteini (Læmobothrium)	189	litteratus (Mesocestoides)	66
<i>Lichtheimia</i>	2	lituratum (Trinoton)	189
lienalis (Onchocerca?)	109	<i>Loa</i>	105
LIGULINÉS	81	loa (Filaria)	105
limax (Amœba)	253	loa (Loa)	105
limbata (Toxascaris)	132	lobosa var. guttula (Amœba)	31
limbatus (Trichodectes)	184	lobosa var. oblonga (Amœba)	31
limensis (Calliphora)	233	lombricoides (Ascaris)	131
<i>Limnatis</i>	139	lommeni (Pycnosporium)	28
lindemanni (Sarcocystis)	55	lonchoptera (Ascaris)	131
lineare (Trichosoma)	114	londinensis (Julus)	140
linearis (Bunodera)	96	longecirratum (Bunostomum)	125
lineata (Heterakis)	133	longemucronatum (Characosto-	
lineata (Hypoderma)	236	mum)	124
lineata (Pristirhynchomyia)	229	longicauda (Cercomonas)	36
lineatus (Mesocestoides)	66	longicaudum (Liotheum)	187
lineola (Tabanus)	248	longicephalum (Menopon)	188
lingardi (Trypanosoma)	42	longicollis (Davainea)	72
linguæ-pilosæ (Cryptococcus)	7	longicollis (Echinorhynchus)	136
lingualis (Discomyces)	21	longior (Tyroglyphus)	173
<i>Linguatula</i>	176	longipalpis (Glossina)	225
LINGUATULIDÉS	176	longipennis (Glossina)	226
LINOGNATHINÉS	182	LONGIROSTRES	149
<i>Linognathus</i>	182	longistipes (Hæmonchus)	116
linstowi (Zschokkeella)	69	longus (Rhipicephalus)	154
LINSTOWINÉS	69	<i>Lophoptes</i>	143
LIOTHÉIDÉS	187	loxodontis (Cobboldia)	239
<i>Liotheum</i>	187	lucida (Metroliaesthes)	75
<i>Lipeurus</i>	185	<i>Lucilia</i>	232
<i>Liponyssus</i>	142	lunulatus (Rhipicephalus)	154
<i>Lipoptena</i>	246	luridum (Trinoton)	189

<i>luteola</i> (Auchmeromyia)	234	<i>mancupatus</i> (Carmyerius)	86
<i>luteolus</i> (Discomyces)	22	<i>mancupatus</i> (Gastrothylacides)	86
<i>Lycocoris</i>	191	<i>manicata</i> (Fannia)	229
<i>Lynchia</i>	245	<i>mansoni</i> (Foxia)	23
<i>Lyperosia</i>	227	<i>mansoni</i> (Indiella)	22
		<i>mansoni</i> (Oxyspirura)	110
		<i>mansoni</i> (Schistosoma)	100
		<i>mansoni</i> (Sparganum)	83
		<i>Mansonia</i>	207
		<i>Margaropus</i>	153
M		<i>marginale</i> (Anaplasma)	48
<i>macellaria</i> (Compsomyia)	233	<i>marginale</i> (Pycnosoma)	233
<i>macfadyeni</i> (Trichophyton)	13	<i>marginata</i> (Belascaris)	132
<i>macleani</i> (Leucocytozoon)	44	<i>marginata</i> (Tænia)	78
<i>mactans</i> (Hæmatopota)	219	<i>maritima</i> (Ascaris)	131
<i>maculata</i> (Cephalomyia)	238	<i>marmoreum</i> (Amblyomma)	150
<i>maculata</i> (Hippobosca)	244	<i>marshalli</i> (Ostertagia)	119
<i>maculata</i> (Melusina)	211	<i>martini</i> (Anopheles)	203
<i>maculatum</i> (Amblyomma)	150	<i>Mastigamæba</i>	35
<i>maculipalpis</i> (Nyssorhynchus)	205	<i>Mastigocladium</i>	24, 253
<i>maculipennis</i> (Anopheles)	203	<i>mastigodes</i> (Oxyuris)	133
<i>maculosa</i> (Limnatis)	139	MASTIGOPHORES	35
<i>maculosa</i> (Stygeromyia)	227	<i>maura</i> (Lynchia)	245
<i>madagascariensis</i> (Davainea)	72	<i>maxima</i> (Piromonas)	37
<i>maduræ</i> (Discomyces)	20	<i>maxima</i> (Sphæromonas)	37
<i>Madurella</i>	22	<i>mazzantii</i> (Filaria)	106
<i>magalhæsi</i> (Dirofilaria)	108	<i>medicinalis</i> (Hirudo)	139
<i>maggii</i> (Diplodinium)	63	<i>medinensis</i> (Dracunculus)	105
<i>magna</i> (Anoplocephala)	67	<i>mediopunctatum</i> (Cycloleppterum)	204
<i>magna</i> (Fasciola)	91	<i>megacephala</i> (Pycnosoma)	233
<i>magnifica</i> (Wohlfahrtia)	232	<i>megalops</i> (Hymenolepis)	76
<i>magrettii</i> (Pangonia)	216	<i>megastoma</i> (Spiroptera)	110
MALACOCOTYLÉS	83	<i>megistus</i> (Lamus)	193
MALACODERMES	250	<i>megnini</i> (Ornithodoros)	147
<i>malariae</i> (Laverania)	49	<i>megnini</i> (Trichophyton)	11
<i>malariae</i> (Plasmodium)	49	<i>Megninia</i>	170
<i>Malassezia</i>	23	<i>meigeni</i> (Sarcophila)	231
<i>malignus</i> (Aspergillus)	17	<i>melanogastra</i> (Drosophila)	242
MALLOPHAGES	183		
<i>mamillana</i> (Anoplocep'ala)	67		
<i>mammosum</i> (Diplodinium)	63		

