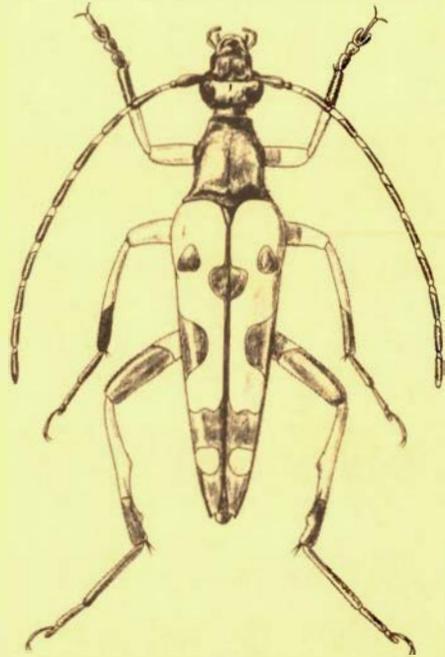


FAUNE DE BELGIQUE

LONGICORNES

(CERAMBYCIDAE)

Ann MUYLAERT



INSTITUT ROYAL DES SCIENCES NATURELLES DE BELGIQUE

1990



INSTITUT ROYAL DES SCIENCES
NATURELLES DE BELGIQUE

KONINKLIJK BELGISCH INSTITUUT
VOOR NATUURWETENSCHAPPEN

FAUNE DE BELGIQUE
LONGICORNES
(CERAMBYCIDAE)

Ann MUYLAERT

Collaborateur scientifique
à l'Institut royal
des Sciences naturelles de Belgique

Traduit du néerlandais par G. COULON

Institut royal des Sciences naturelles
de Belgique
rue Vautier 29
B - 1040 BRUXELLES

Koninklijk Belgisch Instituut voor
Natuurwetenschappen
Vautierstraat 29
B - 1040 BRUSSEL

Rédacteur en chef / Hoofdredacteur: J. Van Goethem.
Secrétaire de rédaction / Redactiesecretaris: Th. Backeljau.
Comité de rédaction / Redactiecomité: D. Cahen, L. Baert, P. Dessart,
B. Goddeeris, P. Grootaert, Cl. Massin.

La "Faune de Belgique" est une collection d'ouvrages scientifiques créée à l'initiative de l'I.R.Sc.N.B. et accessible à toute contribution originale ayant pour objet l'identification des groupes d'invertébrés qui composent la faune belge.

De reeks "Fauna van België" is een initiatief van het Koninklijk Belgisch Instituut voor Natuurwetenschappen en staat open voor alle originele bijdragen in verband met identificatie van invertebratengroepen die tot de Belgische fauna behoren.

Copyright 1990: Edition de l'Institut royal des Sciences naturelles de Belgique, rue Vautier 29, B - 1040 Bruxelles.

Aucune partie de cette publication ne peut être reproduite ou publiée, que ce soit par impression, photocopie, microfilm ni d'aucune autre manière, sans autorisation écrite de l'éditeur.

D-0339-1990-1

SOMMAIRE

Avant-propos	4
Introduction et remerciements	6
Position dans la classification des insectes	11
Morphologie externe	12
a. Schéma	12
b. Caractères de la famille	14
Mode de vie	15
Récolte et préparation	16
Liste systématique des espèces	18
Tableaux d'identification et descriptions	23
Cartes de distribution	99
Bibliographie	126
Index	131
a. Noms scientifiques	131
b. Noms vernaculaires	139

AVANT-PROPOS A LA VERSION FRANCAISE

De par leur morphologie caractéristique, leur coloration souvent remarquable et leurs dimensions non négligeables, les Longicornes ont toujours constitué un sujet d'étude attrayant pour nombre d'entomologistes. Par ailleurs, le mode de vie de même que l'importance économique de nombreuses espèces ont captivé bien des chercheurs. En conséquence, la famille des Longicornes forme un groupe véritablement bien étudié. La famille fut traitée de manière détaillée dans des faunes française, allemande et néerlandaise très récentes, où toutes ou au moins la plus grande partie de nos espèces indigènes peuvent être retrouvées. Le dernier travail de détermination belge paru, pouvant se vanter d'être complet, est le *Manuel de la Faune de Belgique* d'A. LAMEERE, publié en 1900. Toutes les espèces d'insectes de Belgique connues à l'époque y sont mentionnées, ce qui signifie pour les Longicornes une soixantaine d'espèces. Il va de soi qu'au cours des 80 années qui suivirent, de nombreuses espèces nouvelles pour la faune belge ont été mentionnées.

Le besoin de bons ouvrages de détermination pour la faune belge se fait fortement sentir pour de nombreux groupes d'invertébrés. La série *Faune de Belgique/Fauna van België*, éditée par l'Institut royal des Sciences naturelles de Belgique, pourrait en ce domaine combler une lacune. Il y a déjà quelques années, la décision a été prise à l'I.R.Sc.-N.B. de réanimer cette série et de la poursuivre avec des forces nouvelles. Il entre dans les intentions de traiter dans cette *Faune de Belgique* encore plus de groupes d'une manière compréhensible. L'objectif envisagé est de traiter toutes les espèces de manière détaillée, c'est-à-dire toutes celles connues comme appartenant à la faune belge ainsi que les espèces qui, d'après leur distribution actuelle, pourraient peut-être également être rencontrées dans la nature en Belgique.

C'est avec beaucoup de satisfaction que je puis présenter ici le travail d'Ann MUYLAERT sur les Longicornes de Belgique. En effet, ayant travaillé pendant deux ans au sein d'un projet de Cadre Spécial Temporaire destiné à la mise en ordre d'anciennes collections, Ann MUYLAERT a pris un vif intérêt pour les Cerambycidae. Le C.S.T. terminé, elle a par la suite consacré ses loisirs à l'étude des Cerambycidae de la faune belge. Il lui fallut peu d'encouragements pour convertir en la présente publication ses connaissances et les données recueillies.

Suite au succès rencontré par l'ouvrage d'Ann MUYLAERT, Monsieur Georges COULON a eu l'idée et a pris l'initiative d'en réaliser une traduction. Sa passion pour l'entomologie et son souci pour l'encouragement des jeunes naturalistes l'ont poussé à achever cette entreprise dans des délais assez courts. Il m'est très agréable de féliciter Monsieur

Georges COULON ainsi qu'Ann MUYLEAERT pour leurs contributions bénévoles à la connaissance de notre faune.

Mon plus ardent désir est que cette adaptation française réponde véritablement à un besoin et que d'autres travaux ne manquent pas de suivre prochainement.

Bruxelles, août 1987

Dr J.L. VAN GOETHEM
Chef du département
des Invertébrés

INTRODUCTION

Le présent travail a pour but de permettre l'identification de toutes les espèces de Longicornes appartenant à la faune belge, ainsi que celles qui se rencontrent à proximité des frontières de notre pays (1).

Des larves sont quelquefois introduites avec des bois étrangers (ports, scieries); les adultes éclosent après un certain temps et survivent parfois quelques jours. Il n'a été tenu aucun compte de pareilles découvertes.

Toutefois, les espèces ayant été récoltées à l'une ou l'autre reprise ont également été traitées lorsque leur distribution dans des régions limitrophes laisse penser que leur présence en Belgique est soit probable ou douteuse, soit encore que l'espèce offre quelque intérêt pour des études ultérieures (2).

Nous avons utilisé comme principal ouvrage de base le travail d'A. VILLIERS (1978) "Faune des Coléoptères de France. I. Cerambycidae" et en avons emprunté la nomenclature. Nous avons donné, pour chaque espèce, une brève description où ne sont pas rappelés les caractères ayant été utilisés dans les tableaux d'identification. Nous avons également indiqué le dimorphisme sexuel (longueur des antennes, couleur des élytres) chaque fois que celui-ci était très accusé. Les caractères qui, dans les tableaux dichotomiques, sont placés entre parenthèses ne constituent pas des caractères typiques ou morphologiques de l'ensemble de la sous-famille, de la tribu ou du genre. Ils ne concernent que les espèces belges appartenant à la sous-famille, à la tribu ou au genre considérés.

La coloration de certaines espèces de Longicornes est extraordinairement variable. Nombre de ces variations de couleur, appelées "aberrations chromatiques", ont reçu un nom qui n'est pas reconnu par le Code international de Nomenclature zoologique. Ces noms n'ont donc pas été mentionnés dans notre travail, et le lecteur intéressé s'adressera de préférence à la littérature spécialisée. Tous les synonymes apparaissant souvent ont été repris dans l'index où ils sont suivis de la dénomination correcte. Les noms vernaculaires français ont été indiqués dans la mesure des disponibilités.

Une étude approfondie des collections de l'Institut des Sciences naturelles ainsi que d'autres collections importantes de même que de la littérature jusque et y compris 1982 nous a permis de présenter des cartes de distribution quasiment complètes.

Nous voudrions terminer cette introduction en exprimant notre profonde gratitude à toutes les personnes ayant contribué à la réalisation de ce travail.

(1). Indiquées dans le texte par (O).

(2). Indiquées dans le texte par (X).

Nous avons trouvé à l'Institut royal des Sciences naturelles de Belgique une aide prépondérante. Le Prof. Dr X. MISONNE, Directeur, et le Dr J. VAN GOETHEM, chef du département des Invertébrés, nous ont offert la possibilité de travailler à l'Institut et de bénéficier de toutes les facilités nécessaires à la réalisation de cette faune. Le Dr J. VAN GOETHEM a manifesté pour notre travail un intérêt particulier, nous a constamment encouragée et nous a donné de nombreux conseils. Nos remerciements s'adressent également à feu l'Ir R. DAMOISEAU ainsi qu'au Dr P. GROOTAERT, respectivement chef de travaux et chef de section à la section d'Entomologie, qui se sont offerts à lire le manuscrit et à formuler d'utiles commentaires critiques.

Monsieur le Prof. Dr Ir J. LECLERCQ et le Dr Ir C. VERSTRAETEN de la Faculté des Sciences agronomiques de l'Etat à Gembloux, nous ont accordé l'accès et permis d'étudier toutes les données relatives aux cartes de répartition.

Notre profonde gratitude va enfin à feu le Prof. A. VILLIERS du Muséum national d'Histoire naturelle de Paris qui nous a autorisée à utiliser sa faune comme travail de base et permis d'adapter certaines parties de ses tableaux dichotomiques.

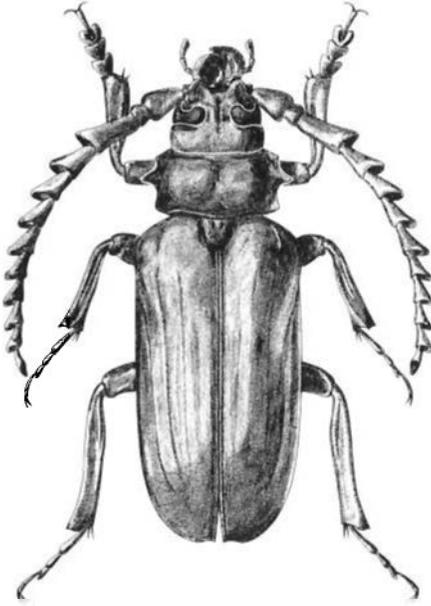


Fig. A - Prionus coriarius (L.)
(Prioninae)

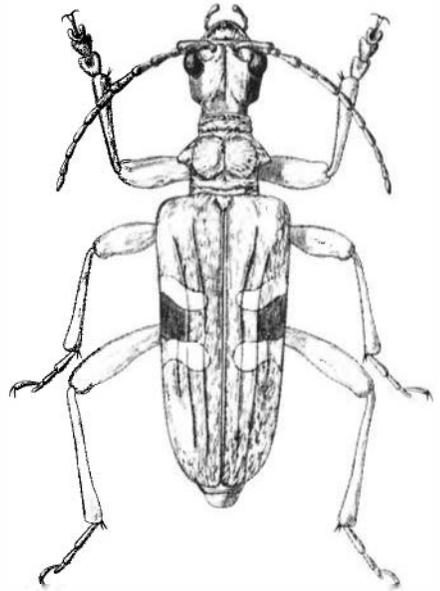


Fig. B - Rhagium mordax (DE GEER)
(Lepturinae)

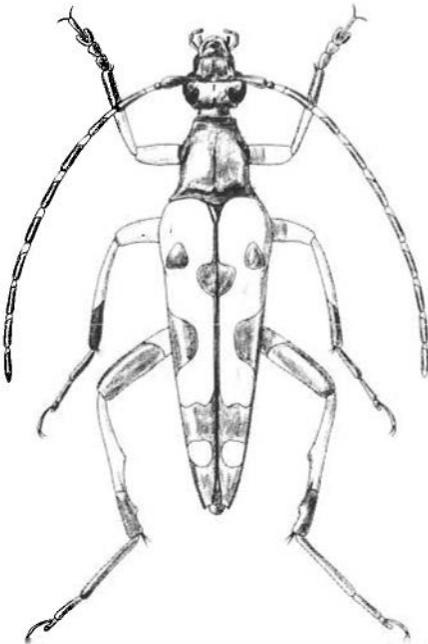


Fig. C - Leptura maculata PODA
(Lepturinae)

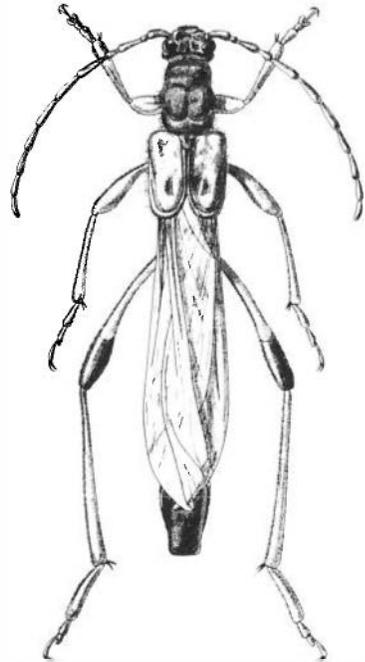


Fig. D - Necydalis major L.
(Lepturinae)

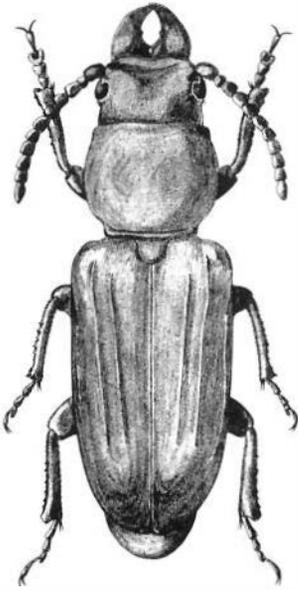


Fig. E - *Spondylis buprestoides* (L.)
(Spondylinae)

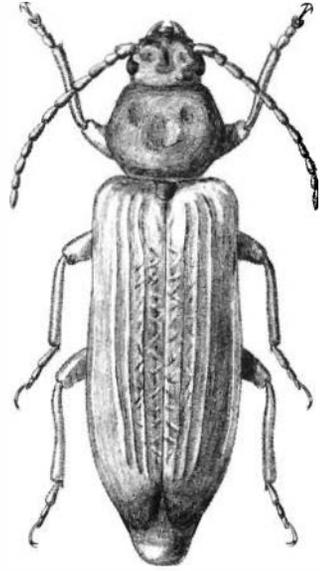


Fig. F - *Asemum striatum* (L.)
(Aseminae)

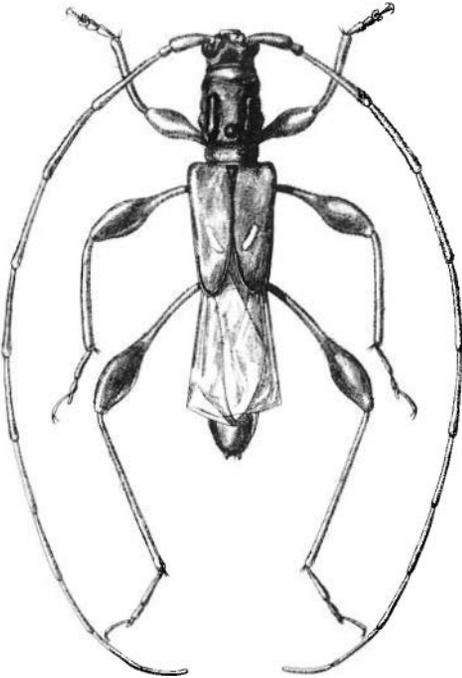


Fig. G - *Molorchus minor* (L.)
(Cerambycinae)

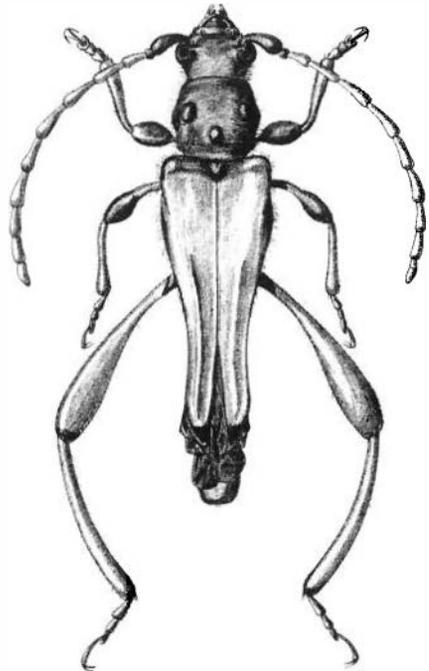


Fig. H - *Stenopterus rufus* (L.)
(Cerambycinae)

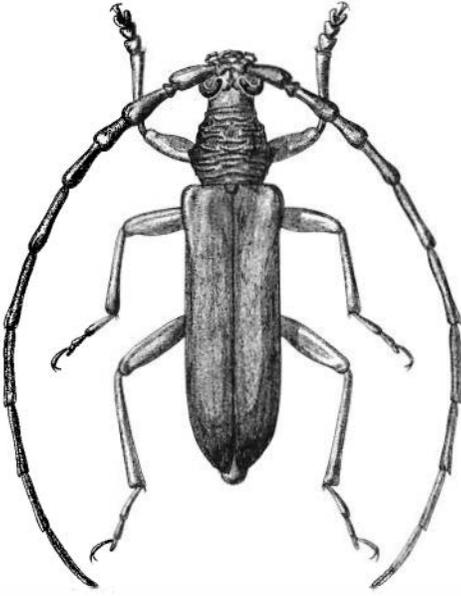


Fig. I - *Cerambyx scopolii* FUESSL.
(Cerambycinae)

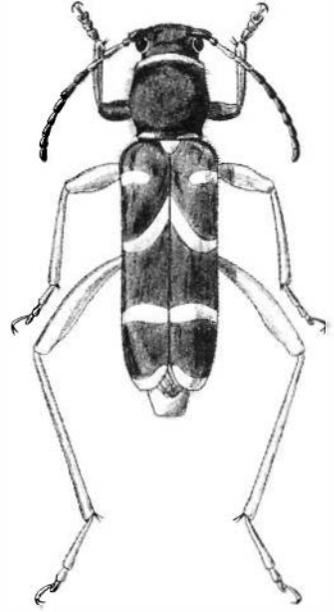


Fig. J - *Clytus arietis* (L.)
(Cerambycinae)

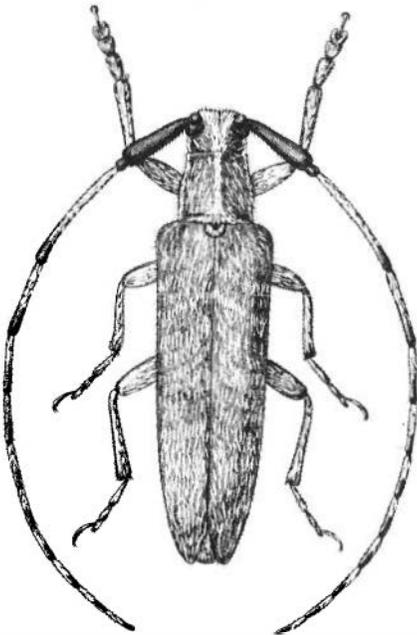


Fig. K - *Agapanthia villosviridescens* (DE GEER)
(Lamiinae)

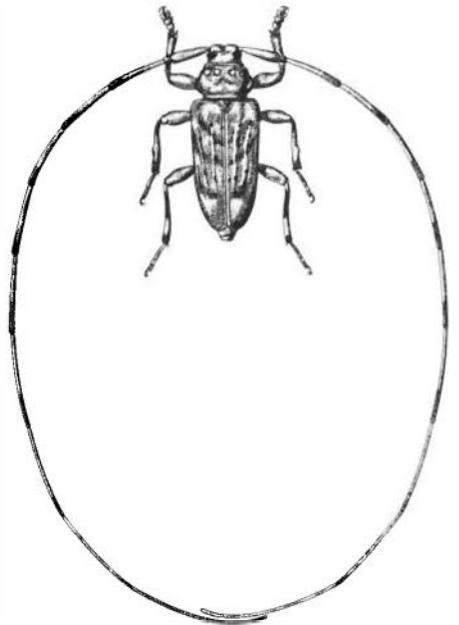


Fig. L - *Acanthocinus aedilis* (L.)
(Lamiinae)

POSITION DANS LA CLASSIFICATION DES INSECTES

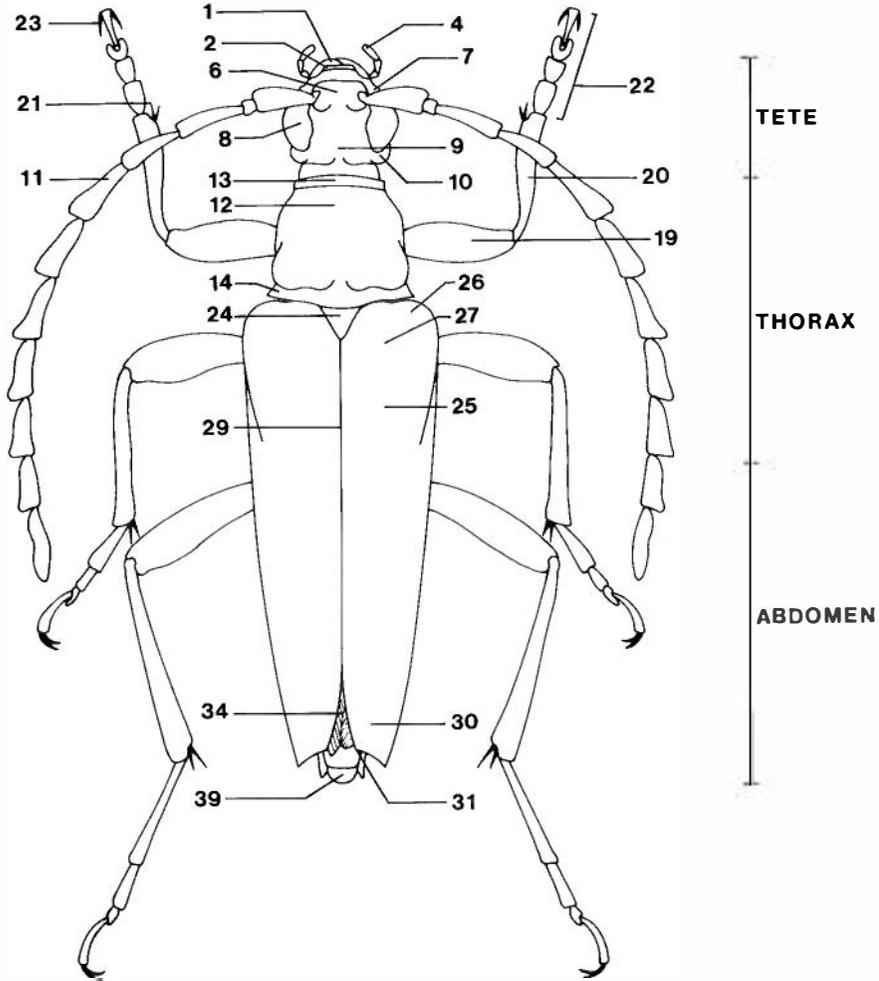
Les Longicornes se situent dans la classe des Insectes au sein de la sous-classe des insectes ailés ou *Pterygota* (insectes en principe ailés, certains ayant perdu leurs ailes au cours de l'évolution). Cette sous-classe comprend deux groupes: les *Hémimétaboles* et les *Holométaboles*. Les *Hémimétaboles* présentent des métamorphoses incomplètes; les stades juvéniles sont semblables aux adultes, et la croissance s'opère via un certain nombre de mues: les Sauterelles, les Cafards, les Libellules, les Punaises, etc. en sont des exemples. Les Longicornes appartiennent au second groupe ou *Holométaboles*, qui offrent des métamorphoses complètes (larve, nymphe, adulte). A titre d'exemple, on peut citer les Névroptères (Chrysopes par ex.), les Mécoptères (Panorpes ou Mouches-scorpion, Pucès de neige), les Papillons ou Lépidoptères, les Phryganes ou Trichoptères, les Diptères (Moustiques, Mouches par ex.), les Hyménoptères (par ex. Abeilles, Guêpes) et, entre autres, les Coléoptères qui sont caractérisés par des ailes antérieures transformées en étuis (élytres).