<i>Melanolestes</i>	194	milnei (Culicoides)	210
melanops (Lithobius)	177	minei (Spirochæta)	51
meleagridis (Amœba)	32	minima (Oicomonas)	36
meleagridis (Lipeurus)	185	minima (Piromonas)	37
meleagris (Hymenolepis)	76	minima (Sphæromonas)	37
melis (Isthmiophora)	97	minimum (Entodinium)	63
<i>Melophagus</i>	246	minimum (Penicillium)	19
<i>Melusina</i>	211	minor (Dermoglyphus)	170
MÉLUSINIDÉS	211	minor (Goniodes)	186
MÉLYRIDÉS	250	minor (Lagochilascaris)	132
membranogenes (Saccharomyces)	5	minor (Triodontophorus)	127
<i>Menopon</i>	488	minuseula (Melusina)	212
mentagrophytes (Trichophyton)	11	minuta (Amœba)	33
mentulata (Ostertagia)	119	minuta (Ascocotyle)	95
mericourti (Acaropsis)	159	minutissimus (Discomyces)	21
meridionale (Microtrombidium)	156	minutum (Balantidium)	61
meridionalis (Melusina)	212	minutus (Polymorphus)	136
MERMITHIDÉS	112	miurai (Amœba)	32
mesnili (Tetramitus)	40, 254	modestus (Dermacentor)	152
<i>Mesocestoides</i>	66	molestissimus (Tetranychus)	157
MÉSOCESTOÏDIDÉS	66	molestus (Tabanus)	218
MÉTASTATIQUES	101	molestus (Tydeus)	160
MÉTASTIGMATES	140	molitor (Tenebrio)	249
MÉTASTRIÉS	148	MONADIDÉS	37
MÉTASTRONGYLINÉS	115	<i>Monas</i>	37
<i>Metastrongylus</i>	116	<i>Moniezia</i>	68
<i>Metatrombium</i>	156	<i>Monilia</i>	26
meteorica (Hydrotæa)	229	moniliformis (Gigantorhynchus)	135
MÉTORCHIINÉS	94	moniliformis (Porocephalus)	176
<i>Metorchis</i>	94	monospora (Bargellinia)	17
<i>Metroliasthes</i>	75	<i>Monostoma</i>	84
<i>Microfilaria</i>	105	MONOSTOMIDÉS	84
MICROPEZIDÉS	242	MONOSTOMIENS	83
<i>Microspalax</i>	168	monstrosus (Hyalomma)	149
<i>Microsporum</i>	14, 253	montgomeryi (Melusina)	212
microstoma (Spiroptera)	110	montgomeryi (Trypanosoma)	255
<i>Microtrombidium</i>	156	montoyai (Monilia)	26
miescheriana (Sarcocystis)	55	montoyai (Penicillium)	19

<i>Montoyella</i>	27		
mordax (Tabanus)	218		
mordens (Physaloptera)	130	NABIDÉS	195
morélie (Amblyomma)	150	naïæ-sputatricis (Porocephalus)	176
morsitans (Glossina)	226	nanum (Trypanosoma)	42
morsitans (Tabanus)	217	nasalis (Gastrophilus)	224
<i>Mortierella</i>	4	nasicola (Syngamus)	128
MORTIÉRELLÉES	4	nassatum (Cylicostomum)	127
mortinatalium (Amœba)	33	nasutus (Dispharagus)	111
mortuorum (Cynomyia)	232	neavei (Leucoctozoon)	44
moubata (Ornithodoros)	146	<i>Necator</i>	125
mucedo (Mucor)	2	<i>Necrobia</i>	251
<i>Mucor</i>	1	neglecta (Bütschlia)	57
MUCORÉES	1	NÉMATHELMINTHES	103
MUCORINÉES	1	NÉMATODES	103
muktessari (Trypanosoma)	42	<i>Nematodirus</i>	120
<i>Multiceps</i>	79	NÉMOCÈRES	201
multiceps (Multiceps)	79	nemoralis (Tabanus)	217
multilocularis (Echinococcus)	80	neo-caledonica (Pangonia)	216
murina (Hymenolepis)	76	<i>Neocuterebra</i>	239
<i>Musca</i>	228	néo-endothrix (Trichophyton)	10
MUSCIDÉS	223	NÉOSPORIDIES	55
MUSCIDINÉS	224	<i>Nephrophages</i>	162
<i>Muscina</i>	230	neumanni (Hæmaphysalis)	151
MUSCINÉS	228	neumanni (Moniezia)	69
musculosa (Hymenolepis)	76	neveuxi (Spirochæta)	51
mutabile (Monostoma)	84	nicollei (Spirochæta)	51
mutabilis (Davainea)	72	<i>Nicrophorus</i>	252
mutans (Cnemidocoptes)	165	nidulans (Aspergillus)	17
mutans (Theileria)	46	nidulans (Sarcopterinus)	158
mycetomi (Madurella)	22	niellyi (Rhabditis)	103
<i>Mycterotypus</i>	209	niger (Aspergillus)	17
mysomelas (Linnaeus)	139	niger (Cryptococcus)	7
mystax (Belascaris)	132	niger (Rhizopus)	4
<i>Myzomyia</i>	203	nigra (Montoyella)	27
<i>Myzorhynchus</i>	204	nigra (Musca)	228
		nigra (Stomoxys)	226
		nigricans (Rhizopus)	4

nigricans var. columbæ (Ornithoetona)	247	obtusa (Spirochæta)	50
nigricornis (Hæmatopota)	218	occidentalis (Dermacentor)	152
nigritus (Tabanus)	217	occidentalis (Ostertagia)	119
nigrofusca (Glossina)	226	oceanica (Calliphora)	234
nigrolineatus (Dermacentor)	152	ochmanni (Microfilaria)	107
nigrovarius (Conorhinus)	193	ochraceum (Trichophyton)	12
nilotica (Limnatis)	139	ocreatus (Synthetocaulus)	117
nipponica (Amœba)	33	octodactyla (Cloacina)	115
nitens (Dermacentor)	152	oculatus (Rhipicephalus)	154
nitens (Rhipicephalus)	154	oculi (Agamofilaria)	107
niveum (Trichophyton)	11	oculi canini (Filaria?)	106
nobilis (Lucilia)	232	<i>Æcacta</i>	210
nocturna (Microfilaria)	106	<i>Æciacus</i>	190
<i>Notocotyle</i>	84	<i>Ædemagena</i>	236
NOTOCOTYLIDÉS	84	<i>Æsophagodontus</i>	127
<i>Notoedres</i>	164	ÆSOPHAGOSTOMÉÉS	121
noverca (Opisthorchis)	93	<i>Æsophagostomum</i>	121
novyi (Spirochæta)	50	ÆSTRINÉS	236
noxialis (Hæmatopota)	219	<i>Æstrus</i>	237
nudus (Cytolæichus)	163	officinalis (Hæmenteria)	138
nullicollis (Moniezia)	69	<i>Oicomonas</i>	36
numidæ (Leucocytozoon)	45	<i>Oidium</i>	26
numidæ (Lipeurus)	185	OLFERSIINÉS	245
numidæ (Menopon)	188	OLIGOTRICHES	61
numidæ (Microfilaria)	107	<i>Ollulanus</i>	129
numidæ (Trypanosoma)	43	<i>Onchocerca</i>	109
numidianus (Goniodes)	186	oneophora (Cooperia)	120
<i>Nuttallia</i>	46	<i>Oospora</i>	16, 26
<i>Nyctotherus</i>	60	<i>Ophryoscolex</i>	62
<i>Nyssorhynchus</i>	205	ophthalmobium (Agamodistomum)	93
		OPISTHORCHIIDÉS	93
		OPISTHORCHIINÉS	93
		<i>Opisthorchis</i>	93
		orbitalis (Melusina)	212
		örleyi (Dipylidium)	74
		ornatus (Pseudodiscus)	88
		<i>Ornithoetona</i>	247
		<i>Ornithodoros</i>	146

O

<i>Ornithomyia</i>	246	<i>pallidum</i> (Treponema)	51
ORNITHOMYINÈS	246	<i>palpalis</i> (Glossina)	225
<i>Ornithonomus</i>	186	<i>palpebralis</i> (Agamofilaria)	107
<i>Orthocœlium</i>	87	<i>paludis</i> (Myzorhynchus)	205
orthocœlium (Orthocœlium)	87	<i>pancreaticum</i> (Eurytrema)	99
orthocœlium (Paramphistomum)	87	<i>Pangonia</i>	215
<i>Ortholfersia</i>	245	PANGONINÈS	214
ORTHORHAPHES	201	<i>papatasi</i> (Phlebotomus)	202
<i>Oscinis</i>	243	<i>papillatus</i> (Pfenderius)	89
<i>osleri</i> (Filaria)	106	<i>papillosum</i> (Cauliorechis)	87
<i>ostertagi</i> (Ostertagia)	119	<i>papillosum</i> (Paramphistomum)	87
<i>Ostertagia</i>	119	<i>papillosum</i> (Trichosoma)	255
<i>Otodectes</i>	167	<i>papillosus</i> (Eustrongylides)	115
ovale (Pityrosporum)	28	<i>par</i> (Tabanus)	217
ovale (Trichosporum)	24	<i>Parachordodes</i>	134
ovalis (Didesmis)	64	<i>paradoxa</i> (Simondsia)	112
ovalis (Gyropus)	187	<i>paradoxus</i> (Hæmatomyzus)	183
ovalis (Paraisotricha)	60	<i>paraechinobothrida</i> (Davainea)	72
ovalis (Trichosporum)	24	<i>paraense</i> (Hæmatomyidium)	211
ovillus (Hæmatopinus)	181	<i>Paragonimus</i>	92
ovina (Chabertia)	122	<i>Paragordius</i>	134
ovina (Spirochæta)	50	<i>paraguayensis</i> (Melusina)	212
ovinus (Melophagus)	246	<i>Paraisotricha</i>	60
ovis (Ascaris)	131	<i>Paramœba</i>	33
ovis (Babesia)	45	PARAMPHISTOMIDÈS	86
ovis (Æstrus)	237	PARAMPHISTOMINÈS	86
<i>Oxyspirura</i>	110	<i>Paramphistomum</i>	87
<i>Oxyuris</i>	133	<i>parasitica</i> (Amœba)	31
		<i>parasiticus</i> (Rhizoglyphus)	174
		<i>parasiticus</i> (Rhizomucor)	3
		<i>parasitivorax</i> (Cheyletiella)	159
		<i>paratropicalis</i> (Endomyces)	6
		<i>Parendomyces</i>	6
		<i>parmata</i> (Hæmaphysalis)	151
		<i>parumpilosus</i> (Trichodectes)	184
		PARUTÉRININÈS	75
		<i>parva</i> (Bütschli)	57
		<i>parva</i> (Cercomonas)	36