La première division des Coléoptères européens s'opère sur base de la conformation du premier segment abdominal visible. Lorsque ce segment est complètement divisé en deux en arrière des hanches postérieures, on parle des *Adephages*. Ceux-ci sont composés d'espèces généralement carnassières qui sont terrestres ou peuplent les eaux douces. Les principales familles de ce sous-ordre sont les Cicindèles, les Carabes, les Gyrins et les Dytiques. Chez les autres familles, et donc également les Longicornes, le premier segment abdominal visible n'est pas divisé: elles forment le sous-ordre des *Polyphages*. Au sein de ce sous-ordre, les Longicornes se rangent dans la superfamille des *Chrysomeloidea* (ou Phytophages) qui se distingue des autres superfamilles par la présence de tarsi apparemment composés de quatre articles (voir plus loin).

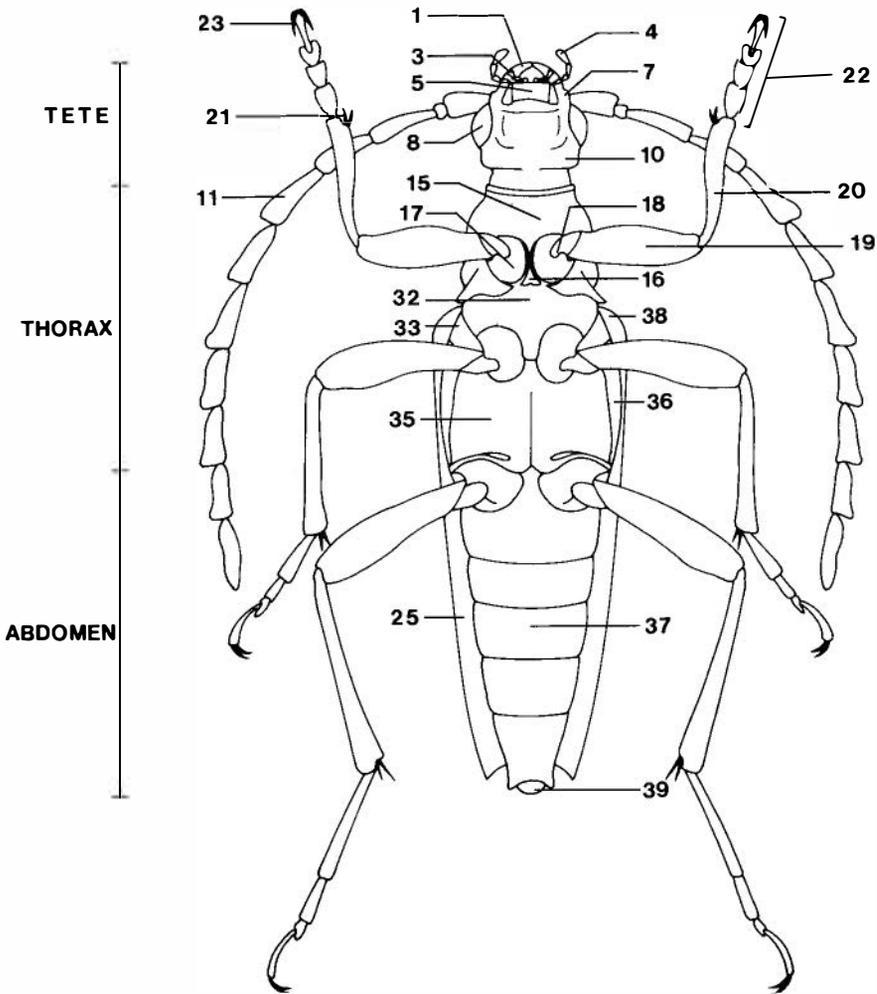
Les Longicornes, appelés également Capricornes, doivent leur nom à leurs longues antennes qui sont étendues le long du dos au repos et dépassent alors souvent l'extrémité du corps.

MORPHOLOGIE EXTERNE

Tous les caractères nécessaires à l'identification sont repris dans les figures.



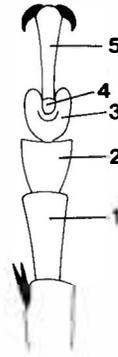
- | | |
|------------------------------------|--|
| 1. Mandibule (mâchoire supérieure) | 11. Antennes |
| 2. Labre (lèvre supérieure) | 12. Pronotum |
| 3. Palpe labial | 13. Bord antérieur du pronotum |
| 4. Palpe maxillaire | 14. Bord postérieur (= base) du pronotum |
| 5. Labium (lèvre inférieure) | 15. Prosternum |
| 6. Front | 16. Apophyse prosternale |
| 7. Gena (joue) | 17. Coxa (hanche) |
| 8. Oeil | 18. Trochanter |
| 9. Vertex | 19. Fémur (cuisse) |
| 10. Tempes | 20. Tibia (jambe) |



- | | |
|--|----------------------------------|
| 21. Eperon terminal du tibia antérieur | 31. Angle sutural |
| 22. Tarse (pied) | 32. Mésosternum |
| 23. Griffes | 33. Epimère du mésothorax |
| 24. Scutellum (corselet) | 34. Ailes postérieures |
| 25. Elytre | 35. Métasternum |
| 26. Epaule | 36. Episternite du métathorax |
| 27. Base de l'élytre | 37. Sternite (segment abdominal) |
| 28. Epipleure de l'élytre | 38. Epipleure |
| 29. Suture | 39. Pygidium |
| 30. Apex (sommet, extrémité) de l'élytre | |

CARACTERISTIQUES DES LONGICORNES

- Hanches postérieures articulées au métasternum, ne recouvrant pas le premier sternite abdominal visible (sous-ordre des *Polyphages*).
- Tarses apparemment quadriarticulés (voir figure), en réalité pentamères, à quatrième article très petit et enchâssé à la base du troisième article qui est bilobé (superfamille des *Chrysomeloidea*).
- Antennes généralement très longues (souvent plus longues que le corps), rejetées sur la face dorsale au repos.
- Tibias antérieurs et intermédiaires présentant une paire de forts épérons terminaux.
- Corps le plus souvent très long et grêle.



tarse de
longicorne

Remarque:

D'autres Coléoptères peuvent être confondus avec les Cérambycides à cause de leur habitus (corps grêle et longues antennes); il s'agit des Oedemeridae et des Cantharidae. Cependant, les premiers ont les tarses antérieurs et intermédiaires distinctement pentamères et les tarses postérieurs tétramères. Quant aux Cantharides, leurs élytres sont mous, peu chitinisés, et leurs tarses sont tous distinctement pentamères.

MODE DE VIE

Les larves des Longicornes vivent pour la plupart dans le bois malade ou mort. C'est pourquoi ces Coléoptères se rencontrent surtout dans les régions boisées. Les adultes éclosent de mai à juillet. A quelques exceptions près, ils sont actifs aux heures les plus chaudes de la journée. De nombreuses espèces se nourrissent de pollen. On les trouve sur diverses plantes en fleurs (surtout sur les Ombellifères). Un certain nombre sont attirés par les fruits mûrs, la résine ou la sève fermentée. D'autres restent sur l'essence d'arbre dans laquelle ils ont vécu et se nourrissent d'écorces, du bois, des feuilles, des aiguilles ou des cônes des résineux. Enfin, certaines espèces recherchent surtout les troncs et les racines.

Les adultes ne vivent pas plus de une à trois semaines. Cette brève période est surtout consacrée à la reproduction.

Six jours environ après l'accouplement, la femelle recherche la plante nourricière nécessaire aux larves afin d'y déposer ses oeufs. La partie même de la plante (en général un arbre) est soigneusement déterminée: dans une fissure ou un trou de l'écorce, sous des lichens ou des mousses sèches, sous l'écorce, dans le tronc, ...

Les oeufs éclosent habituellement deux à trois semaines plus tard. Cette durée dépend notamment de la température et du degré hygrométrique.

Le stade larvaire dure en moyenne un an (beaucoup plus chez certaines espèces, par exemple six ans chez *Hylotrupes bajulus* (L.)). A côté d'un petit nombre d'espèces vivant dans les tissus végétaux ou dans le sol à proximité des racines, la majorité des larves se trouvent dans le bois mort, non encore pourri (bois de chauffage, troncs, arbres déracinés, branches tombées, ...). Seules quelques espèces donnent la préférence au bois vivant, la plupart affectionnant les arbres malades ou les branches mortes. Elles ménagent des galeries dans l'écorce, dans l'aubier ou entre ces deux couches. Elles se "mangent" ainsi une galerie au travers du bois et laissent derrière leur passage des éclats et des excréments.

La nymphose se déroule généralement au printemps. Certaines espèces confectionnent ce qu'on appelle une loge nymphale: il s'agit d'un élargissement situé à l'extrémité de la galerie, obturé par des déchets de bois. Le stade nymphal dure quelques semaines.

Les adultes apparaissent avant ou durant l'hiver et hibernent dans la loge nymphale, dans les galeries larvaires ou sous l'écorce. Certaines espèces passent l'hiver sous forme de larve ou de nymphe et se métamorphosent au printemps, peu avant l'éclosion.

L'éclosion des adultes (de mai à juillet) est fortement dépendante des conditions atmosphériques, particulièrement l'humidité. A l'aide de leurs

puissantes mandibules, ils creusent dans le bois qui les sépare du monde extérieur un trou d'envol généralement ovale.

La plupart des Longicornes ne sont pas nuisibles et sont mêmes utiles du fait qu'ils interviennent dans le cycle d'humification en accélérant le pourrissement du bois. Certaines espèces peuvent cependant causer des dégâts importants aux résineux ou aux feuillus étant donné que leurs larves vivent aux dépens du bois sain. *Hylotrupes bajulus* est une espèce particulièrement redoutée qui endommage les poteaux de téléphone, les palissades, les meubles, et même les charpentes des toitures. Ses larves vivent dans le bois ouvré de résineux. Elles creusent leurs galeries dans le bois durant des années, tout en ne donnant aucun signe extérieur. Les trous d'envol ovales utilisés par les adultes pour quitter le bois constituent les premiers signes visibles de leur présence.

RECOLTE ET PREPARATION

Il ressort de ce qui a été dit plus haut que ce sont les mois de mai à juillet qui constituent la période la plus adéquate à la récolte des Longicornes. On rencontre un grand nombre d'espèces, par les journées ensoleillées, sur de nombreuses fleurs telles que Marguerites, Reines-des-Prés, Achillées millefeuilles, Ronce, Sureau, Aubépine, ... et surtout sur les grandes Ombellifères (Angélique, Berce) qui poussent aux environs des forêts (leur nectar et leur pollen constituent une source de nourriture idéale pour beaucoup d'insectes). Certaines espèces se tiennent sur les troncs, dans la partie inférieure du feuillage. Un grand nombre préfère le bois mort ou pourri et on les trouve sur les branches mortes, les tas de bois de chauffage, les troncs d'arbres, ... particulièrement lorsque ceux-ci sont exposés au soleil quelques heures par jour. Il y a lieu dans ce cas d'inspecter soigneusement tant la surface du bois que les trous et les fentes de l'écorce, car certains Longicornes échappent au regard à cause de leur coloration.

Seules quelques espèces sont actives le soir et sont attirées par les sources lumineuses.

Les Longicornes peuvent généralement être capturés à la main, mais l'usage du filet donne également de bons résultats. Les espèces qui vivent dans les arbres (par exemple dans les branches mortes) seront facilement recueillies en maintenant sous l'arbre ou le feuillage un parapluie renversé et en frappant énergiquement le tronc et les branches à l'aide d'un bâton. Les insectes tombés sont ainsi trouvés dans le parapluie. On peut également étendre un drap blanc sur le sol.

Les animaux sont tués dans un flacon contenant des morceaux de papier filtre ou de l'ouate imprégnés de quelques gouttes d'acétate d'éthyle (éther acétique).

Les Longicornes seront de préférence conservés à sec: un Coléoptère piqué est plus facile à manipuler sous la loupe ou le microscope et ne perd pas ses couleurs comme c'est le cas des collections en alcool. La préparation proprement dite s'effectue à l'aide d'épingles entomologiques qui ne sont pas sensibles aux agents corrosifs (anticorro) en piquant l'insecte dans l'élytre droit en veillant à ce que les hanches et les autres caractères importants de la face ventrale restent bien visibles. La première paire de pattes est étendue vers l'avant et de manière symétrique le long de la tête, les pattes intermédiaires et postérieures ainsi que les antennes étant disposées vers l'arrière. Les petits exemplaires seront plutôt piqués sur une épingle minutie montée sur un morceau de Polypore (= Amadouvier) fixé sur une épingle entomologique. Les Coléoptères sont également souvent collés sur un petit morceau de carton. Cette méthode est préférable en ce qui concerne le bris des pattes et des antennes, mais peut rendre l'identification beaucoup plus difficile du fait que la face ventrale du corps n'est pas visible.

Après quelques jours de séchage, on ajoute à l'épingle une étiquette portant les indications du lieu de capture, la date, le nom du récolteur et d'éventuelles particularités en rapport avec le biotope (par exemple Marguerite au bord d'une forêt de feuillus en mélange). Ceci a énormément d'importance pour des études écologiques et zoogéographiques. Un insecte préparé dépourvu d'étiquette fiable n'a pratiquement pas de valeur scientifique.

LISTE SYSTEMATIQUE DES ESPECES

PRIONINAE

Prionus coriarius (LINNAEUS, 1758)

LEPTURINAE

Rhagiini

Rhagium inquisitor (LINNAEUS, 1758)

Rhagium sycophanta (SCHRANK, 1781)

Rhagium mordax (DE GEER, 1775)

Rhagium bifasciatum FABRICIUS, 1775

Rhamnusium bicolor (SCHRANK, 1781)

Oxymirus cursor (LINNAEUS, 1758)

Stenocorus meridianus (LINNAEUS, 1758)

Anisorus quercus (GOETZ, 1783) (O)

Acmaeops marginatus (FABRICIUS, 1781) (X)

Dinoptera collaris (LINNAEUS, 1758)

Pidonia lurida (FABRICIUS, 1792)

Lepturini

Cortodera humeralis (SCHALLER, 1783)

Grammoptera ustulata (SCHALLER, 1783)

Grammoptera variegata (GERMAR, 1824)

Grammoptera ruficornis (FABRICIUS, 1781)

Alosterna tabacicolor (DE GEER, 1775)

Pseudallosterna livida (FABRICIUS, 1776)

Anoplodera sexguttata (FABRICIUS, 1775)

Anoplodera rufipes (SCHALLER, 1783)

Stictoleptura scutellata (FABRICIUS, 1781)

Corymbia rubra (LINNAEUS, 1758)

Brachyleptura cordigera (FUSSLY, 1775)

Brachyleptura fulva (DE GEER, 1775)

Brachyleptura maculicornis (DE GEER, 1775)

Anastrangalia dubia (SCOPOLI, 1763) (O)

Pachytodes cerambyciformis (SCHRANK, 1781)

Leptura quadrifasciata LINNAEUS, 1758

Leptura aurulenta FABRICIUS, 1792

Leptura arcuata PANZER, 1793

Leptura aethiops PODA, 1761

Leptura maculata PODA, 1761

Stenurella melanura (LINNAEUS, 1758)

Stenurella bifasciata (MÜLLER, 1776)
Stenurella nigra (LINNAEUS, 1758)
Pedostrangalia revestita (LINNAEUS, 1767)
Strangalia attenuata (LINNAEUS, 1758)

Necydalini

Necydalis major LINNAEUS, 1758
Necydalis ulmi CHEVROLAT, 1838 (O)

SPONDYLINAE

Spondylis buprestoides (LINNAEUS, 1758)

ASEMINAE

Asemum striatum (LINNAEUS, 1758)
Arhopalus tristis (FABRICIUS, 1787)
Arhopalus rusticus (LINNAEUS, 1758)
Tetropium castaneum (LINNAEUS, 1758)
Tetropium gabrieli (WEISE, 1905)
Tetropium fuscum (FABRICIUS, 1787)

CERAMBYCINAE

Graciliini

Gracilia minuta (FABRICIUS, 1781)

Nathriini

Nathrius brevipennis (MULSANT, 1839)

Molorchini

Molorchus minor (LINNAEUS, 1758)
Glaphyra umbellatarum (SCHREBER, 1759)

Stenopterini

Stenopterus rufus (LINNAEUS, 1767)

Obrini

Obrium cantharinum (LINNAEUS, 1767)

Obrium brunneum (FABRICIUS, 1792)

Deilini

Deilus fugax (OLIVIER, 1790)

Cerambycini

Cerambyx cerdo LINNAEUS, 1758 (X)

Cerambyx scopolii FUESSLY, 1775

Purpuricenini

Purpuricenus kaehleri (LINNAEUS, 1758)

Callichromini

Aromia moschata (LINNAEUS, 1758)

Callidiini

Hylotrupes bajulus (LINNAEUS, 1758)

Ropalopus clavipes (FABRICIUS, 1775)

Ropalopus femoratus (LINNAEUS, 1758)

Ropalopus spinicornis (ABEILLE DE PERRIN, 1869)

Callidostola aenea (DE GEER, 1775)

Callidium violaceum (LINNAEUS, 1758)

Pyrrhidium sanguineum (LINNAEUS, 1758)

Phymatodes testaceus (LINNAEUS, 1758)

Phymatoderus pusillus (FABRICIUS, 1787)

Phymatoderus lividus (ROSSI, 1794)

Phymatodellus rufipes (FABRICIUS, 1776) (X)

Poecilium alni (LINNAEUS, 1767)

Clytini

Rusticoclytus rusticus (LINNAEUS, 1758)

Xylotrechus arvicola (OLIVIER, 1795)

Xylotrechus antilope (SCHÖNHERR, 1817) (X)

Clytus arietis (LINNAEUS, 1758)

Clytus rhamni GERMAR, 1817

Clytus tropicus (PANZER, 1795) (X)

Plagionotus arcuatus (LINNAEUS, 1758)
Plagionotus detritus (LINNAEUS, 1758)
Chlorophorus pilosus (FORSTER, 1771)
Chlorophorus herbsti (BRAHM, 1790) (O)
Chlorophorus varius (MÜLLER, 1766) (X)
Chlorophorus figuratus (SCOPOLI, 1763)
Chlorophorus sartor (MÜLLER, 1766)

Anaglyptini

Anaglyptus mysticus (LINNAEUS, 1758)

LAMIINAE

Dorcadionini

Dorcadion fuliginator (LINNAEUS, 1758)

Mesosini

Mesosa curculionoides (LINNAEUS, 1761)
Aphelocnemia nebulosa (FABRICIUS, 1781)

Agapanthiini

Agapanthia cardui (LINNAEUS, 1767)
Agapanthia villosoviridescens (DE GEER, 1775)
Agapanthia violacea (FABRICIUS, 1775)

Lamiini

Lamia textor (LINNAEUS, 1758)
Monochamus sutor (LINNAEUS, 1758) (X)

Pogonocherini

Pogonocherus fasciculatus (DE GEER, 1775)
Pogonocherus decoratus FAIRMAIRE, 1855
Pogonocherus ovatus (GOEZE, 1777)
Eupogonocherus hispidus (LINNAEUS, 1758)
Eupogonocherus hispidulus (PILLER, 1783)

Rhodopini

Anaesthetis testacea (FABRICIUS, 1781)

Acanthocinini

- Acanthocinus aedilis* (LINNAEUS, 1758)
- Leiopus nebulosus* (LINNAEUS, 1758)
- Exocentrus adpersus* MULSANT, 1846
- Exocentrus punctipennis* MULSANT & GUILLEBEAU, 1856 (O)
- Exocentrus lusitanus* (LINNAEUS, 1767)

Tetraopini

- Tetrops praeusta* (LINNAEUS, 1758)

Saperdini

- Anaerea carcharias* (LINNAEUS, 1758)
- Anaerea similis* (LAICHARTING, 1784)
- Saperda scalaris* (LINNAEUS, 1758)
- Saperda octopunctata* (SCOPOLI, 1772)
- Composidia populnea* (LINNAEUS, 1758)

Phytoeciini

- Stenostola ferrea* (SCHRANK, 1776)
- Stenostola dubia* (LAICHARTING, 1784)
- Musaria rubropunctata* (GOEZE, 1777) (O)
- Opsilia coerulescens* (SCOPOLI, 1763)
- Phytoecia cylindrica* (LINNAEUS, 1758)
- Phytoecia icterica* (SCHALLER, 1783)
- Phytoecia nigricornis* (FABRICIUS, 1781)
- Phytoecia pustulata* (SCHRANK, 1776) (O)
- Oberea oculata* (LINNAEUS, 1758)
- Oberea pupillata* (GYLLENHAL, 1817)
- Oberea linearis* (LINNAEUS, 1761)
- Oberea erythrocephala* (SCHRANK, 1776) (O)

- Mantitheus accuminatus* PIC, 1924

TABLEAUX D'IDENTIFICATION ET DESCRIPTIONS

Tableau des sous-familles

1. Pronotum sans marge latérale relevée, offrant tout au plus une dent. Hanches antérieures rarement transverses, généralement arrondies ou coniques. (Taille variable.) 2
 - Marge latérale du pronotum relevée et présentant trois dents. Hanches antérieures fortement transverses. (Taille supérieure à 25mm; habitus: voir fig. A, p. 8)PRIONINAE p. 25
2. Tête horizontale ou inclinée (figs 1a et b). Tibias antérieurs et intermédiaires sans sillons. Dernier article des palpes maxillaires tronqué à l'apex 3
 - Tête verticale ou rétractée (fig. 1c). Tibias antérieurs pourvus d'un sillon oblique interne plus ou moins accusé; tibias intermédiaires présentant un sillon externe oblique. Dernier article des palpes maxillaires fusiforme, tout au plus tronqué à l'extrémité apicale LAMIINAE p. 74

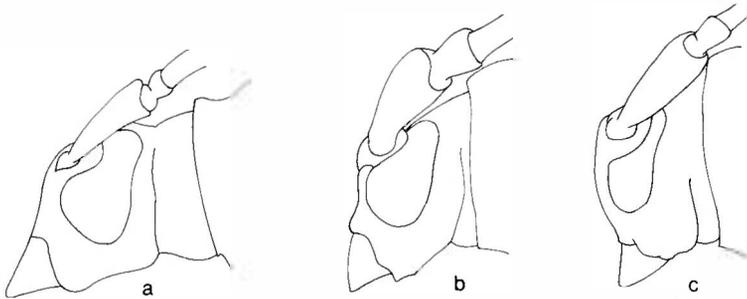


Fig. 1. - Tête: a. Leptura aurulenta (Lepturinae); b. Plagionotus arcuatus (Cerambycinae); c. Oberea oculata (Lamiinae).

3. Hanches antérieures très transverses. Yeux très grands, à grosses facettes. (Taille: 13 à 16 mm.)Mantitheus (1) p. 90

(1). L'appartenance de ce genre à l'une ou l'autre sous-famille est encore douteuse.

- Hanches antérieures et intermédiaires coniques ou ogivales. (Taille variable.) 4
- 4. Hanches antérieures ogivales. Tête généralement non étreécie en arrière des yeux, sans sillon séparant nettement les tempes et le cou (fig. 2a) 5
- Hanches antérieures coniques. Tête généralement étreécie en forme de cou en arrière des yeux; tempes séparées du cou par un sillon distinct (fig. 2b). (Pronotum plus ou moins campanulé, orné ou non d'un tubercule ou d'une protubérance dentée sur la marge latérale. Yeux jamais divisés en deux.) **LEPTURINAE** p. 26

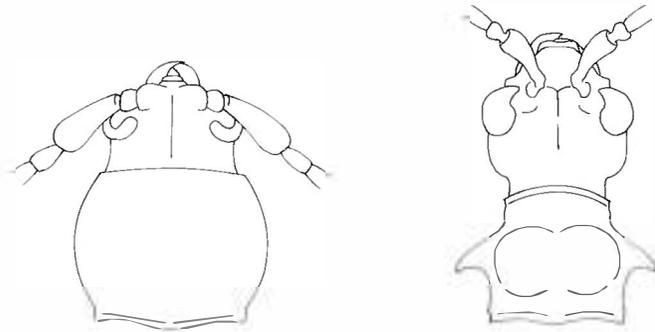


Fig. 2. - Tête et pronotum: a. Phymatodes testaceus (Cerambycinae); b. Rhagium bifasciatum (Lepturinae).

- 5. Antennes plus longues que la tête et le pronotum, à articles allongés. Tibias antérieurs non dentés 6
- Antennes très courtes, à peine plus longues que la tête et le pronotum, à articles courts et larges. Marge latérale des tibias antérieurs dentée (Habitus: voir fig. E, p. 9) **SPONDYLINAE** p. 48
- 6. Deuxième article des antennes aussi long ou plus long que la moitié du troisième, plus long que large (fig. 3a, p. 25). (Taille toujours supérieure à 8 mm.) **ASEMINAE** p. 48
- Deuxième article des antennes plus court que la moitié du troisième, généralement en forme d'anneau (figs 3b et c, p. 25). (Taille variable.) **CERAMBYCINAE** p. 51

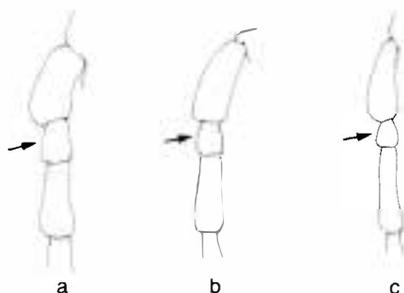


Fig. 3. - Premier, deuxième et troisième articles des antennes: a. Asemum striatum (Aseminae); b. Clytus arietis (Cerambycinae); c. Hylotrupes bajulus (Cerambycinae).

PRIONINAE

Un seul genre en Belgique:

Genre **Prionus** GEOFFROY, 1762

Grand Longicorne, entièrement brun foncé.

Antennes du mâle très épaisses, atteignant la moitié des élytres, formées de douze articles, dentées à partir du troisième article. Antennes de la femelle plus courtes, constituées de onze articles, dentées à partir du cinquième.

Elytres rugueusement ponctués, portant trois lignes longitudinales plus ou moins marquées.

Pattes robustes; fémurs évidés à la face ventrale; tibias antérieurs armés de deux éperons terminaux; tibias intermédiaires et postérieurs crénelés. 25-40 mm.

En juillet et en août. Vole au crépuscule; se tient le jour appliqué sur les troncs ombragés ou sous des écorces détachées.

Prionus coriarius (LINNAEUS, 1758)
= Prione tanneur (fig. A, p. 8)

Distribution: carte 1.

LEPTURINAE

Tableau des tribus

1. Elytres de longueur normale, couvrant l'abdomen. Ailes postérieures cachées sous les élytres. Base de l'abdomen aussi large que le métasternum2
- Elytres très raccourcis, ne recouvrant pas l'abdomen. Ailes postérieures non cachées sous les élytres. Abdomen fortement étreint à la base (Habitus: voir fig. D, p. 8)**Necydalini** p. 47
2. Prosternum déprimé entre le bord antérieur et les hanches et formant un angle marqué en vue latérale (fig. 4a). Côtés du pronotum offrant souvent une protubérance dentée (fig. 2a, p. 24)..
.....**Rhagiini** p. 26

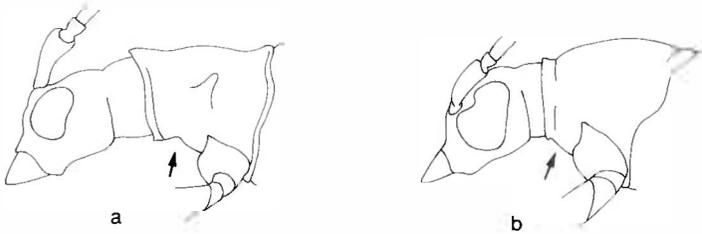


Fig. 4. - Tête et pronotum: a. Rhagium bifasciatum (Rhagiini); b. Leptura arcuata (Lepturini).

- Prosternum non déprimé en avant, pouvant toutefois présenter un étroit sillon situé tout contre le bord antérieur, mais ne formant jamais un angle marqué (fig. 4b). Pronotum dépourvu de protubérances dentées**Lepturini** p. 32

Rhagiini

Tableau des genres

1. Elytres avec des côtes longitudinales nettes. Pronotum avec, de chaque côté, une dent (fig. 2a, p. 24)2

- Elytres sans côtes longitudinales nettes. Pronotum sans protubérance latérale dentée ou avec une protubérance arrondie (figs 5a, b, c et d) 3

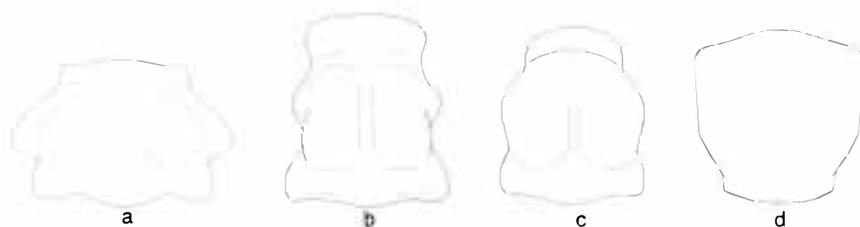


Fig. 5. - Pronotum: a. Rhamnusium bicolor; b. Stenocorus meridianus; c. Pidonia lurida; d. Dinoptera collaris.

2. Elytres avec trois côtes longitudinales dont les externes sont souvent courtes et peu marquées. Saillie prosternale large, presque aussi haute que les hanches, tronquée en arrière (fig. 6b) **Rhagium** p. 28
- Seule la côte externe des élytres saillante. Saillie prosternale étroite, bien moins haute que les hanches, arrondie en arrière (fig. 6a)..... **Oxymirus** p. 30
3. Pronotum avec, de chaque côté, une nette protubérance ou expansion (figs 5a et b) 4
- Pronotum simplement arrondi latéralement (figs 5c et d) 6

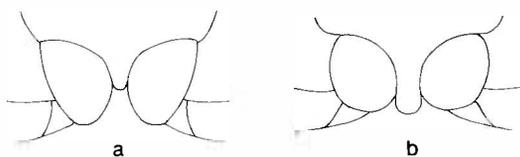


Fig. 6. - Vue antérieure du prosternum: a. Oxymirus cursor; b. Rhagium sycophanta.

4. Troisième article des antennes beaucoup plus long que le quatrième.
..... 5
 - Troisième et quatrième articles antennaires approximativement égaux.
(Protubérance latérale du pronotum formant un large triangle aplati
(fig. 5a, p. 27).)**Rhamnusium** p. 30
5. Troisième article des antennes au moins aussi long que le cin-
quième**Stenocorus** p. 31
 - Troisième article antennaire plus court que le cinquième
.....**Anisorus** p. 31
6. Pronotum avec une large dépression transverse en arrière du bord
antérieur 7
 - Pronotum simplement rebordé en avant, sans dépression transverse
(fig. 5d, p. 27)**Dinoptera** p. 32
7. Antennes insérées en avant du bord antérieur des yeux. Pronotum
en cône tronqué. Elytres approximativement deux fois aussi longs
que larges pris ensemble **Acmaeops (X)** p. 31
 - Antennes insérées entre les yeux. Pronotum avec, de chaque côté,
une petite protubérance (fig. 5c, p. 27). Elytres longs de plus du
double de la largeur considérée ensemble**Pidonia** p. 32

Genre Rhagium FABRICIUS, 1775

1. Tempes très nettes, longues, plus ou moins ponctuées (fig. 7b, p.
29) 2
 - Tempes plus ou moins marquées, non ponctuées (fig. 7a, p. 29).
Majeure partie de la tête, des antennes, du pronotum et des pattes
noire avec une pubescence grise. Pronotum et scutellum avec une
ligne médiane glabre.
Elytres avec trois côtes longitudinales très saillantes dont les deux
externes se rejoignent à l'extrémité apicale. Elytres couverts d'une
pubescence rosé clair, jaunâtre ou brunâtre formant des taches, et
présentant trois bandes dénudées dont la médiane est généralement
moins complète que les deux autres.
9-15 mm.

Eclôt en septembre mais hiverne en léthargie dans la loge nymphale et sort en avril.

Rhagium inquisitor (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 2.

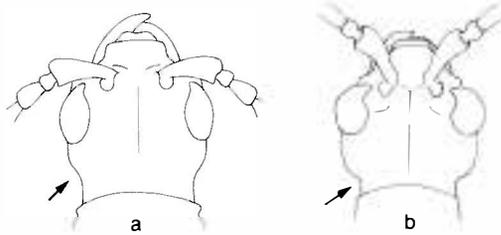


Fig. 7. - Tête: a. Rhagium inquisitor; b. Rhagium bifasciatum.

2. Antennes courtes et épaisses, dépassant de peu la base des élytres. Pronotum sans ligne longitudinale médiane lisse. Face dorsale présentant des taches densément pubescentes. Pattes robustes 3

- Antennes fines et longues, brun rouge, le premier article et le sommet des articles 3 à 6 parfois assombris.

Pronotum avec une ligne longitudinale médiane lisse.

Face dorsale régulièrement et finement pubescente, le scutellum seul couvert d'une dense pubescence jaunâtre. Tête et pronotum brun noirâtre.

Elytres roussâtres le long de la marge externe, le restant noir ou brun noirâtre avec deux bandes obliques jaune clair ou jaune rougeâtre, l'une située avant, l'autre après le milieu. La couleur claire des côtés ou des bandes peut s'étendre beaucoup plus.

Pattes rouge brunâtre, extrémité apicale des fémurs brun noir.

12-22 mm.

Au printemps et en été sur les arbres morts.

Rhagium bifasciatum FABRICIUS, 1775

Distribution: carte 5.

3. Tempes dénudées.

Une grosse tache noire dénudée et lisse au milieu du bord des élytres, entre deux bandes transversales jaunes. Elytres sans bosses entre le scutellum et les épaules.

11-22 mm.

De mars à septembre sur les troncs d'arbres ou les branches tombées, souvent sur les fleurs: Aubépine, Sureau, etc.

Rhagium mordax (DE GEER, 1775)
(Habitus: fig. B, p. 8)

Distribution: carte 4.

- Tempes pubescentes.

Elytres sans tache latérale dénudée entre les deux bandes transversales jaune roussâtre, présentant une bosse entre le scutellum et l'épaule.

15-26 mm.

Au printemps et en été sur les troncs de chênes et de pins.

Rhagium sycophanta (SCHRANK, 1781)

Distribution: carte 3.

Genre *Rhamnusium* LATREILLE, 1829

Tête, pronotum, abdomen et pattes rouges et brillants. Mandibules, méso- et métasternum, hanches en partie, noirs. Antennes noires, la base rouge, très rarement entièrement rouges. Elytres entièrement bleu foncé ou noirs.

15-22 mm.

De mai à juillet, sur les troncs, dans les cavités d'arbres, parfois sur les Ombellifères.

Rhamnusium bicolor (SCHRANK, 1781)

Distribution: carte 6.

Genre *Oxymirus* MULSANT, 1863

Corps recouvert d'une fine pubescence grise, plus dense sur la face ventrale.

Côtés du pronotum avec une forte dent mousse à l'apex.

Mâle: Entièrement noir avec les pièces buccales, le front et les trochanters roux. Antennes un peu plus longues que le corps. Dernier sternite abdominal avec une carène longitudinale médiane.

Femelle: Elytres noirs avec chacun deux bandes longitudinales rougeâtres, l'externe plus étroite que l'interne. Tête rouge en avant, noire en arrière. Antennes plus courtes que le corps, rouges, le sommet des articles légèrement plus foncé.

18-25 mm.

De juin à août sur les Conifères.

Oxymirus cursor (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 7.

Genre *Stenocorus* FABRICIUS, 1775

Tête et pronotum noirs, pièces buccales en partie rougeâtres.

Pronotum nettement plus long que large (fig. 5b, p. 27).

Elytres fortement rétrécis jusqu'à l'apex, de coloration très variable: entièrement jaune brunâtre jusqu'à tout à fait noirs.

Face ventrale couverte d'une courte et abondante pubescence brillante, jaunâtre ou argentée.

15-27 mm.

De mai à juillet sur les fleurs des arbres fruitiers, des Aubépines, des Ronces, des Sureau, etc.

Stenocorus meridianus (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 8.

Genre *Anisorus* MULSANT, 1863

Tête, antennes, pronotum et pattes noirs. Elytres et abdomen variant du noir au rougeâtre. Mâle souvent entièrement noir avec les angles huméraux rougeâtres.

12-22 mm.

En juin sur les Chênes, les fleurs de Châtaignier, d'Eglantier, de Lavande.

Anisorus quercus (GOETZ, 1783) (O)

Distribution: N'a pas encore été rencontré en Belgique, mais est signalé d'Allemagne (Aix-la-Chapelle, Cologne) et du nord de la France.

Genre *Acmaeops* LECONTE, 1850

Noir. Coloration des antennes, des élytres et des pattes variant de brunâtre à noir.

Pronotum tronconique, avec un sillon longitudinal médian.

Elytres larges et convexes, échancrés à l'extrémité qui présente un angle externe aigu.

7-11 mm.

De juin à août sur les troncs et les souches.

Acmaeops marginatus (FABRICIUS, 1781) (X)

Distribution: Récolté près de Liège et à Brasschaat, probablement accidentellement, l'espèce étant typique des régions montagneuses d'Europe centrale, de Sibérie et de la Chine septentrionale.

Genre **Dinoptera** MULSANT, 1863

Tête, antennes, pattes et face inférieure du thorax noirs; coloration du pronotum variable, le plus souvent rouge avec le bord antérieur brunâtre ou noir.

Tempes peu développées.

Elytres larges et convexes, approximativement deux fois aussi longs que larges dans leur ensemble, noirs avec un reflet métallique bleuâtre, fortement et profondément ponctués, hérissés de longs poils.

Abdomen rouge orangé.

7-9 mm.

Au printemps et en été sur les fleurs: Marguerites, Renoncules, Ronces, Sureaux, Aubépines, Ombellifères, etc.

Dinoptera collaris (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 9.

Genre **Pidonia** MULSANT, 1863

Partie antérieure de la tête brun pâle, partie postérieure brun foncé ou noire. Antennes brun foncé avec l'apex des articles roux. Pronotum brun clair à brun foncé ou noir. Scutellum brun foncé. Elytres brun clair à roux. Pattes roux clair avec l'apex des fémurs intermédiaires et postérieurs et les tibias postérieurs brun foncé.

Corps entièrement recouvert d'une pubescence dorée inclinée vers l'arrière.

9-11 mm.

De juillet à août sur les fleurs: Ombellifères, Sureaux, Marguerites, etc.

Pidonia lurida (FABRICIUS, 1792)

Distribution: carte 10.

Lepturini

Tableau des genres

1. Base des mandibules très proche des yeux, les joues réduites à une bande étroite (fig. 8a, p. 33)2

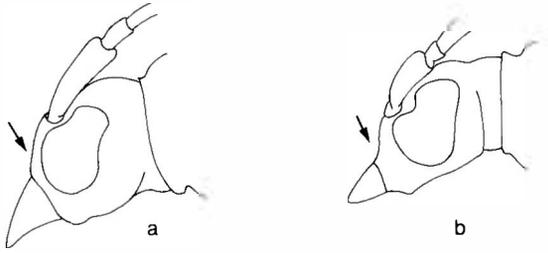


Fig. 8. - Tête: a. Grammoptera ruficornis; b. Leptura arcuata.

- Base des mandibules éloignée des yeux, les tempes bien développées (fig. 8b) 3
- 2. Pronotum sans impression en arrière du bord antérieur et sans dépression longitudinale médiane (fig. 9a). (Elytres entièrement noirs.) **Grammoptera** p. 38

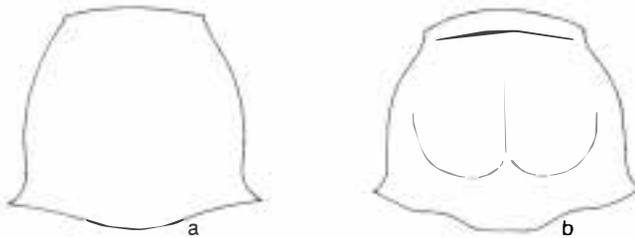


Fig. 9. - Pronotum: a. Grammoptera ruficornis; b. Cortodera humeralis.

- Pronotum présentant une dépression transverse en arrière du bord antérieur ainsi qu'une dépression longitudinale médiane (fig. 9b). (Elytres bruns ou noirs avec des taches humérales claires.) **Cortodera** p. 38
- 3. Côtés du pronotum formant un angle net avec la base des élytres. Angles antérieurs du pronotum obtus, droits ou légèrement saillants (figs 10a et b, p. 34) 4

- Pronotum fortement élargi à la base, ses côtés ne formant pas d'angle avec la base des élytres.
Angles postérieurs du pronotum aigus s'étendant habituellement jusqu'aux côtés des élytres (figs 10c et d) 10

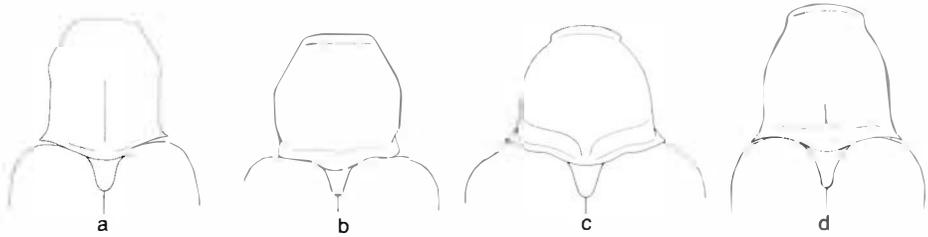


Fig. 10. - Pronotum: a. Alosterna tabacicolor; b. Brachyleptura fulva; c. Pachytodes cerambyciformis; d. Leptura aethiops.

- 4. Apex des élytres échancrés ou nettement tronqués, présentant un angle externe aigu (figs 11a et b) 7
- Apex des élytres subarrondis ou subtronqués, mais ne présentant pas d'angle externe saillant (figs 11c et d) 5

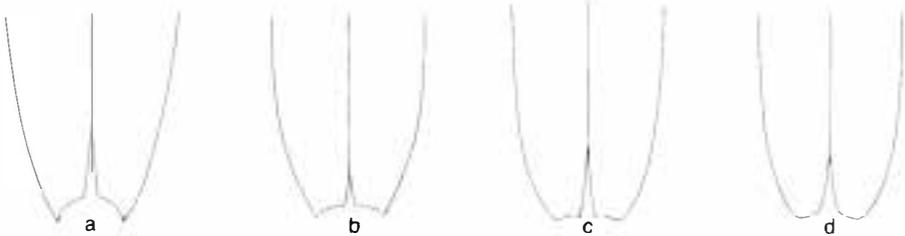


Fig. 11. - Apex des élytres: a. Corymbia rubra; b. Anastrangalia dubia; c. Anoplodera rufipes; d. Alosterna tabacicolor.

- 5. Tempes courtes, arrondies ou formant en arrière un angle obtus (fig. 12a, p. 35). (Elytres bruns.) 6
- Tempes longues, formant en arrière un angle plus ou moins aigu (fig. 12b, p. 35). (Elytres noirs, entièrement ou avec des taches claires.) **Anoplodera** p. 40

6. Antennes grêles, légèrement épaissies sur la moitié apicale. Pronotum plus long que large, ses côtés concaves en arrière du milieu (fig. 13a). Pattes jaune rougeâtre. **Alosterna** p. 39

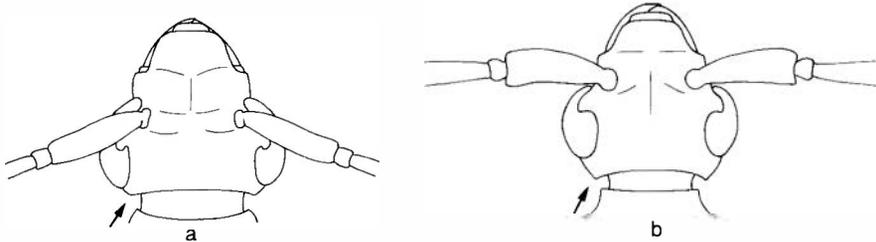


Fig. 12. - Tête: a. *Alosterna tabacicolor*; b. *Anoplodera sexguttata*.

- Antennes courtes, fortement épaissies sur leur moitié apicale. Pronotum ogival. Scutellum échancré à l'apex (fig. 13b). Pattes noires avec les tibias antérieurs et intermédiaires plus ou moins jaunâtres. **Pseudallosterna** p. 40

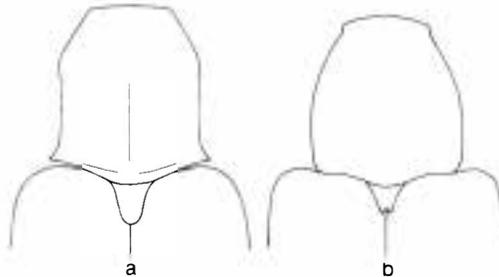


Fig. 13. - Pronotum et scutellum: a. *Alosterna tabacicolor*; b. *Pseudallosterna livida*.