P

<i>pachycephalus</i> (Hystriichis)	115
<i>paehyememis</i> (Dermoglyphus)	170
<i>pachyscelis</i> (Gaigeria)	126
<i>pallicera</i> (Glossina)	226
<i>pallida</i> (Xenopsylla)	197
<i>pallidipennis</i> (Hæmatopota)	218
<i>pallidipes</i> (Glossina)	226

parva (Theileria)	46	perspicillum (Heterakis)	132
parviceps (Goniodes)	186	perstans (Filaria)	106
parvopapillatum (Paramphisto- mum)	87	pertenuis (Treponema)	51
parvorum (Oxyspirura)	110	pertinax (Melusina)	212
parvula (Hymenolepis)	76	pertinens (Hæmatopota)	219
parvum (Diphyllobothrium)	82	perturbans (Hæmatobosca)	227
pasqualei (Dipylidium)	74	pfeifferi (Eimeria)	54
patavinus (Lophoptes)	143	<i>Pfenderius</i>	89
pattoni (Musca)	228	phagocytoides (Amœba)	32
pavimentosus (Ornithodoros)	147	pharoensis (Cellia)	205
pecaudi (Trypanosoma)	42	<i>Pharyngobolus</i>	238
pecorum (Gastrophilus)	224	phasianina (Hymenolepis)	76
pecorum (Trypanosoma)	43	<i>Philæmatomyia</i>	228
pectinata (Cooperia)	120	philippinensis (Homalogaster)	89
pectinifera (Spiroptera)	110	philippinensis (Microfilaria)	107
pedalis (Linognathus)	182	philippinus (Tæniarhynchus)	79
PÉDICULIDÈS	180	PHILOPHTHALMIDÈS	97
PÉDICULINÈS	180	<i>Philophthalmus</i>	98
<i>Pediculoides</i>	160	PHILOPTÉRIDÈS	184
PÉDICULOIDINÈS	160	<i>Philopterus</i>	184
<i>Pediculus</i>	180	PHLÉBOTOMINÈS	201
pellio (Rhabditis)	103	phlebotomum (Bunostomum)	125
pellucidus (Prosthogonimus)	98	<i>Phlebotomus</i>	201
pendula (Tubifera)	222	phœostomum (Menopon)	188
penetrans (Dermatophilus)	199	<i>Phonergates</i>	194
<i>Penicillium</i>	19	PHORIDÈS	222
perflava (Melusina)	212	phthirioides (Margaropus)	153
perfoliata (Anoplocephala)	67	<i>Phthirus</i>	180
perfoliatus (Echinochasmus)	97	PHYCOMYCÈTES	1
perforans (Spiroptera)	110	phylloides (Demodex)	176
PÉRIDINIDÈS	52	<i>Physaloptera</i>	130
<i>Peridinium</i>	52	<i>Physocephalus</i>	256
perneti (Epidermophyton)	13	PHYTOPHAGES	249
pernigra (Melusina)	212	pictor (Aspergillus)	19
persicolor (Trichophyton)	11	piliferus (Linognathus)	182
persicus (Argas)	145	pilosum (Trichophyton)	10
personatus (Reduvius)	192	pilosus (Ixodes)	148
		pilosus (Trichodectes)	184

pintneri (Davainea)	72	POLYTRICHES	60
<i>Piophila</i>	241	poriceps (Metatrombium)	156
pipiens (Culex)	206	<i>Porocephalus</i>	176
pipistrelli (Clinocoris)	190	<i>Porogynia</i>	73
pireum (Blepharoprosthium)	57	posteiliata (Bütsehlia)	57
piriformis (Heteromita)	38	potronii (Acremonium)	28
<i>Piromonas</i>	37	powelli (Microfilaria)	107
PIROPLASMIDÉS	45	PRIONIENS	249
pisiformis (Cysticereus)	78	<i>Prionotus</i>	193
pisiformis (Tænia)	78	<i>Pristirhynchomyia</i>	228
pityriasicus (Podurhippus)	179	probolurus (Trichostrongylus)	119
<i>Pityrosporium</i>	28	<i>Probstmayria</i>	104
<i>Placobdella</i>	138	PROCTOPHYLLODINÉS	171
planissima (Moniezia)	69	productum (Menopon)	188
PLASMODIIDÉS	48	proglottina (Davainea)	72
<i>Plasmodium</i>	48	proglottina var. dublanensis	
PLASMODROMES	30	(Davainea)	72
PLATHELMINTHES	65	proliferum (Sparganum)	83
<i>Plectascinéés</i>	8	prolificus (Cnemidocoptes)	165
plica (Trichosoma)	113	prolixus (Rhodnius)	194
plicatile (Trichophyton)	10	<i>Prosimulium</i>	211
plinthopyga (Sarcophaga)	231	PROSTHOGONIMIDÉS	98
pluto (Tabanus)	217	<i>Prosthogonimus</i>	98
pluvialis (Anthomyia)	230	PROSTIGMATES	155
pluvialis (Hæmatopota)	218	prostoma (Isotricha)	59
poculatum (Cylicostomum)	127	PROSTRIÉS	147
<i>Podurhippus</i>	179	<i>Proteocephalus</i>	65
poirieri (Homalogaster)	89	<i>Proteosoma</i>	49
<i>Pollenia</i>	235	proteus (Discomyces)	22
polonica (Bilharziella)	101	<i>Protoclepsis</i>	138
polychromogenes (Discomyces)	21	PROTOMONADINÉS	35
POLYDESMIDÉS	140	PROTOZOAIREs	30
<i>Polydesmus</i>	140	protractus (Conorhinus)	193
polygonum (Trichophyton)	10	<i>Prowazekia</i>	41
POLYMASTIGIDÉS	40	pruinosa (Melusina)	212
POLYMASTIGINÉS	38	<i>Pseudamphistomum</i>	94
<i>Polymorphus</i>	136	<i>Pseudodiscus</i>	88
polymorphus (Echinococcus)	79	pseudo-felineus (Opisthorchis)	93