7. Pronotum et base des élytres avec une punctuation fine ou moyenne et des soies fines et longues, érigées ou semi-inclinées, densément réparties. (Élytres bruns, rarement noirs.) 8
- Pronotum et base des élytres avec une grosse punctuation enfoncée, fovéolée, chaque point donnant naissance à une soie courte et épaisse. Scutellum couvert d'une dense pubescence blanchâtre ou jaune d'or. (Élytres noirs.) **Stictoleptura** p. 41

8. Pronotum convexe, en cône tronqué, ses côtés sans bosse saillante en arrière (figs 14a et b). (Pattes noires, tibias antérieurs parfois brunâtres. Apex des élytres noirs ou au moins assombris)9
- Pronotum plus ou moins aplati, les côtés avec, en avant de la dépression basilaire transverse, une bosse rejetée latéralement (fig. 14c). (Tibias tous brun rougeâtre. Apex des élytres non assombris.) **Corymbia** p. 41

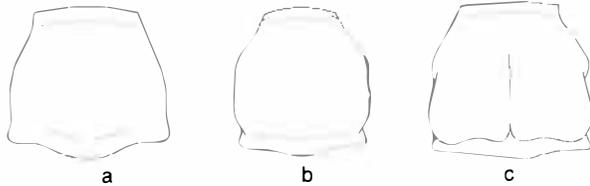


Fig. 14. - Pronotum: a. Anastrangalia dubia; b. Brachyleptura fulva; c. Corymbia rubra.

9. Pronotum étroit, régulièrement rétréci de la base vers l'apex (fig. 14a). **Anastrangalia** (O) p. 42
- Pronotum large, à côtés subparallèles sur la moitié postérieure, puis brusquement rétrécis en avant (fig. 14b). **Brachyleptura** p. 42
10. Apex des élytres obliquement tronqués, l'angle externe pointu et saillant. Corps long et étroit, les élytres longs de plus du double de leur largeur commune. 11
- Apex des élytres arrondis. Corps court et large, les élytres à peu près deux fois aussi longs que larges ensemble..... **Pachytodes** p. 43
11. Troisième article des tarses postérieurs court (approximativement aussi long que la moitié du cinquième), profondément bilobé (fig. 15b, p. 37).12
- Troisième article des tarses postérieurs très long (nettement plus long que la moitié du cinquième), échancré au sommet mais non profondément bilobé (fig. 15a, p. 37). **Strangalia** p. 47

12. Premier article des tarsi postérieurs avec, en dessous, deux rangées longitudinales de poils séparées par une ligne lisse. Pronotum nettement plus large que long (fig. 16a). (Elytres ne présentant jamais de taches, de bandes transversales ou la suture brunes ou noires.) **Pedostrangalia** p. 46

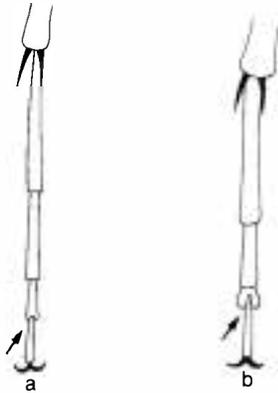


Fig. 15. - Vue dorsale des tarsi postérieurs: a. Strangalia attenuata; b. Leptura maculata.

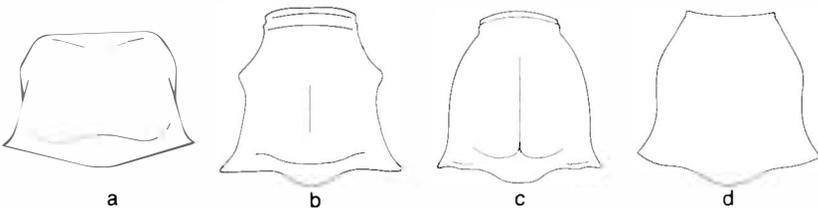


Fig. 16. - Pronotum: a. Pedostrangalia revestita; b. Leptura maculata; c. Leptura aethiops; d. Stenurella bifasciata.

13. Premier article des tarsi postérieurs sans rangées longitudinales de poils. Pronotum aussi long que large (figs 16a, b, c et d). (Elytres de couleur uniforme ou avec des taches, des bandes transversales ou la suture brunes ou noires.) 13

13. Pronotum nettement creusé d'une gouttière en arrière du bord antérieur (figs 16b et c, p. 37). (12-23 mm.)**Leptura** p. 43
- Pronotum simplement rebordé en avant, sans gouttière transverse (fig. 16d, p. 37). (6-10 mm.)**Stenurella** p. 45

Genre **Cortodera** MULSANT, 1863

Tête et pronotum noirs avec une dense, longue pubescence dorée.
Antennes brun clair à noir, séparées par un sillon luisant.
Élytres larges, arrondis à l'apex, de couleur variable: entièrement brun clair ou avec la suture noire, ou noirs avec deux taches basales jaunes.
Pattes variant du noir avec la base des fémurs rougeâtre au brun jaune avec l'apex des fémurs noir. Premier article des tarsi postérieurs aussi long que les deux suivants réunis.
7-11 mm.
De mai à juillet sur les feuilles et les fleurs, surtout de Chêne et d'Aubépine.

Cortodera humeralis (SCHALLER, 1783)

Distribution: carte 11.

Genre **Grammoptera** SERVILLE, 1835

1. Antennes à articles unicolores, le deuxième court, approximativement aussi long que large (fig. 17a).2

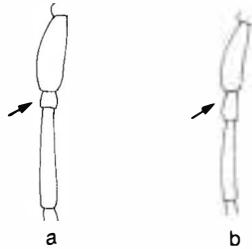


Fig. 17. - Premier, deuxième et troisième articles des antennes: a. Grammoptera variegata; b. Grammoptera ruficornis.

- Antennes brun rouge; apex des articles antennaires noir à partir du troisième, deuxième article nettement plus long que large (fig. 17b).
Tête, pronotum et élytres noirs avec une pubescence grise, jaunâtre ou verdâtre.
Élytres grossièrement et profondément ponctués.

Pattes variant d'entièrement jaunes avec les tarsi noirs à tout à fait noirs avec la base des fémurs jaune.

3-7 mm.

Au printemps et en été sur les fleurs.

Grammoptera ruficornis (FABRICIUS, 1781)

Distribution: carte 14.

2. Tête noire avec les pièces buccales brunes. Antennes brunes, le premier article (parfois aussi les deuxième et troisième) jaune brunâtre ou roussâtre.

Pronotum noir, à pubescence jaune doré, sans ligne médiane lisse.

Elytres noirs, élargis vers l'apex, recouverts d'une pubescence dorée sur la majorité de la surface, puis noire dans la région apicale.

Pattes en grande partie jaunes.

5-9 mm.

D'avril à juillet sur les fleurs des Chênes, Chataîgniers, Spirées, Tilleul, Aubépine, Pommiers, Ombellifères, etc.

Grammoptera ustulata (SCHALLER, 1783)

Distribution: carte 12.

- Tête noire. Antennes noires, avec l'apex parfois brunâtre ou rougeâtre.

Pronotum noir, avec une pubescence courte, grisâtre et épars, et présentant une courte ligne médiane lisse.

Elytres noirs, avec une pubescence grisâtre épars, élargis vers l'apex.

Pattes noires, le milieu des fémurs jaune.

5-10 mm.

De mars à juillet sur les fleurs.

Grammoptera variegata (GERMAR, 1824)

Distribution: carte 13.

Genre *Alosterna* MULSANT, 1863

Tête et pronotum noirs avec une pubescence soyeuse jaune doré.

Antennes le plus souvent noires, le premier article rougeâtre.

Elytres longs et étroits, l'apex tronqué obliquement, jaune brunâtre, la suture, la marge latérale et l'apex un peu plus sombres.

Pattes jaune rougeâtre, l'apex des fémurs et tibia postérieurs parfois un peu plus foncés.

6-9,5 mm.

De mai à juillet sur les fleurs: Aubépine, Renoncules, Marguerites,

Spirées, Ronces, Umbellifères.

Alosterna tabacicolor (DE GEER, 1775)

Distribution: carte 15.

Genre *Pseudalosterna* PLAVILSTSHIKOV, 1934

Tête noire. Antennes noires ou brunâtres.

Pronotum noir, brillant avec une pubescence irrégulière plus ou moins dense.

Elytres relativement courts (approximativement deux fois aussi longs que larges à la base), jaune brun, brillants, la ponctuation espacée et peu profonde, la pubescence jaune doré et dirigée vers l'arrière.

Pattes noires, les tibias antérieurs et intermédiaires brunâtres.

5-9 mm.

D'avril à juillet sur toutes sortes de fleurs.

Pseudalosterna livida (FABRICIUS, 1776)

Distribution: carte 16

Genre *Anoplodera* MULSANT, 1839

• Tête antennes et pronotum noirs.

Pronotum avec une pubescence dense, courte, grisâtre ou argentée, sans ligne médiane lisse.

Elytres, longs les côtés parallèles, noirs, avec le plus souvent un dessin jaune brunâtre, finement ponctués (le diamètre des points environ aussi grand que l'intervalle qui les sépare).

7-12 mm.

De mai à août dans les forêts sur les Umbellifères, les Ronces, les Spirées, les Composées, parfois sur le Saule.

Anoplodera sexguttata (FABRICIUS, 1775)

Distribution: carte 17

• Tête, antennes et pronotum noirs.

Pronotum avec une pubescence fine, dorée ou argentée et une ligne médiane glabre.

Elytres longs, les côtés parallèles, noirs, sans dessin coloré, très grossièrement ponctués (le diamètre des points est supérieur à l'intervalle qui les sépare).

Pattes partiellement ou entièrement noires ou rouges.

7-12 mm.

De mai à août dans les forêts sur les Umbellifères, les Ronces, les

Spirés, les Composées, parfois sur le Saule.

Anoplodera rufipes (SCHALLER, 1783)

Distribution: carte 18.

Genre *Stictoleptura* CASEY, 1924

Noir, corps robuste.

Antennes dentées à partir du cinquième article.

Pronotum grossièrement ponctué.

Pubescence du scutellum dense, blanc argenté ou jaune doré.

Base des élytres grossièrement ponctuée, les points devenant plus fins vers l'apex.

12-20 mm.

Sur le bois mort, rarement sur les fleurs.

Stictoleptura scutellata (FABRICIUS, 1781)

Distribution: carte 19 (Forêt de Soignes).

Genre *Corymbia* DES GOZIS, 1886

Mâle (figs p. 12 et 13): tête, antennes et pronotum noirs. Antennes dentées à partir du cinquième article. Pronotum avec une ligne médiane brillante sur la moitié postérieure. Elytres jaune brunâtre, fortement rétrécis vers l'arrière, obliquement tronqués à l'apex avec l'angle externe aigu.

Pattes noires, tibias (sauf l'apex) et premier article des tarses jaune brun.

Femelle: tête et antennes noires. Antennes faiblement dentées à partir du cinquième article. Pronotum rouge, souvent avec les bords antérieur et postérieur noirs (cette coloration noire peut s'étendre à l'ensemble du pronotum).

Elytres rougeâtres, très exceptionnellement jaune pâle, larges, obliquement tronqués à l'apex avec l'angle externe aigu. Femurs noirs, tibias et tarses rougeâtres, plus sombres à l'apex.

10-20 mm.

De juin à septembre sur les fleurs, surtout les Ombellifères, parfois sur les Saules ou les Conifères morts.

Corymbia rubra (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 20.

Genre **Brachyleptura** CASEY, 1913

1. Elytres jaune brunâtre, sans tache cordiforme au milieu2

- Tête et antennes noires.

Elytres rouges, offrant une tache médiane commune noire, plus ou moins cordiforme, prolongée vers l'arrière et reliée à la tache apicale noire. Partie rouge à pubescence dorée.

Pattes noires, tibias antérieurs parfois brunâtres.

14-20 mm.

Sur les fleurs de Ronces, Chardons, Chataîgniers, Carottes, Poireaux, etc.

Brachyleptura cordigera (FUESSLY, 1775)

Distribution: carte 21.

2. Tête, antennes et pronotum noirs.

Elytres relativement courts, convexes, légèrement brillants, jaune brunâtre avec l'apex noir, éparsément et peu profondément ponctués, à pubescence jaune doré ou grisâtre.

Pattes noires.

10-15 mm.

De mai à août sur les fleurs.

Brachyleptura fulva (DE GEER, 1775)

Distribution: carte 22.

- Tête et pronotum noirs. Antennes noires, les articles 4 à 8 avec la base jaune.

Elytres aplatis, jaune brunâtre avec les côtes et l'apex bordés de sombre, éparsément et profondément ponctués.

Pattes noires.

7-10 mm.

En juin et juillet sur les fleurs, surtout les Ombellifères.

Brachyleptura maculicornis (DE GEER, 1775)

Distribution: carte 23.

Genre **Anastrangalia** CASEY, 1924

Tête, antennes et pronotum noirs.

Pronotum grossièrement ponctué, plus long que large chez le mâle, aussi long que large chez la femelle.

Elytres avec une courte pubescence dorée.

Mâle: élytres jaune brunâtre avec la suture et les côtés noirs, ou entièrement noirs.

Femelle: élytres mats, rouges ou jaunâtres à noirs.

Pattes noires.

9-16 mm.

Sur les fleurs dans les forêts de Conifères.

Anastrangalia dubia (SCOPOLI, 1763) (O)

Distribution: pas encore recontrée en Belgique, mais présente dans le nord de la France (Somme, Moselle).

Genre **Pachytodes** PIC, 1891

Tête, antennes et pronotum noirs.

Antennes à pubescence grisâtre.

Pronotum offrant à la base une dépression en forme d'accolade (fig. 10c, p. 34) mat, avec une pubescence dense, dorée.

Elytres courts, mats, à ponctuation granuleuse à coloration variant du jaune au noir, le plus souvent jaunes avec des taches noires.

Pattes noires.

7-12 mm.

De mai à août sur les fleurs.

Pachytodes cerambyciformis (SCHRANK, 1781)

Distribution: carte 24.

Genre **Leptura** LINNAEUS, 1758

1. Elytres avec des dessins jaunes et noirs ou jaunes et bruns 2

- Corps entièrement noir.

Pronotum un peu plus long que large (fig. 16c, p. 37), densément ponctué, avec une fine ligne médiane lisse.

Elytres à ponctuation peu profonde, tronqués en arrière.

10-15 mm.

De mai à juillet dans les forêts humides sur les fleurs: Ronce, Sorbier, Valériane, Cornouiller, etc.

Leptura aethiops PODA, 1761

Distribution: carte 27.

2. Antennes plus ou moins épaisses, entièrement noires ou brunes, ou noires avec les derniers articles jaunâtres 3

- Antennes fines, noires, avec la base des articles trois à onze jaune. Tête et pronotum noirs.

Pronotum nettement plus long que large (figs 16b, p. 37), ses côtés latéraux bossués en avant du milieu et concaves en arrière, avec une pubescence plus ou moins dense, jaune doré, dirigée vers l'arrière ainsi qu'une ligne médiane lisse sur toute la longueur.

Elytres jaunes avec un dessin (taches) noir très variable, rétrécis vers l'arrière, avec l'apex obliquement tronqué et l'angle externe aigu, couverts d'une pubescence jaune doré dirigée vers l'arrière.

Pattes en grande partie jaunes, les tarses, l'apex des tibias et des fémurs intermédiaires ainsi qu'une grande partie des fémurs postérieurs noirs. Tibias postérieurs des mâles ornés du côté interne de deux dents très distinctes (fig. 18).

13-20 mm.

De mai à août sur les fleurs.

Leptura maculata PODA, 1761

(Habitus: fig. C, p. 8)

Distribution: carte 28.

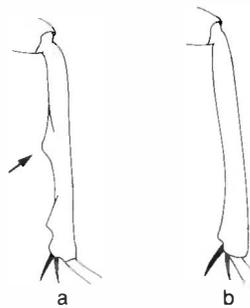


Fig. 18. - Tibias postérieurs de Leptura maculata : a. mâle; b. femelle.

3. Pronotum approximativement aussi long que large 4

- Pronotum nettement plus long que large.

Tête et pronotum noirs, antennes noires avec l'apex jaunâtre chez le mâle, brun rougeâtre avec l'apex jaunâtre chez la femelle.

Elytres jaunes avec des bandes obliques noires, plus ou moins interrompues, la bande antérieure présentant habituellement une forte indentation dirigée vers l'avant.

Mâle: pattes antérieures jaunâtres avec l'apex du fémur et du tibia et le tarse plus sombres, pattes intermédiaires et postérieures noires.

Femelle: pattes antérieures, sauf la base du fémur, jaunâtres, pattes intermédiaires et postérieures plus sombres avec les tibias jaunâtres.

12-18 mm.

De juin à août sur les fleurs, surtout les Ronces.

Leptura arcuata PANZER, 1793 (O)

Distribution: pas encore rencontrée en Belgique, mais dans la nord de la France et l'Allemagne de l'Ouest.

4. Bords antérieur et postérieur du pronotum couvert d'une dense pubescence dorée.

Tête et pronotum noirs. Tempes à pubescence jaunâtre. Antennes entièrement noires chez le mâle, brunes chez la femelle.

Elytres jaunâtres ou rougeâtres avec l'apex brun et trois bandes obliques brunes, recouverts d'une pubescence jaune doré. Suture brune ou noire.

Pattes brunes.

12-23 mm.

De juin à août sur le bois mort.

Leptura aurulenta FABRICIUS, 1792

Distribution: carte 26.

- Bords antérieur et postérieur du pronotum non couverts de pubescence dorée.

Tête et pronotum noirs. Tempes couvertes de pubescence noire ou brunâtre.

Antennes entièrement noires, avec l'apex jaunâtre chez la femelle.

Elytres noirs avec quatre bandes obliques jaunes. Suture noire.

Pattes noires, les tibias antérieurs de la femelle parfois jaunâtres.

11-20 mm.

De juin à août sur le bois mort, parfois sur les Ombellifères.

Leptura quadrifasciata LINNAEUS, 1758.

Distribution: carte 25.

Genre **Stenurella** VILLIERS, 1974

1. Elytres entièrement bruns ou bruns avec des dessins noirs2

- Corps entièrement noir, abdomen rouge avec l'apex noir.

Pronotum pratiquement lisse, très finement et peu profondément ponctué.

6-9 mm.

De mai à août sur les fleurs.

Stenurella nigra (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 31.

2. Ponctuation du pronotum profonde et grossière (le diamètre des points supérieur à l'espace qui les sépare).

Tête, antennes, pronotum et abdomen noirs.

Mâle: élytres jaune brunâtre avec la suture et l'apex noirs.

Femelle: élytres rouge brunâtre avec une large bande suturale et l'apex noirs.

6-10 mm.

De juin à septembre sur les fleurs.

Stenurella melanura (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 29.

- Ponctuation du pronotum très peu profonde et fine (le diamètre des points inférieur à l'espace qui les sépare).

Tête, antennes et pronotum noirs. Abdomen rouge, rarement noirs.

Mâle: élytres jaune brunâtre avec la suture et l'apex noirs.

Femelle: élytres rouge brunâtre présentant au milieu une tache noire commune qui se rétrécit fortement en arrière et rejoint l'apex qui est noir.

6-10 mm.

De juin à septembre sur les fleurs.

Stenurella bifasciata (MÜLLER, 1776)

Distribution: carte 30.

Genre *Pedostrangalia* SOKOLOV, 1896

Coloration très variable, de rouge à noir, ces couleurs pouvant se présenter combinées sur les diverses parties du corps.

Pubescence courte, dirigée vers l'arrière, dorée.

Tête courte.

Marges latérales du pronotum formant en arrière du milieu une courbe dont la concavité est dirigée vers l'intérieur (fig. 16a, p. 37).

8-15 mm.

En mai et juin sur les troncs des Ormes, Peupliers, Chênes, Noyers, Platanes, Erables. Parfois sur les fleurs: Aubépine, Eglantier, Ombellifères.

Pedostrangalia revestita (LINNAEUS, 1767)

Distribution: carte 32.

Genre *Strangalia* SERVILLE, 1835

Tête, sauf les pièces buccales, noire. Antennes entièrement rouge brunâtre, rouge brunâtre avec la base noire ou entièrement noires.

Pronotum plus long que large, noir, présentant parfois de petites taches rouges. Ponctuation du pronotum très fine, avec une fine ligne longitudinale médiane lisse. Pubescence fine, dorée.

Elytres jaunes avec quatre bandes transverses noires ou brunes, parfois interrompues ou coalescentes.

Pattes jaunes à noires.

9-17 mm.

En été, sur les fleurs.

Strangalia attenuata (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 33.

Necydalini

Un seul genre en Belgique.

Genre *Necydalis* LINNAEUS, 1758

Tête et pronotum noirs. Antennes noires avec la base rousse et plus ou moins denteés chez la mâle, entièrement rousses chez la femelle.

Pronotum distinctement rebordé, grossièrement ponctué sur les marges latérales. Côtés du pronotum avec une pubescence peu serrée, plus claire.

Elytres très courts, laissant à découvert les ailes et la majeure partie de l'abdomen, brun rougeâtre.

Pattes jaune rougeâtre, les fémurs postérieurs noircis à l'extrémité; premier article des tarses postérieurs au moins deux fois aussi long que les deux suivants réunis.

21-32 mm.

De juin à juillet sur les souches d'arbres, rarement sur les Umbellifères.

Necydalis major LINNAEUS, 1758 (fig. D, p. 8)

Distribution: carte 34.

Remarque: *Necydalis ulmi* CHEVROLAT, 1838, espèce très voisine de *N. major*, n'a pas encore été rencontrée en Belgique. Elle est rare en France, en particulier dans le nord où elle est notamment signalée des environs de Lille; elle est encore connue de Westphalie (Allemagne). *N. ulmi* se distingue de *N. major* par l'extrémité des tibias postérieurs sombre et par le pronotum dont les marges latérales

sont couvertes par une épais revêtement de poils dorés s'étendant à la face dorsale sur le bord collaire et la base.

SPONDYLINAE

Un seul genre en Belgique:

Genre *Spondylis* FABRICIUS, 1775

Corps noir. Tête très large (aussi large que le pronotum). Mandibules très fortes, à une près aussi longues que la tête. Antennes courtes, atteignant au plus, en arrière, la base du pronotum.

Pronotum court, globuleux.

Elytres courts, grossièrement ponctués, parcourus chacun par deux côtes longitudinales qui sont très distinctes chez le mâle.

10-23 mm.

En juin et juillet, volant surtout le soir, se tenant chachés, pendant la journée, sur les souches endommagés.

Spondylis buprestoides (LINNAEUS, 1758) (fig. E, p. 9)

Distribution: carte 35.

ASEMINAE

Tableau des genres

- | | |
|---|------------------------|
| 1. Yeux plus ou moins échancrés (figs 19a et b) | 2 |
| - Yeux pratiquement divisés en deux (fig. 19c) | |
| | Tetropium p. 50 |

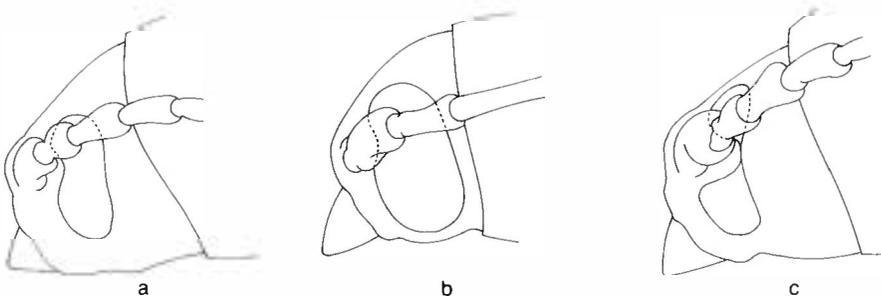


Fig. 19. - Tête: a. Asemum striatum; b. Arhopalus tristis; c. Tetropium castaneum.

2. Yeux grossièrement facettés, grands (distinctement visibles à l'oeil nu), beaucoup plus larges que le double de la longueur des joues (distance séparant l'oeil de la base de la mandibule) (fig. 19b, p. 48) **Arhopalus** p. 49

- Yeux finement facettés (difficilement visibles à l'oeil nu), larges de moins du double de la longueur des joues (fig. 19a, p. 48)
.....**Asemum** p. 49

Genre **Asemum** ESCHSCHOLTZ, 1830

Tête large, profondément enfoncée dans le pronotum. Yeux petits, réniformes. Pronotum plus large que long, arrondi, noir ou avec les bords antérieur et postérieur bruns, densément et finement ponctués.

Elytres jaune brunâtre à brun foncé ou noir, ou bordés de brun, courts, deux fois et demie aussi longs que larges pris ensemble, présentant des côtes longitudinales plus ou moins distinctes entre lesquelles les intervalles montrent des irrégularités transversales.

8-23 mm.

De mai à juillet sur les souches d'arbres ou sous les écorces des Conifères, souvent sur le bois pourri.

Asemum striatum (LINNAEUS, 1758) (fig. F, p. 9)

Distribution: carte 36.

Genre **Arhopalus** SERVILLE, 1834

- Corps brun roussâtre clair, parfois obscurci sur la tête, les antennes et les pattes. Pronotum finement ponctué, avec une ligne longitudinale médiane légèrement enfoncée de chaque côté de laquelle se trouve une impression plus ou moins distincte.

Elytres très finement ponctués, avec des points intermédiaires très distincts, grossiers, offrant deux à trois côtes longitudinales; apex anguleux.

Troisième article des tarses postérieurs échancré presque jusqu'à la base (fig. 20a, p. 50).

10-27 mm.

Adultes nocturnes, fréquemment attirés par les lumières; sur les Pins et les Epicéas abattus ou morts. Aussi sur les fruits mûrs, notamment les pêches.

Arhopalus rusticus (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 38.

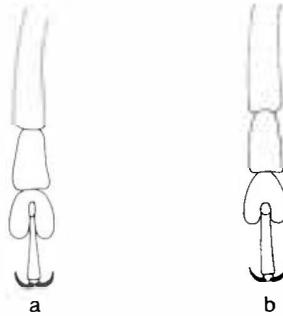


Fig. 20. - Tarse postérieur: a. Arhopalus rusticus; b. Arhopalus tristis.

➤ Corps brun foncé à noir.

Pronotum finement ponctué-granulé, avec trois impressions distinctes.

Elytres avec deux ou trois lignes longitudinales plus ou moins distinctes, finement ponctués sans points intermédiaires grossiers; apex avec l'angle sutural arrondi.

Troisième article des tarsi postérieurs échancré seulement à partir du milieu (fig. 20b).

9-27 mm.

Ethologie: mêmes moeurs que l'espèce précédente.

Arhopalus tristis (FABRICIUS, 1778)

Distribution: carte 37.

Genre **Tetropium** KIRBY, 1837

1. Front avec un profond sillon longitudinal2

- Front sans profond sillon longitudinal.

Pronotum luisant au milieu, mat sur les côtés, noir ou avec les bords antérieur et postérieur bruns, présentant deux lignes longitudinales plus ou moins distinctes.

Elytres brun rougeâtre ou noirs.

Pattes brun rougeâtre, de temps en temps avec les fémurs noirs (les tarsi et les tibias peuvent dans ce cas être assombris).

8-18 mm.

De mai à août sur les souches d'arbres, se dissimulant dans les fissures des écorces, souvent sur les planches, les souches, etc.

Tetropium gabrieli WEISE, 1905

Distribution: carte 40.

2. Pronotum brillant, finement ponctué au milieu, granulé sur les côtés, noir ou avec les bords postérieur et latéraux bruns. Elytres brun rougeâtre ou noirs, avec éventuellement la base et les côtés latéraux bruns, présentant deux lignes longitudinales plus ou moins distinctes. Pattes brun rougeâtre ou noires. 9-19 mm. Ethologie: mêmes moeurs que l'espèce précédente.

Tetropium castaneum (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 39.

- Pronotum mat, densément ponctué-granulé, avec deux reliefs bien accusés, noir ou avec les côtés rougeâtres, ou entièrement rouge brunâtre avec le milieu noir. Elytres bruns ou noirs, présentant deux lignes longitudinales plus ou moins distinctes, parfois couverts à la base ou entièrement par une pubescence dense, très courte, gris jaunâtre. Pattes rouge brunâtre, parfois avec les fémurs noirs. 8-17 mm. Ethologie: mêmes moeurs que l'espèce précédente.

Tetropium fuscum (FABRICIUS, 1787)

Distribution: carte 41.

CERAMBYCINAE

Tableau des tribus

1. Elytres couvrant tout l'abdomen, sauf parfois le pygidium 3
- Elytres très raccourcis, couvrant au plus la moitié de l'abdomen....2
2. Yeux échancrés. Elytres bordés d'un bourrelet. Pronotum distinctement plus long que large, présentant des inégalités (figs 21b et c, p. 52). Pattes postérieures très allongées **Molorchini** p. 55
- Yeux non échancrés. Elytres sans bourrelets marginaux. Pronotum approximativement aussi long que large, sans inégalités (fig 21a, p. 52). Pattes postérieures sans allongement notable **Nathriini** p. 55
3. Tibias postérieurs très fortement aplatis. Premier article des antennes présentant un court sillon du côté externe, les suivants, à partir du troisième, avec trois carènes longitudinales du côté externe. (Métallique, taille supérieure à 15 mm) **Callichromini** p. 60

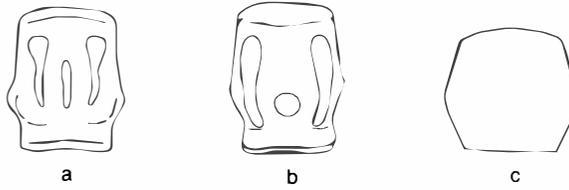


Fig. 21. - Pronotum: a. Nathrius brevipennis; b. Molorchus minor; c. Glaphyra umbellatarum.

- Tibias postérieurs non aplatis. Articles antennaires différemment conformés. (Taille variable) 4
- 4. Cavités cotyloïdes antérieures (= cavités où s'insèrent les hanches) fermées (fig. 22a). (Corps entièrement brillant, jaune brunâtre, avec les élytres convexes et la taille inférieure à 9 mm, ou avec les élytres fortement rétrécis vers l'arrière, ou long et étroit avec les antennes rousses à articles assombris à l'apex.) 5
- Cavités cotyloïdes antérieures ouvertes (fig. 22b) 7

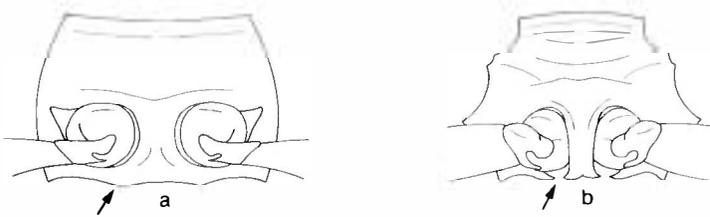


Fig. 22. - Prosternum: a. Stenopterus rufus (Stenopterini); b. Cerambyx cerdo (Cerambycini).

- 5. Yeux très profondément échancrés, les deux lobes reliés par une très fine ligne **Deilini** p. 58
- Yeux profondément échancrés, les deux lobes reliés par une bande comprenant plusieurs rangées de facettes 6
- 6. Elytres convexes, couvrant les côtés de l'abdomen. Pronotum (jaune brunâtre) plus ou moins inégal **Obriini** p. 57
- Elytres fortement rétrécis vers l'arrière, ne couvrant pas les côtés de l'abdomen, avec une côte longitudinale lisse sur leur moitié

postérieure. Pronotum (noir) avec trois tubercules distincts, lisses (habitus voir fig. H, p. 9)**Stenopterini** p. 57

7. Cavités cotyloïdes antérieures plus ou moins arrondies, sans grande entaille du côté externe (fig. 23a). (Elytres jamais unicolores) 10

- Cavités cotyloïdes antérieures plus ou moins larges, présentant, du côté externe, une profonde échancrure (figs 23b et c). (Elytres unicolores, sauf chez *Poecilium alni*.)8

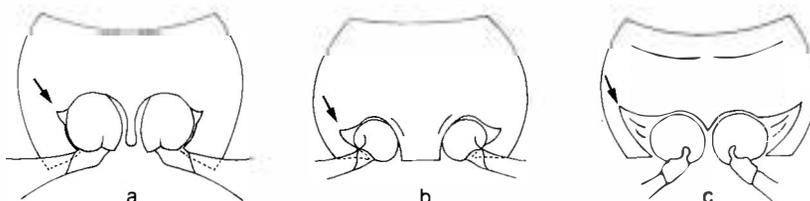


Fig. 23. - Prosternum: a. Clytus arietis (Clytini); b. Hylotrupes bajulus (Callidiini); c. Phymatodes testaceus (Callidiini).

8. Pronotum couvert de gros plis plus ou moins enchevêtrés (fig. 24). (Taille toujours supérieure à 17 mm.)**Cerambycini** p. 59

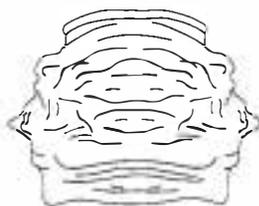


Fig. 24. - Pronotum de Cerambyx cerdo.

- Pronotum ponctué, uni ou bosselé. (Taille variable) 9

9. Yeux distinctement granulés, à facettes fortes. (Taille toujours inférieure à 7 mm)**Graciliini** p. 54

- Yeux plus ou moins lisses, à facettes fines. (Taille variable)
.....**Callidiini** p. 61

10. Pronotum arrondi ou bossué latéralement11

- Pronotum avec un tubercule latéral plus ou moins fort (fig. 25)
.....**Purpuricenini** p. 60



Fig. 25. - Pronotum de Purpuricenus kaehleri.

- 11. Epimères métathoraciques faisant saillie au-dessus du premier sternite abdominal et bordant extérieurement les hanches postérieures (fig. 26a). Elytres sans notable gibbosité basale**Clytini** p. 67
- Epimères métathoraciques non saillants (fig. 26b). Elytres gibbeux à la base**Anaglyptini** p. 74

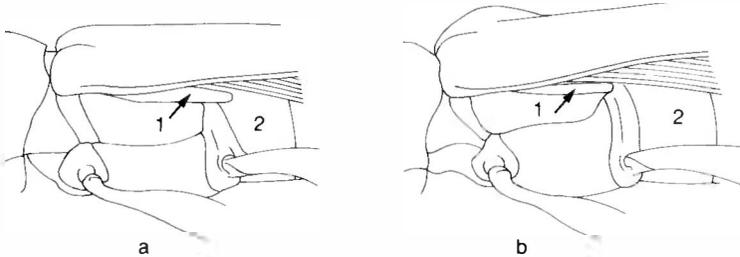


Fig. 26. - Vue latérale du thorax et des pattes intermédiaire et postérieure (1. épimère métathoracique; 2. sternite abdominal): a. Xylotrechus arvicola (Clytini); b. Anaglyptus mysticus (Anaglyptini).

Graciliini

Un genre en Belgique.

Genre **Gracilia** **SERVILLE**, 1834

Très petit longicorne: 2,5 à 7 mm.

Corps entièrement brun jaunâtre ou brun rougeâtre.

Yeux très profondément échancrés, pratiquement divisés en deux.

Antennes fines, le troisième article à peu près aussi long que le premier et que le quatrième, plus court que le cinquième.

Pronotum aussi long ou plus long que large, finement ponctué avec un sillon longitudinal superficiel, plus ou moins distinct, sans tubercules latéraux, les bords antérieur et postérieur non échancrés.

Elytres subparallèles, quelque peu élargis vers l'arrière, portant une légère dépression oblique, s'étendant de la dépression humérale vers la suture; disque microréticulé, avec des points plus forts.

Fémurs claviformes.

Au printemps et en été sur les branches de divers feuillus.

Gracilia minuta (FABRICIUS, 1781)

Distribution: carte 42.

Nathriini

Un genre en Belgique.

Genre *Nathrius* BRETHERS, 1916

Très petit longicorne: 4 à 7 mm.

Corps entièrement brun rougeâtre.

Yeux non échancrés.

Femelle: quatrième article antennaire un peu plus long que le troisième, plus longs ensemble que le cinquième.

Mâle: troisième et quatrième articles antennaires approximativement d'égale longueur, aussi longs ensemble que le cinquième.

Pronotum aussi long ou un peu plus long que large (fig. 21a, p. 52).

Elytres parallèles, fortement raccourcis, approximativement longs des deux tiers de la longueur de l'abdomen.

Fémurs claviformes.

De la fin avril à juillet, fréquemment capturé dans les habitations sur les paniers d'osier.

Nathrius brevipennis (MULSANT, 1839)

Distribution: carte 43.

Molorchini

Tableau des genres

- Base des mandibules non située près des yeux, les joues bien développées. Troisième article antennaire beaucoup plus long que le premier **Molorchus** p. 56
- Base des mandibules située à proximité des yeux, les joues ne formant qu'une étroite bande. Troisième article antennaire approxi-

mativement aussi long que le premier**Glaphyra** p. 56

Genre **Molorchus** FABRICIUS, 1792

Tête noire. Yeux fortement échancrés. Antennes brunes, très fines, formées de douze articles chez le mâle, de onze chez la femelle.

Pronotum noir, plus long que large, quelque peu rétréci vers l'arrière, portant de chaque côté une bosse et, sur le disque, trois protubérances lisses (deux latérales allongées et une médiane arrondie) (fig. 21b, p. 52).

Elytres courts, une fois et demie aussi longs que larges à la base, un peu déhiscent, arrondis à l'apex, fortement mais peu densément ponctués, présentant généralement chacun une bande oblique lisse, blanche.

Pattes brunes, très grêles sauf l'apex des fémurs que est fortement renflé en massue et de coloration plus foncée ou noire.

6-16 mm.

D'avril à août sur les fleurs de Spirées, de Sorbier, d'Ombellifères, etc.

Molorchus minor (LINNAEUS, 1758) (fig. G, p. 9)

Distribution: carte 44.

Genre **Glaphyra** NEWMAN, 1840

Tête brun foncé. Yeux fortement échancrés. Antennes brunes, les articles 4 à 11 couverts d'une pubescence courte et épaisse.

Pronotum brun foncé, quelque peu plus long que large, rétréci à la base, présentant sur le disque deux bosses latérales et trois protubérances lisses et allongées (fig. 21c, p. 52).

Elytres courts, approximativement deux fois aussi longs que larges à la base, un peu déhiscent, arrondis à l'apex, bruns avec leur moitié suturale blanchâtre.

Pattes brunes, l'apex des fémurs épaissi, la base des fémurs postérieurs et parfois celle des fémurs intermédiaires jaunâtre.

5-8,5 mm.

De mai à juillet sur les fleurs: Ombellifères, Eglantier, Ronce, Cornouiller, etc.

Glaphyra umbellatarum (SCHREBER, 1759)

Distribution: carte 45.

Stenopterini

Un genre en Belgique.

Genre *Stenopterus* ILLIGER, 1804

Tête noire. Yeux fortement échancrés. Antennes avec les deux premiers articles jaunes, les suivants de coloration variable: généralement jaunes avec les articles 3 à 5 avec l'apex noir, mais parfois tous les articles noirs ou jaunes.

Pronotum noir, fortement et densément ponctué, avec trois protubérances lisses: deux grandes de chaque côté, une petite au milieu près de la base. Tout le pronotum hérissé de longues soies dressées et portant, de chaque côté de la base et du bord antérieur, un revêtement feutré de poils argentés, comme sur le scutellum.

Elytres brun rougeâtre, avec le plus souvent la base et l'apex noirs, larges à la base, puis fortement rétrécis à l'apex; disque avec de gros points espacés et une carène médiane sur la moitié postérieure.

Pattes jaunes, la massue des fémurs jaune ou noire.

7-16 mm.

De mai à août sur les fleurs, notamment sur les Ombellifères, les Marguerites, les Achillées, les Oignons, etc.

Stenopterus rufus (LINNAEUS, 1767) (fig. H, p. 9)

Distribution: carte 46.

Obrini

Un genre en Belgique.

Genre *Obrium* DEJEAN, 1821

- Entièrement jaune brunâtre, les antennes parfois et les fémurs le plus souvent sombres.

Yeux grands, profondément échancrés; espace interoculaire plus étroit qu'un oeil vu de dessus (fig. 27a, p. 58).

Pronotum pratiquement lisse, avec quelques petits points superficiels et fortement espacés, les côtés présentant une petite protubérance, distinctement étranglés en avant et en arrière.

Elytres élargis en arrière, arrondis à l'apex.

Fémurs claviformes.

5-9 mm.

D'avril à août sur les fleurs: Rosacées, Osiers, Peupliers, Bouleaux, etc.

Obrium cantharinum (LINNAEUS, 1767)

Distribution: carte 47.

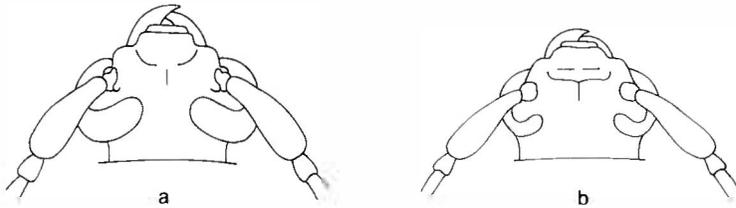


Fig. 27. - Tête: a. Obrium cantharinum; b. Obrium brunneum.

- Entièrement jaune brunâtre.

Yeux profondément échanrés; espace interoculaire aussi large ou plus large qu'un oeil vu de dessus (fig. 27b).

Pronotum densément ponctué, les côtés présentant une légère protubérance, distinctement étranglé en avant et en arrière.

Elytres élargis en arrière, arrondis à l'apex.

Fémurs claviformes.

4-7 mm.

D'avril à août sur les fleurs.

Obrium brunneum (FABRICIUS, 1792)

Distribution: carte 48.

Deilini

Un genre en Belgique.

Genre *Deilus* SERVILLE, 1834

Tête, pronotum et élytres gris foncé ou bruns avec un léger reflet métallique bronzé ou verdâtre.

Tête densément ponctué, parcourue par un sillon médian. Antennes atteignant à peu près le niveau du milieu des élytres, progressivement épaissies jusqu'à l'apex, rousses, les articles plus sombres à l'apex.

Pronotum un peu plus long que large, densément ponctué, ses côtés arrondis, la plus grande largeur au niveau du tiers basilaire.

Elytres longs et étroits, couverts d'une pubescence claire, couchée,

densement ponctués et présentant chacun une carène longitudinale plus ou moins distincte, obliquement tronqués en arrière.

Pattes rougeâtres, avec l'apex des fémurs et les tarses assombris; fémurs claviformes.

6-11 mm.

Sur les tiges et les fleurs des Genêts.

Deilus fugax (OLIVIER, 1790)

Distribution: carte 49.

Cerambycini

Un genre en Belgique.

Genre *Cerambyx* LINNAEUS, 1758

- Le plus souvent entièrement noir avec l'apex des élytres brun rougeâtre.

Deuxième article antennaire aussi long que large (fig. 28b, p. 60).

Pronotum fortement ridé, avec une protubérance aiguë de chaque côté.

Elytres longs, avec une granulosité grossière en avant, cette sculpture s'estompant vers l'arrière; angle sutural plus ou moins denté.

24-53 mm.

De mai à août sur les troncs des vieux Chênes; vole le soir et également la nuit. Parfois en plein jour sur les fruits mûrs.

Cerambyx cerdo LINNAEUS, 1758 (X)

= Grand capricorne

Distribution: n'a été rencontré que quelques fois en Belgique (notamment près de Bruxelles et de Liège), probablement importé avec du bois. Répandu en France dans le centre et le sud, très rare dans le Nord.

- Entièrement noir, brillant.

Deuxième article antennaire beaucoup plus large que long (fig. 28a, p. 60).

Pronotum fortement ridé, présentant une protubérance aiguë de chaque côté.

Elytres longs, avec une granulosité grossière, s'estompant vers l'arrière, angle sutural non denté.

17-28 mm.

D'avril à août sur les fleurs: Ombellifères, Sureau, Spirées, Rosacées, etc.

Cerambyx scopolii FUESSLY, 1775
(Habitus: fig. I, p. 10)

Distribution: carte 50.

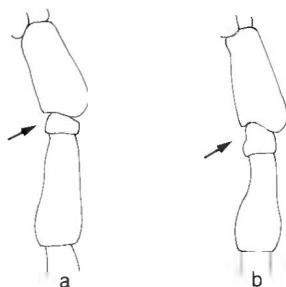


Fig. 28. - Premier, deuxième et troisième articles antennaires: a. Cerambyx scopolii; b. Cerambyx cerdo.

Purpuricenini

Un genre en Belgique:

Genre *Purpuricenus* GERMAR, 1824

Tête et antennes noires.

Pronotum noir, souvent avec un dessin rouge, grossièrement et densément ponctué, tronqué en arrière.

Premier article des tarsi postérieurs un peu plus long que les deuxième et troisième réunis.

9-20 mm.

De juin à août sur les bûches fraîchement coupées, les troncs d'arbres, les Ombellifères, souvent dans les jardins sur les fleurs d'Oignons, de Poireaux, de Haricots, etc.

Purpuricenus kaehleri (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 51.

Callichromini

Un genre en Belgique:

Genre *Aromia* SERVILLE, 1883

Corps généralement vert métallique, parfois pourpre, rouge cuivré ou

bleuâtre.

Tête avec les yeux fortement échancrés; antennes bleu acier, le premier article sillonné, les articles 3 à 11 avec trois carènes longitudinales sur la face externe.

Pronotum à reliefs variables: très finement ridé, ou ponctué, ou presque lisse, portant généralement, de chaque côté, une protubérance dentiforme.

Scutellum allongé, en triangle aigu.

Elytres densément chagrinés.

Pattes grêles, les tibias postérieurs fortement aplatis.

15-34 mm.

Au printemps et en été, le jour et au crépuscule sur les vieux Saules, parfois sur les fleurs.

Aromia moschata (LINNAEUS, 1758)

= Aromie musquée

Distribution: carte 52.