refringens (Spirochæta)	50	<i>Rhodnius</i>	194
regaudi (Spirochæta)	51	rhoi (Endomyces)	6
regina (Lucilia)	232	RHYNCHOBDELLIDÈS	137
regnieri (Lichtheimia)	3	ricinus (Ixodes)	147
regulare (Trichophyton)	10	ricinus var. ovatus (Ixodes)	148
renggeri (Conorhinus)	193	ricinus var. scapularis (Ixodes)	147
repens (Aspergillus)	17	<i>Rivoltasia</i>	172
repens (Dirofilaria)	108	robustus (Esophagodontus)	127
restiformis (Agamomermis)	112	rodhaini (Cordylobia)	234
reticularis (Amœba)	32	rogieri (Cryptococcus)	8
reticulata (Onchocerca)	109	romanorum (Microfilaria)	107
reticulatus (Dermacentor)	151	rosenbachi (Discomyces)	21
reticulatus (Dispharagus)	111	roseum (Trichothecium)	24
retortæformis (Trichostrongylus)	118	roseus (Saccharomyces)	6
retusum (Trichosoma)	113	rosseteri (Echinocotyle)	77
revolutum (Echinostoma)	96	rossii (Myzomyia)	203
reynieri (Indiella)	22	rossii (Spirochæta)	51
<i>Rhabditis</i>	103	rostrata (Pangonia)	215
<i>Rhagio</i>	219	rostratum (Diplodinium)	63
RHAGIONIDÈS	219	rostratum (Entodinium)	63
<i>Rhinocladium</i>	25	rostratus (Falculifer)	169
<i>Rhinocoris</i>	192	rotunda (Heteromita)	38
<i>Rhinœstrus</i>	237	rotundatus (Clinocoris)	190
rhinolethrum (Sternostoma)	144	rubicundus (Ixodes)	148
<i>Rhinomyza</i>	214	rubidus (Strongylus)	120
RHINONYSSINÈS	143	rubrithorax (Melusina)	212
<i>Rhinosporidium</i>	56	rubrofasciatus (Conorhinus)	193
<i>Rhipicentor</i>	154	rubrum (Epidermophyton)	13
<i>Rhipicephalus</i>	153	rudis (Pollenia)	235
<i>Rhizoglyphus</i>	174	rufescens (Synthetocaulus)	117
rhizoïdea (Cercomonas)	36	ruficornis (Sarcophaga)	231
RHIZOMASTIGIDÈS	35	rufierus (Tabanus)	217
<i>Rhizomucor</i>	3	rufipes (Aphiochæta)	222
RHIZOPODES	30	rufipes (Hippobosca)	245
<i>Rhizopus</i>	3	ruminantium (Dasytricha)	59
rhodesi (Thelazia)	108	rüppellii (Pangonia)	216
rhodesiense (Trypanosoma)	43	ruralis (Sarcophila)	231

S

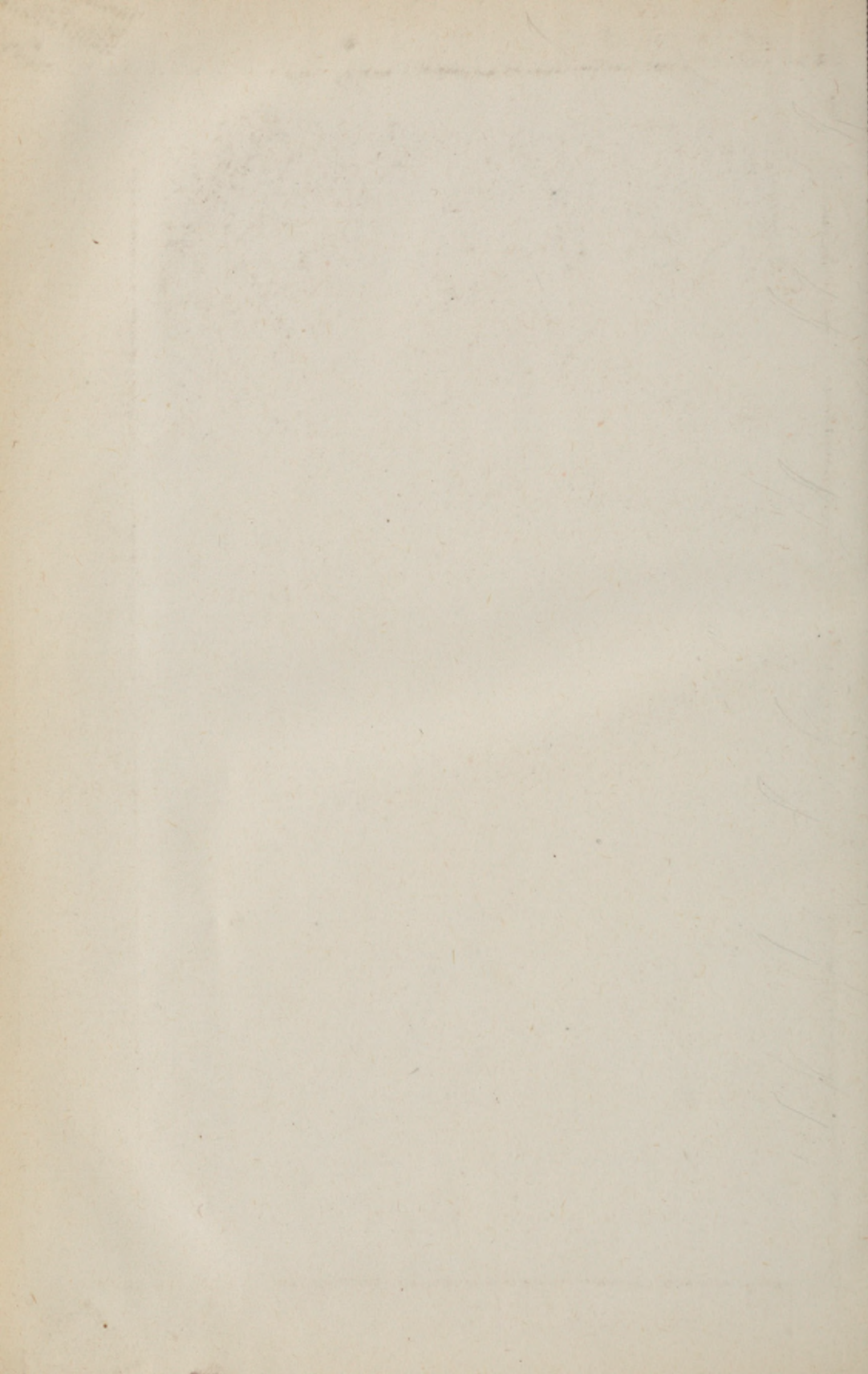
sabouraudi (Trichophyton)	9	scabiei var. cuniculi (Sarcoptes)	165
sabrazesi (Leucocytozoon)	44	scabiei var. dromedarii (Sarcoptes)	164
<i>Saccharomyces</i>	5	scabiei var. equi (Sarcoptes)	164
SACCHAROMYCÉTINÉES	5	scabiei var. leonis (Sarcoptes)	165
saginatus (Tæniarhynchus)	79	scabiei var. ovis (Sarcoptes)	165
sagitta (Hymenolepis)	76	scabiei var. parvulus (Sarcoptes)	165
sakurani (Cryptococcus)	8	scabiei var. suis (Sarcoptes)	165
salmoni (Dermacentor)	152	scabiei var. vulpis (Sarcoptes)	165
saltatrix (Fannia)	229	scabiei var. wombati (Sarcoptes)	165
samboni (Saccharomyces)	5	scalaris (Fannia)	229
sangeri (Bathmostomum)	125	scalaris (Trichodectes)	184
sanguinaria (Stygeromyia)	227	schaudinni (Spirochæta)	50
sanguinarius (Nephrophages)	162	schenki (Sporotrichum)	25
sanguineus (Rhipicephalus)	153	<i>Schistosoma</i>	100
sanguinis equi (Microfilaria)	107	SCHISTOSOMIDÉS	100
sanguinolenta (Spiroptera)	110	SCHIZOMÉTOPEs	223
sanguinolentus (Bdellolarynx)	228	<i>Schizotrypanum</i>	43
sanguisugens (Hæmatobia)	227	schönleinii (Achorion)	16
sanguisugus (Conorhinus)	193	scoliocœlium (Paramphistomum)	88
<i>Sarcocystis</i>	55	scolopaceus (Rhagio)	220
<i>Sarcophaga</i>	231	<i>Scopulariopsis</i>	253
SARCOPHAGINÉS	230	scutatatum (Gongylonema)	110
<i>Sarcophila</i>	231	<i>Scutigera</i>	177
SARCOPSYLLIDÉS	199	SCUTIGÉRIDÉS	177
<i>Sarcopterinus</i>	158	scutistriata (Melusina)	242
<i>Sarcoptes</i>	164	secedens (Tabanus)	217
SARCOPTIDÉS	163	secundus (Gastrodiscus)	90
SARCOPTOIDÉS	162	seguini (Microfilaria)	107
SARCOSPORIDIES	55	<i>Seira</i>	179
sauli (Tarsonemus)	162	SEPSIDÉS	241
savignyi (Ornithodoros)	146	serialis (Cœnurus)	79
scabiei (Sarcoptes)	164	serialis (Multiceps)	79
scabiei var. aucheniæ (Sarcoptes)	165	sericata (Lucilia)	232
scabiei var. canis (Sarcoptes)	164	serrata (Linguatula)	176
scabiei var. capræ (Sarcoptes)	164	serrata (Tænia)	78
scabiei var. crustosæ (Sarcoptes)	165	serrata (Trichuris)	113
		serratatum (Diphyllobothrium)	82