Callidiini

Tableau des genres

1. Hanches antérieures rapprochées, séparées seulement par une courte lamelle prosternale subtriangulaire comprimée en arrière (fig. 23c, p. 53) (Taille variable) 3
- Hanches antérieures distantes, séparées par une bande prosternale longue, à bords parallèles, plus ou moins large et plate (fig. 23b, p. 53) 2
2. Troisième article antennaire aussi long ou un peu plus long que les deux suivants réunis **Hylotrupes** p. 62
- Troisième article antennaire plus court que les deux suivants réunis. **Ropalopus** p. 63
3. Pronotum à côtés anguleux et à dense pubescence rouge orangé ou jaune vif.....**Pyrrhidium** p. 64
- Pronotum arrondi latéralement, sans dense pubescence rouge orangé ou jaune 4
4. Pronotum convexe, finement ponctué, souvent avec des aires lisses et saillantes. Elytres finement ponctués 6

- Pronotum déprime, rugueux ou grossièrement ponctué, rarement avec des callosités. Elytres grossièrement ponctué ou ridés 5
- 5. Elytres avec un épipleure distinct, rugueusement ponctué. (Pronotum bleu foncé) **Callidium** p. 64
- Elytres à bord latéral relevé en lame tranchante, sans épipleure distinct, grossièrement réticulés. (Pronotum à reflet métallique verdâtre) **Callidostola** p. 64
- 6. Premier article des tarses postérieurs au plus aussi long que les deux suivants ensemble 7
- Premier article des tarses postérieurs distinctement plus long (plus d'une fois et demie) que les deux suivants ensemble **Phymatodes** p. 65
- 7. Pronotum avec des saillies ou des bosses discales **Phymatoderus** p. 65
- Pronotum sans saillies ni bosses discales 8
- 8. Pronotum avec une carène médiane lisse. Face dorsale du corps bleu métallique **Phymatodellus (X)** p. 66
- Pronotum sans carène médiane. Face dorsale du corps sans teinte métallique **Poecilium** p. 67

Genre **Hylotrupes** SERVILLE, 1834

Tête noire ou brun foncé. Antennes brun rougeâtre, les articles 3 à 5 couverts de longues soies.

Pronotum noir ou brun foncé, transverse, arrondi latéralement, présentant une ligne médiane lisse et deux callosités latérales lisses, parfois couvert d'un dense revêtement de pubescence claire ne laissant visibles que les saillies latérales.

Elytres noirs, brun foncé ou jaunâtres, la plupart du temps quelques taches de pubescence obliques, peu marquées.

Fémurs élargis en massue à l'apex.

8-20 mm.

Adultes nocturnes, sur les Conifères ou sous leurs écorces, dans les poutres des maisons, etc.

Ils peuvent se reproduire sans sortir de leurs galeries, de sorte qu'ils peuvent causer de graves dégâts aux planches, charpentes, meubles,

portes, poteaux, etc.

Hylotrupes bajulus (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 53.

Genre **Ropalopus** MULSANT, 1839

1. Massue des fémurs en majeure partie rouge2

- Corps entièrement noir.

Antennes avec les huit ou neuf premiers articles ciliés à leur bord interne, les articles trois à dix avec une dent aigüe à l'angle apical interne.

Pronotum très transverse, les côtés plus ou moins anguleux un peu en arrière du milieu, grossièrement ponctué.

Elytres à ponctuation grossière à la base, s'estompant vers l'apex.
10-23 mm.

De juin à juillet sur les tas de bois ou les souches, de même que sur les fruits mûrs ou fermentés.

Ropalopus clavipes (FABRICIUS, 1775)

Distribution: carte 54.

2. Tête noire. Antennes noires ou brunes, fortement pubescentes, les articles anguleux à l'apex.

Pronotum transverse, avec de chaque côté deux légères bosses sur la face dorsale, irrégulièrement et grossièrement ponctué, sans protubérances lisses.

Scutellum pubescent.

Elytres noirs, parfois brunâtres, grossièrement ponctués en avant, la ponctuation moins distincte vers l'apex.

Pattes noires, la massue des fémurs rouge avec l'apex noir.
8-13 mm.

De mai à juillet sur les tas de bûches ou les souches, parfois sur les fleurs.

Ropalopus femoratus (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 55.

- Tête noire. Antennes noires ou brunes, finement pubescentes, dentées à partir du troisième article.

Pronotum transverse, sans bosses sur la face dorsale, grossièrement ponctué, avec trois légères élévations lisses (certaines peuvent manquer).

Scutellum glabre.

Elytres noirs, parfois brunâtres, grossièrement ponctués en avant, la ponctuation moins distincte vers l'arrière.

Pattes noires, la massue des fémurs entièrement rouge avec l'apex rarement sombre.

10-14 mm.

De mai à juillet dans les forêts de Chênes; souvent attirés par les produits fermentés.

Ropalpus spinicornis (ABEILLE DE PERRIN, 1869)

Distribution: carte 56.

Genre **Callidostola** REITTER, 1913

Brun clair à bronzé, à reflet métallique verdâtre.

Pronotum transverse, arrondi, très finement ponctué au milieu, grossièrement sur les côtés.

Elytres élargis et explanés en arrière, leur bord latéral relevé, grossièrement ponctués en avant, ridés en forme de réseau vers l'arrière.

9-11 mm.

En juin et juillet sur les troncs d'arbres et les tas de bûches.

Callidostola aenea (DE GEER, 1775)

Distribution: carte 57.

Genre **Callidium** FABRICIUS, 1775

Tête bleu foncé. Antennes noires.

Pronotum bleu foncé, très transverse, arrondi latéralement; disque avec, chez le mâle, une dépression médiane s'étendant sur les deux-tiers basilaires, élargie en avant et très éparsément ponctuée, le reste du pronotum très finement et densément ponctué; pronotum de la femelle fortement ponctué au milieu, densément et finement sur les côtés.

Elytres à reflet métallique pourpre (rarement vert), légèrement explanés en arrière, fortement et densément ponctués, surtout à la base.

8-16 mm.

De mai à août sur les troncs d'arbres, les tas de bûches, etc., souvent sous les écorces déhiscentes.

Callidium violaceum (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 58.

Genre **Pyrrhidium** FAIRMAIRE, 1864

Tête, pronotum et pattes brun foncé ou noirs, couverts de longues soies soyeuses.

Pronotum plus large que long, avec de chaque côté une protubérance dentiforme, couvert d'une remarquable pubescence dense, rouge orangé ou jaune.

Elytres rouge orangé ou jaunes, larges et déprimés, très finement et densément ponctués.

Fémurs claviformes.

6-15 mm.

Dès fin mars jusqu'en juin, sur les troncs d'arbres et les tas de bûches.

Pyrrhidium sanguineum (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 59.

Genre *Phymatodes* MULSANT, 1839

Coloration très variable.

Tête entièrement jaune-brun ou jaune rougeâtre, brun foncé ou noire, parfois seulement en partie plus foncée.

Pronotum entièrement jaune-brun ou jaune rougeâtre, brun rougeâtre, brun foncé à noir, parfois sombre, bordé de jaune en avant et en arrière, transverse, arrondi, finement et éparsement ponctué, présentant trois élévations.

Elytres entièrement jaunâtres, jaune brunâtre, verdâtres, bleu foncé, violets ou noirs, plus de deux fois et demie plus longs que larges, avec les côtés parallèles, très finement et éparsement ponctués et avec une courte pubescence dorée.

Fémurs claviformes.

6-18 mm.

De mai à août sur les arbres morts, les tas de bûches, etc. Souvent dans les maisons.

Phymatodes testaceus (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 60.

Genre *Phymatoderus* REITTER, 1912

- Corps entièrement brun, plus ou moins foncé.

Tête, pronotum et pattes avec de longues soies dressées.

Pronotum arrondi, à ponctuation assez forte et irrégulière, le disque avec trois à cinq protubérances lisses et glabres.

Elytres avec un léger reflet bleuâtre ou violacé, hérissés de longues soies dressées.

Fémurs claviformes.

5-10 mm.

D'avril à juillet sur les branches sèches.

Phymatoderus pusillus (FABRICIUS, 1787)

Distribution: carte 61.

- Tête brune, pièces buccales et partie inférieure du front jaunâtres. Tête, pronotum et pattes avec de longues soies dressées. Pronotum jaunâtre, plus ou moins rougeâtre ou brun, souvent avec les marges latérales plus foncées, arrondi, la ponctuation espacée et irrégulière, le disque présentant cinq protubérances lisses, les deux latérales de chaque côté parfois réunies en une côte allongée. Elytres bruns à léger reflet bleuâtre, verdâtre ou violacé, densément et irrégulièrement ponctués, avec une pubescence courte et dense, non hérissés de longues soies dressées. Fémurs claviformes. 5-12 mm. D'avril à juillet sur les branches mortes, le bois vermoulu, etc.

Phymatoderus lividus (ROSSI, 1794)

Distribution: carte 62.

Genre *Phymatodellus* REITTER, 1912

Tête et antennes noires. Premiers articles des antennes avec la base jaune. Pronotum et élytres noirs à reflet bleu ou violet. Pronotum aussi large que long, les côtés largement arrondis avec une partie subparallèle vers la base, plus ou moins régulièrement ponctués en dehors d'une bande médiane lisse. Elytres noirs à reflet bleu ou violet, à ponctuation plus ou moins forte, plus superficielle en arrière. Fémurs noirs à base jaune, fortement épaissis en massue; tibias jaunes. Tête, antennes, pronotum et pattes avec de longues soies dressées. 5-8 mm. De mai à juin sur les fleurs d'Aubépine, d'Eglantiers, de Prunellier, souvent sur les branches mortes des Chênes.

Phymatodellus rufipes (FABRICIUS, 1776) (X)

Distribution: n'a été rencontré que quelques fois en Belgique (notamment près de Liège et d'Arlon), probablement importé avec du bois. En France, l'espèce est signalée des environs de Fontainebleau.

Genre **Poecilium** FAIRMAIRE, 1864

Tête noire, antennes rousses, les derniers articles parfois quelque peu plus sombres.

Pronotum noir, convexe, finement et densément ponctué, présentant quelques longues soies dressées.

Elytres avec la base le plus souvent rousse, le reste brun foncé ou noir avec deux bandes transversales ivoire couvertes de poils blancs; région suturale déprimée derrière le scutellum, la ponctuation forte et peu serrée sur la base, fine et dense entre les bandes claires.

Fémurs avec la partie claviforme généralement plus sombre; tibias et tarses roux.

4-7 mm.

De mars à juillet sous les écorces, sur les branches mortes de différents arbres ou arbustes.

Poecilium alni (LINNAEUS, 1767)

Distribution: carte 63.

Clytini

Tableau des genres

- 1. Front avec une carène longitudinale (fig. 29)2
- Front présentant au plus une fine ligne longitudinale glabre3

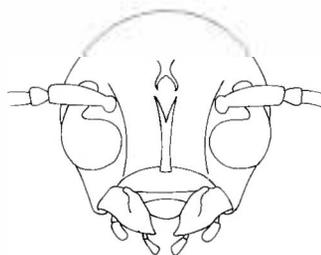


Fig. 29. - Vue frontale de la tête Xylotrechus arvicola.

- 2. Apex des élytres tronqués ou échancrés. (Elytres avec des bandes jaunes nettement délimitées)**Xylotrechus** p. 69
- Apex des élytres arrondis. (Elytres avec un dessin formé de taches de poils blanchâtres)**Rusticoclytus** p. 69

3. Articles moyens des antennes échancrés et anguleux au sommet (fig. 30a) **Plagionotus** p. 71
- Articles moyens des antennes ni échancrés, ni dentés au sommet (fig. 30b) 4
4. Episternes métathoraciques larges, au plus trois fois plus longs que larges; épimères métathoraciques longs et étroits (fig. 31a). (Elytres bruns ou noirs avec d'étroites bandes jaunes nettement délimitées) **Clytus** p. 70
- Episternes métathoraciques allongés, quatre fois plus longs que larges; épimères métathoraciques courts et larges (fig. 31b). (Elytres ni bruns ni noirs avec d'étroites bandes jaunes bien délimitées) **Chlorophorus** p. 72

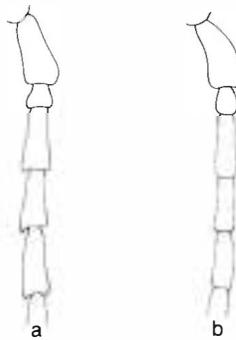


Fig. 30. - Antenne: a. Plagionotus arcuatus; b. Clytus arietis.

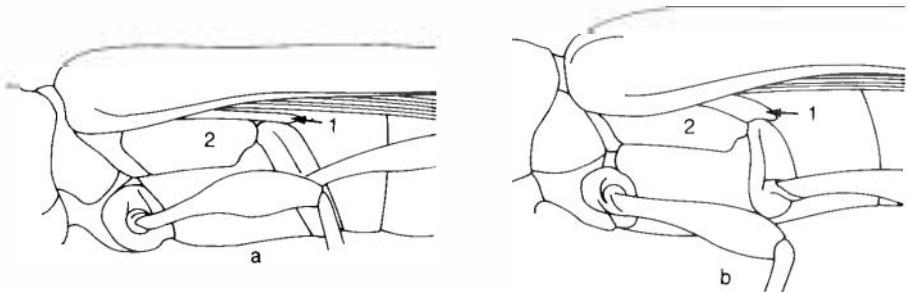


Fig. 31. - Vue latérale du thorax (1: épimère métathoracique; 2: épisternite métathoracique): a. Clytus arietis , b. Chlorophorus pilosus.

Genre **Rusticoclytus** VIVES, 1977

Généralement brun foncé ou noir avec un dessin blanc.

Front avec une carène médiane en forme de Y et une dense pubescence blanche. Articles antennaires couverts, sauf à l'apex, par une fine pubescence grisâtre.

Pronotum plus large que long, arrondi, la plus grande largeur située en arrière du milieu, avec deux bandes latérales et deux étroites bandes discales (souvent interrompues) de soies squamuleuses jaunes; disque très fortement râpeux.

Elytres très faiblement rétrécis vers l'arrière, très finement et densément ponctués, comme saupoudrés de petites taches ou bandes de poils blanchâtres.

9-20 mm.

En juin et juillet sur les arbres morts ou abattus.

Rusticoclytus rusticus (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 64.

Genre **Xylotrechus** CHEVROLAT, 1860

- Tête avec une dense pubescence jaune de chaque côté d'une large carène en forme de V. Antennes jaunâtres ou rougeâtres.

Pronotum transverse, avec un court étranglement basal, les côtés parallèles devant la base (fig. 32a, p. 70), rugueusement ponctué, présentant à chaque angle une tache de pubescence jaune.

Scutellum entièrement couvert de poils jaunes.

Elytres bruns ou noirs avec des taches et des bandes de pubescence jaune, la base souvent plus claire, la première bande presque perpendiculaire à la suture.

Pattes jaunâtres ou rougeâtres.

8-20 mm.

De mai à juillet, parfois sur les fleurs, le plus souvent sur les arbres dépérissants ou morts.

Xylotrechus arvicola (OLIVIER, 1795)

Distribution: carte 65

- Tête avec une fine pubescence blanchâtre de chaque côté d'une carène très étroite.

Antennes jaunâtres ou brunâtres.

Pronotum transverse, régulièrement arrondi (fig. 32b, p. 70), rugueusement ponctué, avec une tache de pubescence jaune à chaque angle.

Scutellum noir, seulement bordé de poils jaunes.

Elytres bruns ou noirs avec des taches et des bandes de pubescence jaune, la première bande nettement oblique.

Pattes jaunâtres ou brunâtres.

7-14 mm.

De mai à août sur les arbres morts ou abattus, les tas de bûches, parfois sur les fleurs.

Xylotrechus antilope (SCHÖNHERR, 1817) (X)

Distribution: Rencontré une seule fois près d'Eghezée, probablement importé avec du bois mort. Présent en France (Oise, Vosges) et en Allemagne.

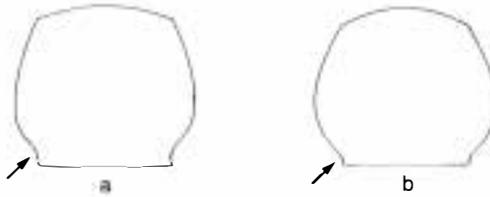


Fig. 32. - Pronotum: a. Xylotrechus arvicola; b. Xylotrechus antilope.

Genre *Clytus* LAICHARTING, 1784

1. Elytres convexes, noirs à la base, l'apex couvert de pubescence jaune. Pronotum et base des élytres avec une fine et longue pubescence 2

- Elytres très longs, déprimés, bruns ou noirs avec des bandes et des taches de pubescence jaune, la base présentant généralement une tache brune autour du scutellum, l'apex noir.

Tête noir; front avec de part et d'autre une pubescence jaune. Antennes entièrement rousses.

Pronotum noir avec deux grandes taches de pubescence jaune aux angles antérieurs et deux petites devant la base (manquant parfois).

Scutellum noir avec une tache de pubescence jaune à l'apex.

Pattes rousses, avec seulement la partie renflée des fémurs sombre.

10-20 mm.

Sur les Chênes morts, parfois sur les fleurs.

Clytus tropicus (PANZER, 1795) (X)

Distribution: Trouvé à Ocquier et Eschenbeek, probablement importé

avec du bois mort; présent en France (Fontainebleau, Bois de Boulogne).

2. Tête noire. Antennes avec le premier article brun, les suivants jaunâtres, les derniers noirs.

Pronotum noir avec une large bande de poils jaunes contre le bord antérieur et une étroite bande jaune, souvent interrompue, contre la base.

Scutellum entièrement couvert de poils jaune.

Elytres noirs avec des bandes transversales de pubescence jaune, la première perpendiculaire à la suture, la dernière située tout à fait à l'apex.

Pattes rousses, les fémurs antérieurs noirâtres, les intermédiaires plus ou moins assombris, les postérieurs parfois noirâtres.

6-14 mm.

Au printemps et en été sur les fleurs, les tas de bûches, les troncs d'arbres morts, etc.

Clytus arietis (LINNAEUS, 1758) (fig. J, p. 10)

Distribution: carte 66.

- Tête noire. Antennes jaune rougeâtre, parfois quelque peu plus sombres à l'apex.

Pronotum noir avec une large bande jaune derrière le bord antérieur et une autre, étroite, souvent interrompue, à la base.

Scutellum entièrement couvert de poils jaunes.

Elytres noirs avec des bandes transversales de pubescence jaune, la première oblique par rapport à la suture, la dernière située tout à fait à l'apex.

Pattes de coloration variable.

6-10 mm.

En juin et juillet sur les fleurs, notamment sur les Ombellifères, les Achillées, etc.

Clytus rhamni GERMAR, 1817

Distribution: carte 67.

Genre *Plagionotus* MULSANT, 1842

- Scutellum toujours couvert d'une dense pubescence jaune.

Tête noire; front, espace interantennaires et vertex couverts de poils jaunes. Antennes jaunes.

Pronotum avec le bord antérieur et le bord postérieur couverts de poils jaunes ainsi qu'une bande transverse médiane plus ou moins interrompue.

Elytres noirs avec des points basilaires et des bandes de pubescence jaune, les uns et les autres pouvant manquer ou être réunis. Bord postérieur des segments abdominaux avec une dense pubescence jaune.

Pattes jaunes; fémurs plus ou moins noirs.

8-18 mm.

De mai à août sur les tas de bûches et les souches.

Plagionotus arcuatus (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 68.

- Scutellum glabre et luisant.

Tête noire; front, espace interantennaire et vertex avec une dense pubescence jaune. Antennes jaune rougeâtre.

Pronotum noir avec toute sa partie antérieure et une large bande arquée postmédiane couvertes de pubescence jaune.

Elytres bruns, parfois noirs, avec des bandes transversales de pubescence jaune, la dernière couvrant une grande partie de la région apicale.

Abdomen, sauf le bord antérieur des sternites, entièrement couvert d'une dense pubescence jaune.

Pattes jaune rougeâtre; fémurs, notamment les postérieurs, assombris.

10-19 mm.

De juin à août sur les tas de bûches et les troncs d'arbres abattus.

Plagionotus detritus (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 69.

Genre *Chlorophorus* CHEVROLAT, 1863

1. Pronotum et élytres recouverts d'une duvet jaunâtre ou gris clair.
Face ventrale du corps à pubescence uniformément répartie2

- Pronotum et élytres non recouverts par une duvet jaunâtre ou gris clair, présentant seulement quelques bandes (généralement étroites).
Face ventrale à pubescence irrégulièrement répartie 4

2. Pronotum toujours avec une ou plusieurs taches noires. Elytres avec des bandes ou des taches arquées noires 3

- Pronotum généralement sans taches noires.

Elytres avec des taches arrondies ou vaguement quadrangulaires.

9-18 mm.

De juin à août sur les fleurs ou le bois mort.

Chlorophorus pilosus (FORSTER, 1771)

Distribution: carte 70.

3. Pronotum ovale, les bords antérieur et postérieur subégaux, avec une grosse tache médiane et deux taches latérales noires (parfois absentes). Chaque élytre généralement avec une tache humérale, une tache en forme de C sur le tiers basal, suivies par deux macules transversales noires n'atteignant jamais la suture.
8-15 mm.

Chlorophorus herbsti (BRAHM, 1790) (O)

Distribution: pas encore rencontré en Belgique; présent dans le nord de la France.

- Pronotum rétréci en avant, le bord antérieur plus étroit que le postérieur, généralement avec une bande transversale noire au milieu.
Elytres généralement avec une tache basale en forme de C et deux bandes transversales atteignant la suture.
8-14 mm.
De juin à septembre sur les fleurs.

Chlorophorus varius (MÜLLER, 1766) (X)

Distribution: Rencontré seulement quelques fois en Belgique, probablement importé avec du bois mort; rare dans le nord de la France, présent en Allemagne.

4. Noir avec un très fine pubescence gris clair devenant dense sur certaines parties des élytres où elle forme des dessins caractéristiques: une première bande arquée, partant du scutellum, une tache humérale toujours présente, une deuxième bande large, à peine oblique par rapport à la suture et une troisième large bande couvrant l'apex.
6-13 mm.
De juin à août sur les fleurs.

Chlorophorus figuratus (SCOPOLI, 1763)

Distribution: carte 71.

- Noir avec une très fine pubescence gris clair devenant très dense sur certaines parties des élytres où elle forme des dessins bien

délimités: deux minces bandes arquées, la première parfois interrompue, et une troisième, large, couvrant l'apex; pas de tache humérale.

5-9 mm.

De mai à juillet sur les fleurs.

Chlorophorus sartor (MÜLLER, 1766)

Distribution: carte 72.

Anaglyptini

Un genre en Belgique:

Genre **Anaglyptus** MULSANT, 1839

Tête noire. Antennes de brun-rouge à noir.

Pronotum noir, convexe, quelque peu rétréci vers l'arrière, densément ponctué.

Elytres avec chacun une forte gibbosité à la base, grossièrement ponctués, la ponctuation devenant de plus en plus fine vers l'arrière, variant du brun au noir (habituellement une combinaison de ces deux couleurs) avec d'étroites bandes de pubescence claire.

Fémurs claviformes; première article des tarses plus long que les deux suivants réunis.

6-14 mm.

De mai à juin sur les fleurs, parfois sur les branches mortes.

Anaglyptus mysticus (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 73

LAMIINAE

Tableau des tribus

- | | |
|--|---------------------------|
| 1. Antennes de 11 articles | 2 |
| - Antennes de 12 articles | Agapanthiini p. 79 |
| 2. Ongles des tarses simples, sans dents (fig. 33c, p. 75) | 4 |
| - Ongles des tarses dentés ou appendiculés à la base (figs 33a, b, p. 75) | 3 |
| 3. Premier segment abdominal beaucoup plus long que chacun des trois suivants. Yeux complètement divisés | Tetraopini p. 87 |

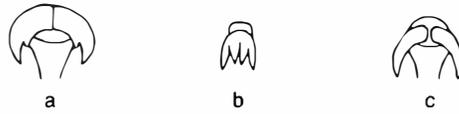


Fig. 33. - Ongles du tarse: a. Oberea oculata; b. Oberea coerulea; c. Lamia textor.