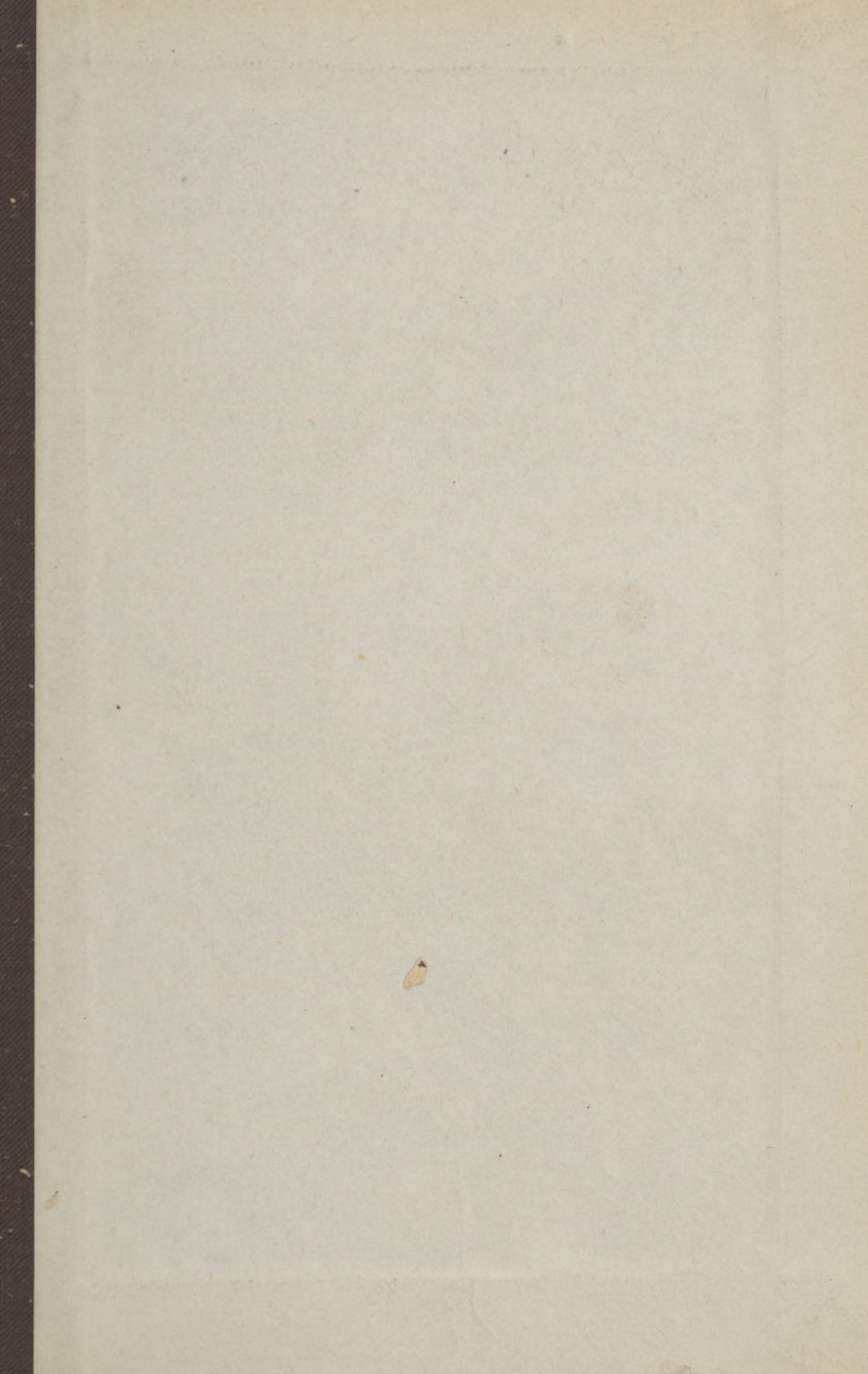
serratus (Triodontophorus)	128	spatiosus (Gastrothylacias)	86
<i>Setaria</i>	107, 256	spermaticus (Histiogaster)	174
setigera (Hymenolepis)	76	sphærocephalus (Echinorhynchus)	136
sexalatus (Physocephalus)	256	sphærocephalus (Trichodectes)	184
sexcoronatum (Dipylidium)	74	<i>Sphæromonas</i>	36
siamense (Paramphistomum)	87	sphenoïdes (Amœbotænia)	74
siamensis (Fischæderius)	86	spicularia (Filaria)	106
siamensis (Sarcocystis)	55	<i>Spilopsyllus</i>	198
siebenmanni (Aspergillus)	17	spindale (Schistosoma)	101
silacea (Chrysops)	214	spinifera (Ortholfersia)	245
<i>Silpha</i>	252	spinigera (Hæmaphysalis)	151
SILPHIDÈS	251	spinigerum (Gnathostoma)	105
SILPHIENS	251	spinosa (Amœba)	32
SILPHINÈS	251	spinosa (Eidamella)	16
<i>Silvanus</i>	250	spinosus (Mucor)	2
similis (Geophilus)	178	spiralis (Dispharagus)	111
<i>Simondsia</i>	112	spiralis (Trichinella)	114
simplicicolor (Melusina)	212	<i>Spirochaeta</i>	50, 255
simulans (Opisthorchis)	93	SPIROCHÉTIDÈS	49
SIMULIIDÈS	211	<i>Spirodinium</i>	64
<i>Simulium</i>	211	<i>Spiroptera</i>	110
simus (Rhipicephalus)	153	splendidum (Amblyomma)	150
sinensis (Clonorchis)	94	spongoïdes (Trichophyton)	10
sinensis (Myzorhynchus)	205	<i>Sporotrichum</i>	25
SIPHONAPTÈRES	195	squamosa (Neocuterebra)	239
sipunculiformis (Strongylus ?)	123	stabulans (Muscina)	230
siro (Tyroglyphus)	173	stabularis (Lælaps)	144
sitiens (Culex)	206	stanleyi (Pseudodiscus)	88
smithi (Leucoctozoon)	44	STAPHYLINIFORMES	251
socialis (Tabanus)	217	<i>Stegomyia</i>	206
sodalis (Geophilus)	178	stellata (Hemispora)	27
<i>Solenopotes</i>	182	stenocephala (Uncinaria)	124
solium (Tænia)	78	stenogyrata (Spirochaeta)	51
somaliensis (Indiella)	23	stenopsis (Linognathus)	182
sordidella (Johannseniella)	210	STÉPHANOPHARYNGINÈS	88
soudanense (Trypanosoma)	42	<i>Stephanopharynx</i>	88
<i>Sparganum</i>	83	stephanostomum var. Thomasi	
spathiger (Nematodirus)	120	(Esophagostomum)	121
spatiosus (Carmyerius)	86	<i>Stephanurus</i>	129