- Premier segment abdominal pas beaucoup plus long que chacun des trois suivants. Yeux entiers (sauf chez *Opsilia*)**Phytoeciini** p. 90
- 4. Métasternum très court. Ailes membraneuses absentes ou réduites. Elytres soudés**Dorcadionini** p. 77
- Métasternum normal. Ailes membraneuses bien développées. Elytres non soudés5
- 5. Apex du premier article antennaire avec une carène tranchante circulaire, partiellement ou entièrement interrompue (fig. 34) (Taille toujours supérieure à 9 mm) 6
- Apex du premier article antennaire sans carène distincte. (Taille variable)7
- 6. Pronotum fortement denté latéralement. Tibias intermédiaires avec une dent suivie d'une partie concave (fig. 35)**Lamiini** p. 80
- Pronotum sans forte dent latérale. Tibias intermédiaires simples**Mesosini** p. 77



Fig. 34. - Premier et deuxième articles antennaires de Lamia textor (Lamiini).



Fig. 35. - Tibia intermédiaire de Lamia textor (Lamiini).

7. Cavités cotyloïdes intermédiaires ouvertes extérieurement (hanches en contact avec l'épimère) (fig. 36a). (Elytres distinctement longs de plus de deux fois et demie leur largeur commune à la base) 8

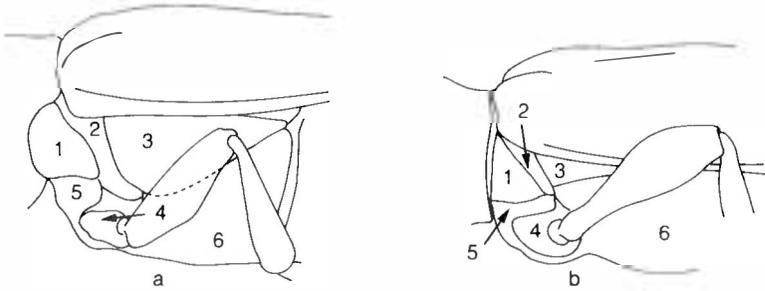


Fig. 36. - Vue latérale du thorax (1. épisterne mésothoracique; 2. épimère mésothoracique; 3. épisterne métathoracique; 4. hanche intermédiaire; 5. mésosternum; 6. métasternum): a. Anaerea carcharias (Saperdini); b. Leiopus nebulosus (Acanthocinini).

- Cavités cotyloïdes intermédiaires fermées extérieurement (hanches séparées de l'épimère par la base du métasternum) (fig. 36b). (Elytres au plus deux fois et demie aussi longs que larges ensemble à la base) 9
- 8. Episternes métathoraciques très grands, subtriangulaires, très larges en avant, subaigus en arrière (fig. 36a). (Elytres pas rouge brunâtre, très densément pubescents. Taille toujours supérieure à 9 mm). **Saperdini** p. 87
- Episternes métathoraciques étroits, à côtés subparallèles (fig. 36b). (Elytres rouge brunâtre, courts, à pubescence dorée. Taille comprise entre 6 et 10 mm) **Rhodopini** p. 83
- 9. Premier article antennaire fortement renflé, plus court que le pronotum **Pogonocherini** p. 81
- Premier article antennaire peu renflé, aussi long ou plus long que le pronotum **Acanthocinini** p. 84

Dorcadionini

Un genre en Belgique:

Genre **Dorcadion** DALMAN, 1817

Corps robuste.

Tête noire, inclinée vers l'avant. Yeux petits, étroits, fortement échan-crés. Antennes courtes et épaisses, non épaisses, non ciliées en des-sous.

Pronotum large, à tubercules latéraux coniques, à ponctuation double, les points primaires gros et forts, les secondaires plus fins.

Elytres ovales, entièrement couverts d'une duvet ras gris clair ou brun, ou présentant des bandes longitudinales plus claires.

Pattes courtes et épaisses.

10-17 mm.

Au printemps sur le sol, dans l'herbe, sous les pierres ou les mottes de terre.

Dorcadion fuliginator (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 74.

Mesosini

Tableau des genres

- Côtés du pronotum avec une petite saillie anguleuse. Elytres et pronotum avec des taches ocellées (fig. 37) **Mesosa** p. 78



Fig. 37. - Pronotum de Mesosa curculionoides.

- Côtés du pronotum sans saillie dentiforme. Elytres avec des taches transverses **Aphelocnemia** p. 78

Genre *Mesosa* LATREILLE, 1829

Noir, entièrement couvert d'une dense pubescence grisâtre.

Tête déprimée en avant, avec de petites macules de pubescence ocre. Yeux très fortement échancrés, presque divisés. Antennes longues, plus longues que le corps chez le mâle, n'atteignant pas l'apex des élytres chez la femelle, le premier article avec de petites taches de pubescence ocre, les articles suivants avec une pubescence brune sur la moitié apicale.

Pronotum très large, avec quatre taches ocellées noires cernées de pubescence ocre, pouvant parfois fusionner deux à deux.

Elytres très larges, arrondis en arrière, déprimés autour du scutellum, couverts de petites taches de pubescence ocre, d'une tache enfumée en avant du milieu (manquant parfois) et d'une tache ocellée noire en arrière du milieu.

Fémurs mouchetés; tibias avec un anneau de pubescence ocre.

10-17 mm.

Du printemps à l'automne sur les troncs d'arbres.

Mesosa curculionoides (LINNAEUS, 1761)

Distribution: carte 75.

Genre *Aphelocnemia* STEPHENS, 1831

Noir, couvert de pubescence brunâtre mêlée de chamois, de grisâtre et de blanc.

Tête fortement déprimé en avant, avec deux bandes brun foncé en arrière des yeux. Yeux très fortement échancrés. Antennes longues, plus longues que le corps chez le mâle, n'atteignant pas l'apex des élytres chez la femelle, ciliées en dessous, les articles avec la base couverte de pubescence blanche à partir du troisième.

Pronotum très large, avec quatre bandes longitudinales plus sombres.

Elytres plus ou moins parallèles, avec une tache médiane de pubescence blanche bordée en avant et en arrière par une zone brun foncé.

Articles des tarsi avec des poils blancs à la base.

9-15 mm.

D'avril à l'été sur les branches mortes, les troncs d'arbres et les tas de bûches.

Aphelocnemia nebulosa (FABRICIUS, 1781)

Distribution: carte 76.

Agapanthiini

Un genre en Belgique:

Genre *Agapanthia* SERVILLE, 1835

1. Corps sans reflet métallique; élytres en grande partie couverts d'une duvet serré ou celui-ci formant une bande suturale 2
- Corps avec un reflet métallique bleu ou verdâtre, parfois noir.
Tête, pronotum et base des élytres hérissés de longues soies.
Antennes fines, noires, les articles annelés à la base, à partir du troisième, d'une fine pubescence blanche hérissées de longues soies à la face inférieure.
Pronotum finement ponctué.
Élytres grossièrement ponctués, avec une fine pubescence grisâtre.
7-13 mm.
De mai à août sur les tiges des fleurs.

Agapanthia violacea (FABRICIUS, 1775)

Distribution: carte 79.

2. Corps noir brillant, avec une fine pubescence noire, blanche ou jaunâtre; vertex, milieu et côtés du pronotum et élytres le long de la suture avec une bande longitudinale densément pubescente.
Antennes fines, parfois rougeâtres, les articles pubescents à la base, hérissées de longues soies à la face inférieure.
Pronotum finement, élytres fortement ponctués.
6,5-13,5 mm.
D'avril à juillet sur les tiges des plantes, notamment les Chardons et les Marguerites.

Agapanthia cardui (LINNAEUS, 1767)

Distribution: carte 77.

- Corps couvert d'une dense pubescence jaunâtre ou grisâtre formant une bande longitudinale sur le vertex, trois bandes longitudinales sur le pronotum et des marbrures ondulées et irrégulières sur les élytres.
Antennes noires, les trois quarts basilaires du premier article et les deux tiers des suivants couverts de pubescence blanche.
13-18 mm.

De mai à juillet sur les tiges des plantes, surtout sur les Chardons.

Agapanthia villosoviridescens (DE GEER, 1775) (fig. K, p. 10)

Distribution: carte 78.

Lamiini

Tableau des genres

- Cavités cotyloïdes antérieures fermées (fig. 38a). Antennes épaisses, toujours plus courte que le corps*Lamia* p. 80
- Cavités cotyloïdes antérieures ouvertes (fig. 38b). Antennes fines, toujours plus longues que le corps*Monochamus* (X) p. 81

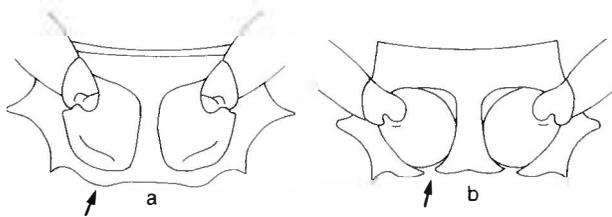


Fig. 38. - Prosternum: a. *Lamia textor*; b. *Monochamus sutor*.

Genre *Lamia* FABRICIUS, 1775

Noir, corps robuste, mat avec une pubescence irrégulière, peu dense, jaunâtre. Tête large. Yeux profondément échancrés. Antennes insérées sur des tubercules saillants largement séparés l'un de l'autre, les articles progressivement rétrécis, le troisième article de peu plus long que le premier.

Pronotum avec le disque rugueux, avec de chaque côté une forte protubérance conique.

Scutellum avec une dense pubescence jaune et une ligne médiane plus ou moins dénudée.

Elytres convexes, semés de forts granules luisants en avant, plus faibles en arrière.

15-23 mm.

Au printemps et un été sur les souches et au pied des arbres.

Lamia textor (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 80.

Genre **Monochamus** GUERIN, 1826

Corps robuste, noir, plus ou moins brunâtre, avec une pubescence irrégulière, dense, jaunâtre ou blanche formant sur les élytres trois larges bandes assez vagues. Tête large. Yeux profondément échancrés. Antennes implantées sur des tubercules saillants rapprochés l'un de l'autre, le troisième article approximativement deux fois aussi long que le premier; antennes dépassant l'apex du corps de leurs six derniers articles chez le mâle, des trois derniers chez la femelle; articles III à XI de la femelle annelés de pubescence blanche à la base.

Pronotum irrégulièrement ponctué, avec de chaque côté une forte saillie latérale conique.

Scutellum avec une pubescence jaunâtre ou blanche et une ligne médiane dénudée.

Elytres avec, sur leur base, une grossière ponctuation fovéolée, mêlée de quelques tubercules, qui diminue progressivement vers l'arrière.

15-25 mm.

De juin à septembre sur les Conifères.

Monochamus sutor (LINNAEUS, 1758) (X)

Distribution: Rencontré quelques fois en Belgique (Bruxelles, Bure, Aulne, Nancroix, Gembloux et Gilette), probablement introduit avec du bois mort. Signalé en France des départements de Meurthe-et-Moselle et de Moselle.

Pogonocherini

Cinq espèces (réparties en deux genres), se ressemblant fort les unes des autres, appartenant à cette tribu sont présentes en Belgique.

Ce sont des longicornes de petite taille (3-7,5 mm) présentant les caractères suivant (en plus de ceux indiqués au tableau dichotomique).

Corps brun rougeâtre avec une large tache blanche plus ou moins distincte sur les élytres.

Antennes avec une longue pubescence dressée à la face ventrale; base des articles avec une dense pubescence blanche ou grisâtre.

Pronotum avec un protubérance dentiforme de chaque côté et des tubercules saillants de part et d'autre de la ligne médiane.

Elytres plus ou moins plans ou milieu, déprimés en avant, fortement déclives latéralement, présentant chacun trois côtes longitudinales distinctes, celle la plus proche de la suture portant deux ou trois touffes de crins noirs.

Tableau d'identification

1. Apex des élytres arrondis ou tronqués (fig. 39a)
..... (genre *Pogonocherus* ZETTERSTEDT, 1829) 2
- Apex des élytres émarginés et dentés (fig. 39b)
..... (genre *Eupogonocherus* LINSLEY, 1935) 4

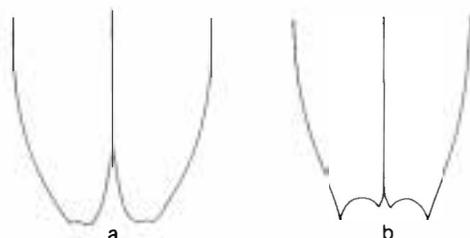


Fig. 39. - Apex des élytres: a. *Pogonocherus ovatus*; b. *Eupogonocherus hispidulus*.

2. Elytres ponctués seulement en avant. Pronotum et élytres couverts sur toute leur surface de longues soies dressées 3
- Elytres ponctués jusqu'à l'apex.
Pronotum et élytres couverts seulement de quelques courtes soies.
3-6 mm.
A partir du printemps sur les arbustes.

Pogonocherus ovatus (GOEZE, 1777)

Distribution: carte 83.

3. Vertex avec deux touffes de soies noires.
Elytres à bandes claires peu obliques, assez nettes en avant.
5-7,5 mm.
Du printemps jusqu'à la fin de l'été sur les Conifères.

Pogonocherus fasciculatus (DE GEER, 1775)

Distribution: carte 81.

- Vertex sans touffes de soies noires.
Elytres avec leurs bandes claires très obliques, peu nettes en avant.
4-6 mm.

Au printemps et en été sur les Conifères morts.

Pogonocherus decoratus FAIRMAIRE, 1855

Distribution: carte 82.

4. Scutellum sombre avec une ligne longitudinale médiane de pubescence blanche.

Tête et pronotum (sauf parfois les bords) noirs.

Elytres avec une large bande transversale blanche quelque peu en arrière de la base.

4-6,5 mm.

Dès le printemps sur les branches.

Eupogonocherus hispidulus (PILLER, 1789)

Distribution: carte 85.

- Scutellum sombre, sans ligne longitudinale médiane de pubescence blanche.

Tête et pronotum brun foncé.

Elytres avec une grande tache grise très oblique, partant de l'épaule vers la suture.

6-7,5 mm.

Dès le printemps sur les branches.

Eupogonocherus hispidus (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 84.

Rhodopini

Un genre en Belgique.

Genre *Anaesthetis* MULSANT

Tête noire, finement et éparsement ponctuée. Antennes noires, plus courtes que le corps, les premiers articles longuement ciliés en dessous, le troisième article à peu près aussi long que le quatrième.

Pronotum large, arrondi sur les côtés, brun ou noir, ou bordé de brun, fortement ponctué.

Elytres rouge brunâtre, convexes, avec les côtés parallèles, arrondis à l'apex, densément ponctués avec une courte pubescence dorée.

Pattes courtes et robustes, les tibias intermédiaires avec une légère saillie suivie d'une concavité.

6-10 mm.

De juin à août, immobiles pendant la journée sur les branches ou les

troncs, volant le soir autour des fagots.

Anaesthetis testacea (FABRICIUS, 1781)

Distribution: carte 86.

Acanthocinini

Tableau des genres

1. Fémurs fusiformes (fig. 40a). Antennes frangées de cils en dessous **Exocentrus** p. 85
- Fémurs claviformes (fig. 40b). Aucun article des antennes frangé de longs poils 2

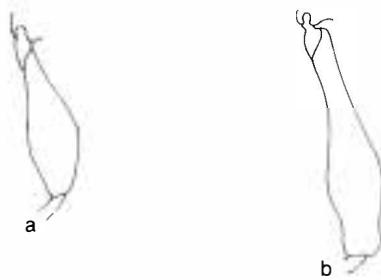


Fig. 40. - Fémur: a. Exocentrus adspersus; b. *Acanthocinus aedilis*.

2. Corps déprimé. Hanches antérieures écartées. (Taille supérieure à 12 mm) **Acanthocinus** p. 84
- Corps convexe. Hanches antérieures subcontiguës. (Taille inférieure à 10 mm) **Leiopus** p. 85

Genre *Acanthocinus* GUÉRIN, 1826

Corps brun foncé, couvert d'une pubescence dense, très courte, grisâtre, plus ou moins brunâtre formant sur les élytres une vague bande médiane plus claire, limitée en avant et en arrière par des zones plus sombres.

Antennes très longues (pouvant atteindre cinq fois la longueur du corps chez le mâle et deux fois chez la femelle), couvertes d'une dense pubescence blanchâtre (avec un reflet plus ou moins rosé), la face externe et l'apex du premier article de même que l'apex du troisième article et des suivants plus sombres.

Pronotum large, presque hexagonal, avec une protubérance dentiforme de chaque côté et quatre taches de pubescence jaune au bord antérieur. Elytres obliquement déprimés en avant, présentant trois côtes longitudinales plus ou moins distinctes, assez grossièrement granuleux. 12-20 mm.

Acanthocinus aedilis (LINNAEUS, 1758) (fig. L, p. 10)

Distribution: carte 87.

Genre *Leiopus* SERVILLE, 1835

Corps brun.

Antennes longues, celles du mâle dépassant l'apex du corps des quatre derniers articles au moins, celles de la femelle des trois derniers, les articles brun rougeâtre, couverts de poils blancs sur leur première moitié.

Pronotum large, presque hexagonal, avec des protubérances dentiformes de chaque côté, couvert d'une pubescence assez longue, dense, blanchâtre et brunâtre.

Elytres convexes, plus ou moins ovales, avec une dense pubescence blanche et brune formant des marbrures en avant, un bande médiane coupée de taches noires arrondies vers le milieu et couvrant le tiers apical; ces trois zones sont séparées par deux bandes transverses irrégulières.

5-10 mm.

Au printemps et en été, sur les branches mortes ou les fagots.

Leiopus nebulosus (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 88.

Genre *Exocentrus* MULSANT, 1839

A ce genre appartiennent deux espèces très rares en Belgique et une espèce qui n'a pas encore été rencontrée dans notre pays alors qu'elle est signalée de tous les départements français. Ces trois espèces sont fort semblables, de petite taille (3,5-8 mm) et présentent les caractères suivants (outre deux du tableau dichotomique):

Corps brun, couvert d'une dense pubescence courte, blanche et brune mêlée de longues soies raides, sombres.

Elytres à reflet blanchâtre, avec en arrière du milieu une large bande transversale brune plus ou moins distincte.

Antennes fines, plus longues que le corps, avec de longues soies à la face ventrale, le troisième article environ égal au quatrième.

Pronotum large, ses côtés fortement divergents d'avant en arrière jusqu'à une épine postmédiane, puis brusquement rétrécis (fig. 41, p.

86). Elytres oblongs, convexes, non déprimés en avant, sans ou avec des côtes longitudinales peu distinctes.

Tableau des espèces

1. Espace interoculaire supérieur étroit, au plus égal à deux fois la largeur du lobe de l'oeil (figs 41a et b) 2

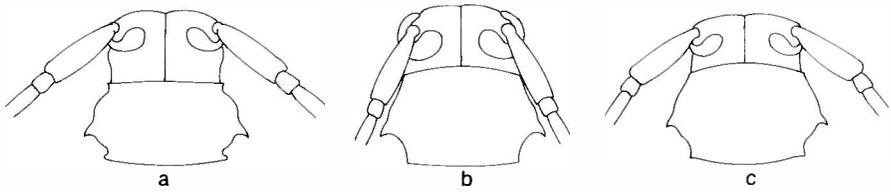


Fig. 41.- Tête et pronotum: a. Exocentrus adpersus; b. Exocentrus punctipennis; c. Exocentrus lusitanus.

- Espace interoculaire supérieur large, égal à deux fois et demie au moins la largeur du lobe de l'oeil (fig. 41c).
De mai à juillet, parfois sur les fleurs, généralement sur les branchettes mortes de Tilleul.

Exocentrus lusitanus (LINNAEUS, 1767)

Distribution: carte 90.

2. Les trois premiers articles des antennes couverts dessus et dessous de longues soies sombres. Espace interoculaire supérieur égal à deux fois la largeur du lobe de l'oeil (fig. 41b)
5-8 mm.
En juin et juillet sur les branches ou les fagots.

Exocentrus adpersus MULSANT, 1846

Distribution: carte 89.

- Les trois premiers articles des antennes couverts de longues soies sombres en dessous uniquement. Espace interoculaire supérieur au plus égal à une fois et demie la largeur du lobe de l'oeil (fig. 41b).
4,5-6 mm.

De juin à août sur les branchettes mortes d'Orme.

Exocentrus puntipennis MULSANT & GUILLEBEAU, 1856 (O)

Distribution: partout en France; pas encore rencontré en Belgique.

Tetraopini

Un genre en Belgique:

Genre **Tetrops** STEPHENS, 1831

Tête noire. Antennes tomenteuses, le deuxième article deux fois et demie plus long que large.

Pronotum noir, transverse, légèrement arrondi sur les côtés, étranglé en avant et en arrière, couvert de longues soies claires.

Scutellum noir.

Elytres oblongs, parallèles, arrondis à l'apex, généralement brun clair avec l'apex noir (parfois variés de noir ou entièrement sombres), à ponctuation grossière et espacée, couverts de longues soies claires.

Pattes courtes, jaunes, souvent avec les fémurs et tibiaux intermédiaires et postérieurs noirs.

3-6 mm.

Au printemps sur le Pommier, le Cerisier, l'Eglantier, etc.

Tetrops praeusta (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 91.

Saperdini

Tableau des genres

1. Elytres avec des taches ou des dessins nets, de coloration tranchant sur celle du fond. Front sans échancrure entre les antennes 2
 - Elytres couverts de pubescence assez uniforme, criblés de points noirs luisants. Front échancré entre les antennes **Anaerea** p. 88
2. Front plan ou peu concave. Apex des élytres arrondis ou subtronqués, l'angle sutural bien marqué (fig. 42a, p. 88) . **Saperda** p. 89
 - Front convexe. Apex de chaque élytre semi-ovale (fig. 42b, p. 88) **Compsidia** p. 89

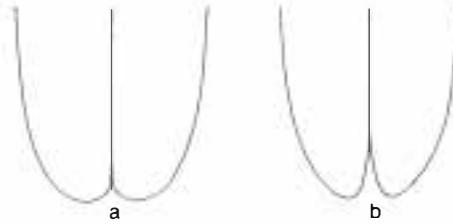


Fig. 42. - Apex des élytres: a. Saperda scalaris; b. Compsidia populea.

Genre *Anaerea* MULSANT, 1839

En Belgique se rencontrent une espèce commune et une autre très rare, fort semblables l'une et l'autre.

Caractéristiques (outre celles données au tableau dichotomique):

Corps noir, entièrement couvert d'une dense pubescence jaunâtre ou grisâtre sauf sur l'apex des articles antennaires et de grands points lisses sur les élytres.

Pronotum un peu plus large ou aussi large que long, parallèles ou légèrement rétrécis vers l'avant, sans excroissances ou bosses latérales.

Elytres oblongs, larges à la base, légèrement rétrécis à l'apex.

Tableau des espèces

- Points enfoncés de la base des élytres surmontés d'un granule luisant. Apex du onzième article antennaire non noir.
Angle sutural apical des élytres denté.
20-28 mm.
De juillet à octobre sur les Peupliers. Commun.