taciturna (Hæmatopota)	219	TÉTRANYPHIDÉS	157
<i>Tænia</i>	77	<i>Tetranynchus</i>	157
<i>Tæniarhynchus</i>	79	TÉTAPHYLLIDIENS	65
tæniatus (Echinorhynchus)	136	texana (Ascaris)	131
TÆNIIDÉS	77	theileri (Spirochæta)	50
tæniola (Tabanus)	217	theileri (Trypanosoma)	42
<i>Tæniorhynchus</i>	207	<i>Theileria</i>	46
talaje (Ornithodoros)	146	<i>Thelazia</i>	108
taniguchii (Filaria)	106	theobaldi (Nyssorhynchus)	205
tarandi (Cysticercus)	78	thibiergeii (Discomyces)	21
tarandi (Ædemagena)	236	tholloni (Amblyomma)	150
tardum (Microsporium)	14	tholozani (Ornithodoros)	147
TARSONÉMIDÉS	160	thoracinus (Tabanus)	217
TARSONÉMINÉS	161	<i>Thysanosoma</i>	69
<i>Tarsonemus</i>	161	THYSANOSOMINÉS	69
telarius (Tetranynchus)	157	<i>Tichomyza</i>	243
TÉLOSPORIDIES	52	tlalsahuatæ (Trombidium)	156
TENDIPÉDIDÉS	208	togolense (Trypanosoma)	43
<i>Tenebrio</i>	249	tokishigei (Cryptococcus)	7
TÉNÉBRIONIDÉS	248	tolosanus (Parachordodes)	134
TÉNÉBRIONIENS	248	tomentosum (Microsporon)	15
TÉNÉBRIONINÉS	248	tomentosus (Tabanus)	217
tenella (Sarcocystis)	55	tonsurans (Trichophyton)	9
teniaeformis (Tænia)	78	torquens (Hæmatopota)	219
tenuicollis (Cysticercus)	78	torrens (Tersesthes)	209
tenuirostris (Hymenolepis)	76	torrentium (Curupira)	213
tenuirostris (Ixodes)	148	<i>Towascaris</i>	132
tenuis (Trichostrongylus)	119	<i>Toxoplasma</i>	47
<i>Ternidens</i>	122	tozeuri (Oospora)	27
terrestris (Julus)	140	trachealis (Syngamus)	128
<i>Tersesthes</i>	209	transvaaliense (Trypanosoma)	42
tessellata (Protoctopsis)	138	TRÉMATODES	83
testudinarium (Amblyomma)	150	<i>Treponema</i>	51
tetracanthum (Cylicostomum)	126	<i>Triadinium</i>	64
tetragona (Amœba)	33	triangularis (Paraisotricha)	60
tetragona (Davainea)	72	<i>Trichinella</i>	114
TÉTRAMITIDÉS	39	trichiura (Trichuris)	113
<i>Tetramitus</i>	39, 254	<i>Trichodectes</i>	183

urosulatum (Crassisoma)	124	verrucosa (Catatropis)	85
<i>Ustilago</i>	29	verrucosum (Gongylonema)	110
ustus (Tabanus)	217	verrucosum (Trichophyton)	12
utero-vaginalis vitulæ (Trichomonas)	39	VERS	65
V			
vaccinæ (Spirochæta)	50	versicolor (Amblyomma)	150
vaginalis (Cercomonas)	36	versicolor (Hippocentrum)	219
valvata (Blepharocorys)	58	<i>Verticillium</i>	24
valvulas destruens bovis (Discomyces)	21	vesicularis (Heterakis)	133
vandersandei (Microtrombidium)	156	vespertilionis (Argas)	146
variabile (Dithyridium)	81	vesuviana (Chætecheline)	178
variabilis (Dermacentor)	152	viaticus (Achorutes)	179
varians (Davainea)	72	victoriensis (Argas)	146
varians (Dermoglyphus)	170	villosa (Calliphora)	234
variatus (Tabanus)	217	villosa (Hymenolepis)	75
variegatum (Amblyomma)	150	villosum (Microsporum)	15
variegatus (Conorhinus)	193	vincenti (Anopheles)	203
variegatus (Dermacentor)	152	vincenti (Spirochæta)	50
varius (Culicoides)	210	vinosum (Trichophyton)	12
varius (Paragordius)	134	violaceum (Achorion)	253
vasorum (Hæmostrongylus)	118	violaceum (Trichophyton)	9
velata (Megninia)	171	violaceus (Parachordodes)	135
velveticum (Microsporum)	14	viride (Balantidium)	61
venezuelense (Trypanosoma)	43	viridula (Compsomyia)	233
ventricosus (Hæmodipsus)	182	visceralis (Eustrongylus)	114
ventricosus (Pediculoides)	161	vitrinus (Trichostrongylus)	119
venulosum (Esophagostomum)	121	vittata (Stilesia)	71
venusta (Hymenolepis)	76	vituli (Linognathus)	182
venusta (Melusina)	212	vitulorum (Ascaris)	131
venustus (Dermacentor)	152	vivax (Plasmodium)	49
vermicularis (Amœba)	32	vivax (Trypanosoma)	42
vermicularis (Oxyuris)	133	vivipara (Probstmayria)	104
VERMIFORMES	175	viviparus (Dictyocaulus)	117
<i>Vermipsylla</i>	199	vogti (Moniezia)	69
VERMIPSYLLINÉS	199	volvulus (Onchocerca)	109
		volzi (Davainea)	72
		vomitória (Calliphora)	233
		vryburgi (Agriostomum)	122
		vulgaris (Strongylus)	123

W		<i>Xenopsylla</i>	197
watsoni (Watsonius)	89		
<i>Watsonius</i>	89	Z	
weinbergi (Prowazekia)	41	zeylanica (Hæmadipsa)	139
wellingtoni (Hæmaphysalis)	151	zeylanica (Heteromita)	38
wellmanni (Melusina)	212	ziemanni (Anopheles)	203
westermani (Paragonimus)	92	ziemanni (Rhipicephalus)	154
wiehmanni (Microtrombidium)	156	zonata (Pangonia)	215
williamsi (Amœba)	253	<i>Zschokkeella</i>	69
<i>Wohlfahrtia</i>	231	zürni (Eimeria)	54
		ZYGOMYCÈTES	1
X			
xanthosomus (Metorchis)	94		





NATIONAL LIBRARY OF MEDICINE



NLM 00104967 1