Anaerea carcharias (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 92.

- Elytres avec seulement de gros points enfoncés, sans granulation à la base.
Apex du onzième article antennaire noir.
Apex des élytres ovalaires.
14-19 mm.
De mai à juillet sur les Saules. Rare.

Anaerea similis (LAICHARTING, 1784)

Distribution: carte 93.

Genre **Saperda** FABRICIUS, 1775

- Tête noire, entièrement couverte d'une dense pubescence jaune vif, sauf une macule triangulaire sur le vertex. Antennes fines, avec une dense pubescence blanche, les articles à partir du troisième avec l'apex noir.

Pronotum transverse, les côtés légèrement arrondis, avec une pubescence jaune vif sauf une grande tache médiane et une petite de chaque côté.

Elytres arrondis à l'apex, noirs avec un dessin formé de dense pubescence jaune vif, habituellement composé d'une large bande suturale comportant des dilatations et de quelques taches variables.

11-19 mm.

D'avril à juillet sur le bois mort.

Saperda scalaris (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 94.

- Noir, entièrement couvert sauf la majeure partie des antennes, d'une très dense pubescence vert tendre ou bleuâtre, parfois grise ou dorée.

Pronotum transverse, non arrondi latéralement, portant généralement quatre taches noires comme les élytres (ces nombres peuvent varier).

12-20 mm.

De mai à août sur les troncs d'arbre.

Saperda octopunctata (SCOPOLI, 1772)

Distribution: carte 95.

Genre **Compsidia** MULSANT, 1839

Corps noir, entièrement couvert de taches de pubescence jaunâtre formant deux bandes épaisses, obliques sur le vertex et se prolongeant sur le pronotum, de chaque côté d'une étroite bande médiane.

Antennes noires, les articles trois à onze avec leurs deux tiers basilaires couverts de dense pubescence blanche.

Elytres subparallèles, légèrement rétrécis vers l'arrière, présentant généralement chacun cinq (ou moins) taches de pubescence plus serrée.

9-14 mm.

De mai à juillet sur les Saules et les Peupliers.

Compsidia populnea (LINNAEUS, 1758)

Distribution: carte 96.

Phytoeciini

Tableau des genres

1. Yeux entiers, les deux lobes réunis par une large bande formée de plusieurs rangées de facettes2
- Yeux subdivisés, les deux lobes au plus, unis par une simple ligne de facettes**Opsilia** p. 92
2. Fémurs postérieurs très courts, n'atteignant pas le sommet du deuxième sternite. Pronotum sans poils dressés. Palpes jaunes**Oberea** p. 93
- Fémurs postérieurs atteignant au moins le sommet du troisième sternite. Pronotum couvert de poils. Palpes foncés 3
3. Elytres convexes, rétrécis vers le sommet4
- Elytres peu convexes, parallèles, un peu élargis en arrière avant le sommet**Stenostola** p. 90
4. Pronotum avec deux à sept callosités lisses généralement noires**Musaria** (O) p. 91
- Pronotum sans callosités, ou au plus, avec une minime callosité médiane rouge**Phytoecia** p. 92

Genre **Stenostola** MULSANT, 1839

Ce genre est représenté en Belgique par deux espèces qui se ressemblent fort l'une de l'autre.

Caractères (en plus de ceux du tableau dichotomique):

Corps d'un noir ardoisé, avec parfois un net reflet métallique bleuâtre ou verdâtre, entièrement couvert d'une fine pubescence grisâtre, blanchâtre ou parfois roussâtre, plus dense sur le front, les côtés du pronotum et le scutellum.

Antennes fines, ciliées en dessous.

Pronotum transverse, à bord collaire très légèrement relevé, à côtés suparallèles.

Scutellum couvert de pubescence blanche.

Elytres subparallèles, légèrement élargis avant l'apex, celui-ci largement arrondi, densément ponctués.

IDENTIFICATION

- Elytres à ponctuation grossière, les points séparés par une distance approximativement égale à leur diamètre; pubescence fine.
Scutellum couvert de pubescence blanche.
Côtés du thorax partiellement couverts de pubescence blanche.
9-14 mm.
De mai à juillet dans les forêts caducifoliées fraîches.

Stenostola ferrea (SCHRANK, 1776)

Distribution: carte 97.

- Elytres à ponctuation fine, le diamètre des points plus faible que l'espace qui les sépare; pubescence plus claire et plus serrée, donnant un aspect grisâtre à l'Insecte.
Côtés du thorax entièrement couverts de pubescence blanche.
10-13 mm.
De mai à juillet dans les forêts caducifoliées fraîches.

Stenostola dubia (LAICHARTING, 1784)

Distribution: carte 98.

Remarque: les cartes de répartition du genre *Stenostola* sont très incomplètes suite aux difficultés éprouvées à identifier les vieux exemplaires.

Genre *Musaria* THOMSON, 1864

Tête rouge avec des taches noires sur le vertex; pubescence longue, blanche.

Antennes noires.

Pronotum rouge, bordé de noir, présentant un nombre variable de taches noires dont cinq sont situées sur une légère callosité lisse, couvert de longue pubescence blanchâtre.

Scutellum noir.

Elytres noirs avec une pubescence dense, courte, blanchâtre.

Pattes rouges, les fémurs et tibiaux parfois partiellement noirs, les tarses entièrement noirs.

7-12 mm.

D'avril à juillet sur diverses plantes.

Musaria rubropunctata (GOEZE, 1777) (O)

Distribution: n'a pas encore été rencontrée en Belgique; rare dans quelques départements du nord de la France.

Genre **Opsilia** MULSANT, 1863

Entièrement recouvert d'une dense pubescence (vert bleuâtre, gris bleuâtre, jaune verdâtre, vert clair, gris jaunâtre ou gris noirâtre). Cette pubescence est plus dense et plus claire autour des yeux, sur le scutellum et sur trois bandes longitudinales sur le pronotum.

Antennes fines, le troisième article à peu près égal au quatrième, plus long que le cinquième. Mandibules Bidentées à l'apex.

Pronotum aussi large ou un peu plus large que long.

Elytres longs, subparallèles, faiblement tronqués à l'apex.

6-14 mm.

De mai à juillet sur les Vipérines et d'autres Borriginacées.

Opsilia coerulescens (SCOPOLI, 1763)

Distribution: carte 99.

Genre **Phytoecia** MULSANT, 1839

1. Fémurs antérieurs rougeâtres, au moins en partie. Pronotum avec, au plus, une bande longitudinale claire 2

- Noir, les tibias seuls parfois rougeâtres.

Corps entièrement couvert d'une pubescence blanche ou jaunâtre qui est très dense sur le front, le scutellum et l'abdomen et forme trois bandes longitudinales sur le pronotum.

Pronotum transverse, à côtés arrondis.

Elytres longs, avec une faible carène humérale, le disque légèrement déprimé entre cette carène et la suture, obliquement tronqués à l'apex.

7-12 mm.

De mai à juillet sur les Composées, parfois sur les Ombellifères.

Phytoecia nigricornis (FABRICIUS, 1781)

Distribution : carte 102.

2. Fémurs intermédiaires et postérieurs jaunâtres, au moins en partie 3

- Noir, les tibias (sauf l'apex) et fémurs en partie jaunâtres.

Corps entièrement couvert d'une pubescence fine, courte, grisâtre, qui est plus dense sur le front et le scutellum et forme une ligne longitudinale médiane sur le pronotum.

Pronotum approximativement aussi long que large, à côtés arrondis.

Elytres allongés, avec une faible carène humérale, le disque légèrement déprimé entre cette carène et la suture, obliquement tronqués

en arrière.

6-14 mm.

De mai à juillet sur les Umbellifères.

Phytoecia cylindrica (LINNAEUS, 1758)

Distribution : carte 100.

3. Noir, les tibias et fémurs antérieurs entièrement jaunâtres, les fémurs intermédiaires et postérieurs jaunâtres sauf à la base et à l'apex.

Corps couvert d'une fine pubescence courte, grisâtre qui est plus dense sur le front et le scutellum et forme une large bande longitudinale médiane sur le pronotum.

Pronotum à peu près aussi long que large, à côtés arrondis.

Elytres allongés, avec une faible carène humérale, le disque légèrement déprimé entre cette carène et la suture, obliquement tronqués en arrière.

Abdomen noir.

7-10 mm.

De mai à juin dans les localités humides sur les fleurs: Marguerite, Trèfle, Chardon, ...

Phytoecia icterica (SCHALLER, 1783)

Distribution : carte 101.

4. Noir, parfois avec un reflet bleuâtre, les tibias antérieurs orangés, tous les fémurs noirs à la base, puis orangés, les intermédiaires et postérieurs également noirs à l'apex.

Corps couvert d'une pubescence courte, dense, grisâtre, plus serrée sur le scutellum.

Pronotum plus large que long, avec au milieu une tache ovale orange.

Elytres courts, subtronqués à l'apex.

Apex de l'abdomen orangé.

5-9 mm.

D'avril à juillet sur les Composées, notamment les Achillées.

Phytoecia pustulata (SCHRANK, 1776) (O)

Distribution : n'a pas encore été rencontrée en Belgique; signalée d'Allemagne (Aix-la-Chapelle) et du nord de la France.

Genre **Oberea** MULSANT, 1839

1. Lobes inférieurs des yeux plus longs que les joues (distance

séparant l'oeil de la base de la mandibule) (fig. 43a). Apex des élytres échancrés (fig. 44a) 2

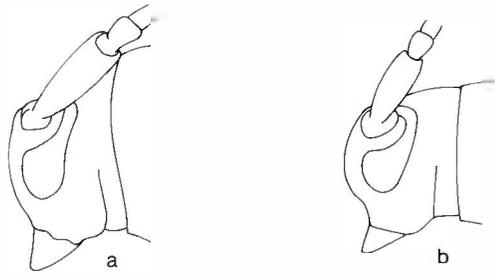


Fig. 43. - Tête: a. Oberea oculata; b. Oberea erythrocephala.

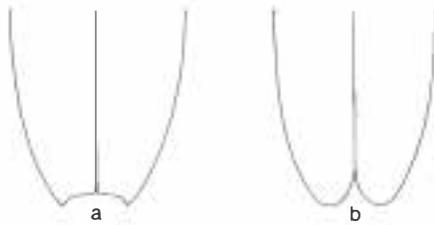


Fig. 44. - Apex des élytres: a. Oberea oculata; b. Oberea erythrocephala.

- Corps allongé, très étroit. Coloration très variable.
Tête entièrement rouge et noire ou entièrement noire.
Lobes inférieurs des yeux approximativement aussi longs que les joues (fig. 43b). Antennes entièrement noires, avec parfois quelques articles brunâtres, le premier article noir ou rouge.
Pronotum transverse, très faiblement arrondi latéralement, entièrement noir, noir avec entre une et huit taches rouges, rouge avec les bords noirs ou entièrement rouge.
Elytres allongés, noirs ou brun noir, ou avec la base jaune, ou entièrement jaune rougeâtre, arrondis à l'apex (fig. 44b), couverts d'une pubescence dense et grise, ou noire et fine, ou pratiquement glabres.
6-15 mm.
De mai à juillet sur les tiges des Euphorbes.

Oberea erythrocephala (SCHRANK, 1776) (O)

Distribution : pas encore rencontrée en Belgique; présente en Allemagne (Düsseldorf) et dans le nord de la France (Aisne, Oise, Vosges, Bas-Rhin).

2. Pronotum plus ou moins jaune ou orangé, ou avec des taches noires 3

- Corps allongé, étroit.

Tête et antennes noires. Lobes inférieurs des yeux quatre à cinq fois plus longs que les joues.

Pronotum noir, approximativement aussi long que large, le disque avec une légère protubérance médiane, les côtés légèrement arrondis.

Elytres très étroits, allongés, noirs, avec au plus une légère tache autour du scutellum et sur l'épipleure; ponctuation constituée de gros points entremêlés d'autres très fins.

Face ventrale du corps noires; pattes jaunes.

12-14 mm.

De mai à août sur les rameaux et les feuilles du Noisetier.

Oberea linearis (LINNAEUS, 1761)

Distribution : carte 105.

3. Corps allongé, étroit.

Tête et antennes noire. Lobes inférieurs des yeux approximativement une fois et demie plus longs que les joues.

Pronotum jaune ou orangé avec généralement, de chaque côté de la ligne médiane et en avant du milieu, une tache noire arrondie.

Scutellum jaune ou orangé.

Elytres allongés, noirs avec une très étroite bordure contre le scutellum et la base des épipleures orangé, toute la surface couverte d'une pubescence très dense, courte, grisâtre, ne recouvrant pas les gros points arrondis.

Face ventrale et pattes jaunes.

15-20 mm.

De juin à juillet, surtout dans les lieux humides, sur les taillis de Saules.

Obera oculata (LINNAEUS, 1758)

Distribution : carte 103.

- Corps allongé, étroit.

Tête et antennes noires. Lobes inférieurs des yeux deux à trois fois plus longs que les joues.

Pronotum transverse, avec une légère saillie en arrière du milieu, à

côtés légèrement arrondis, jaune orangé généralement avec de chaque côté de la ligne médiane, une tache allongée noire située en arrière du milieu et une tache médiane noire, située contre le bord basal.

Scutellum jaune.

Elytres allongés, noirs avec sur la base de chaque élytre une tache triangulaire jaunâtre; ponctuation profonde mais peu serrée.

Face ventrale jaune avec des taches noires; pattes jaunes.

13-16 mm.

De mai à septembre sur les Chèvrefeuilles.

Oberea pupillata (GYLLENHAL, 1817)

Distribution : carte 104.

Genre *Mantitheus* FAIRMAIRE, 1889

Six exemplaires d'une espèce du genre *Mantitheus* ont été récoltés une seule fois par G. Séverin à Francorchamps le 12 août 1921. PIC décrit cette espèce en 1924 sous le nom de *Mantitheus accuminatus*. Ce longicorne plutôt étrange n'a plus jamais été rencontré par après; suite au décès de G. Séverin, il ne nous est guère possible de recueillir de renseignements complémentaires. Les autres espèces du genre vivent en Chine.

Corps entièrement brun clair à rougeâtre, les élytres plus pâles que le reste du corps.

Yeux très grands, grossièrement facettés. Antennes plus longues de deux articles que le corps.

Pronotum environ aussi long que large, avec les côtés légèrement courbés et la ponctuation très fine et espacée.

Elytres longs et étroits, légèrement rétrécis vers l'apex, présentant avant l'extrémité, près de la suture, une légère sinuosité se prolongeant en un angle sutural long, obtus.

Premier article des tarses approximativement aussi long que les deux suivants réunis.

13-16 mm.

Mantitheus accuminatus PIC, 1924

CARTES DE DISTRIBUTION

Les cartes de distribution présentées ci-dessous ont été établies sur base des données des collections de l'Institut royal des Sciences naturelles de Belgique (I.R.S.N.B.), de la Faculté des Sciences agronomiques de l'Etat à Gembloux (F.S.A.Gx), du Schoolmuseum de Gent, de plusieurs collections privées importantes et de la littérature jusqu'en 1983.

Nous voudrions adresser nos vifs remerciements à tous les naturalistes et entomologistes qui ont communiqué, parfois via les cartes perforées de la F.S.A.Gx, leurs données relatives aux localités de capture de longicornes belges: BAERT L. (Mariakerke), BEAULIEU J. (Charleroi), BOMANS H. (Kraainem), BOOSTEN G. (Ath), BOSMANS R. (Gent), BRACKE A. (1040 Bruxelles), COUSSIN J. (Grandry), DALL'ASTA R. (Eeklo), DAUMERIES G. (Gilly) DEBATISSE G. (St. Ghislain), DEBECKER J. (Tervuren), DECELLE J. (1150 Bruxelles), DELACRE J. (Mellet), DELEDICQUE R. (1040 Bruxelles), DELOBEL D. (Ploegsteert), DERENNE E. (Bruxelles), DESIERE M. (Liège), DESSART P. (Ottignies), DETRY R. (Wanze), DOPERE J.C. (Wauthier-Braine), DRESSE J.M. (Verviers), ESPEEL M. (Zevergem), GEORGES P. (1040 Bruxelles), GRANDRY G. (Rotheux), GROOTAERT P. (St. Martens-Latem), GROTZ R. (Liège), GUEBEL Ph. (Neufchâteau), HANSEN W. (1200 Bruxelles), HENNUY J.J. (Charleroi), HAGHEBAERT G. (Oostende), JANSSENS K. (Antwerpen), JOUQUE R. (Gent), KEKENBOSCH J. (Uccle), LECLERCQ M. (Beyne-Heusey), LEROUX J. (1150 Bruxelles), LHOST G. (Marcinelle), LIEVENS H. (Gent), LIEVENS M. (Merchtem), MAES J.M. (Mouscron), MAL N. (Marcinelle), MAGIS N. (Liège), MANNAERT P. (Bovesse), MEES P. (Oostakker), MOTTET P. (Charleroi), MOUSSET A. (Bertange), OGER F. (Verviers), PLETINCK R. (Hamme), POLUS R. (Grandhan), POOT P. (Maastricht), ROELS G. (Ophasselt), ROSE L. (Polleur), ROUARD M. (Sautin), ROUYR J. (1040 Bruxelles), RUY G. (Ciplet), SEGERS C. (Antwerpen), SMEEKENS J.P. (1030 Bruxelles), TAVERNIER J. (Aalst), THIRION C. (Les Awirs), TROUKENS W. (Anderlecht), VAN BELLINGHEN R. (St. Genesius-Rhode), VAN DORSSELAER R. (Kraainem), VAN GOETHEM J. (Temse), VAN KERCKHOVE O. (Ursel), VANOBBERGEN E. (Drogenbos), VAN STALLE J. (Gent), VERBEKE K. (Snellegem), VERBELLEN F. (Ekeren), VERLINDEN L. (Antwerpen), VERSCHUEREN D. (Gent), VERSTRAETEN C. (Namur), WOESTYN G. (Blandain).

Dans le cadre de l'*European Invertebrate Survey* dont le but est de stimuler l'étude de la répartition des invertébrés européens terrestres et dulçaquicoles par voie de collaboration internationale, les cartes de distribution de 33 espèces de Cerambycidae avaient déjà été publiées par

J. LECLERCQ, C. GASPAR et C. VERSTRAETEN dans l'Atlas provisoire des Insectes de Belgique (F.S.A.Gx, 1976, 1978, 1979) (1).

Nous avons complété ces cartes avec toutes les données récentes disponibles et avons réalisé suivant la même méthode de nouvelles cartes pour les espèces restantes.

Ce travail nous donne une image presque complète de la distribution des différentes espèces de longicornes de notre pays. Lorsque on étudie ces cartes, il faut malgré tout tenir compte du fait que certaines régions (notamment les Flandres) n'ont pas encore été prospectée de manière satisfaisante (voir carte 106) et que les larves de Cerambycidae sont souvent importées avec le bois mort (planches, bois de chauffage, ...) de sorte que quand les adultes éclosent, ils peuvent fournir des localités inexactes.

Il est évident que toutes ces cartes de distribution peuvent encore être complétées; les additions et les renseignements utiles en ce domaine sont les bienvenus et peuvent toujours être communiqués à la section Entomologie de l'Institut royal des Sciences naturelles de Belgique, 29 rue Vautier, 1040 Bruxelles.

Symboles



Données recueillies dans la littérature ou communiquées par lettre, non contrôlées par l'auteur.

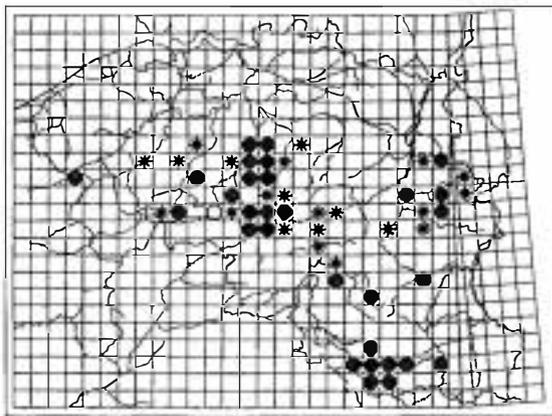


Captures antérieures à 1950, toujours contrôlées par l'auteur.

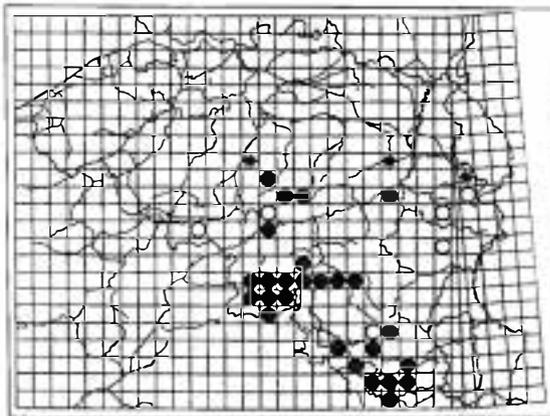


Captures ou observations postérieures à 1950, toujours contrôlées par l'auteur.

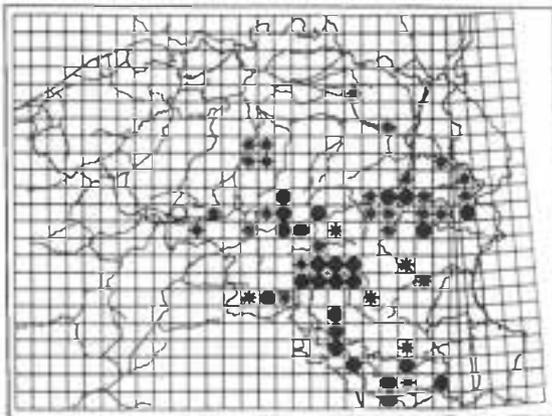
(1). La distribution a été figurée à l'aide de cartes à réseau U.T.M. (Universal Transverse Mercator), avec par unité des carrés de 10 km de côté.



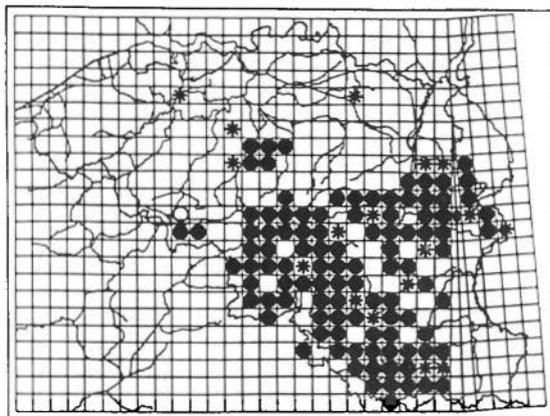
1. *Prionus coriarius* (L.)



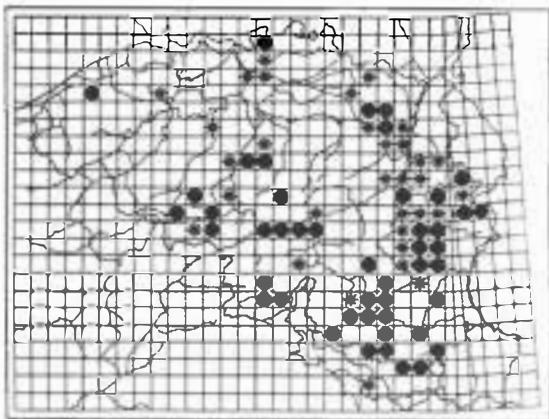
2. *Rhagium inquisitor* (L.)



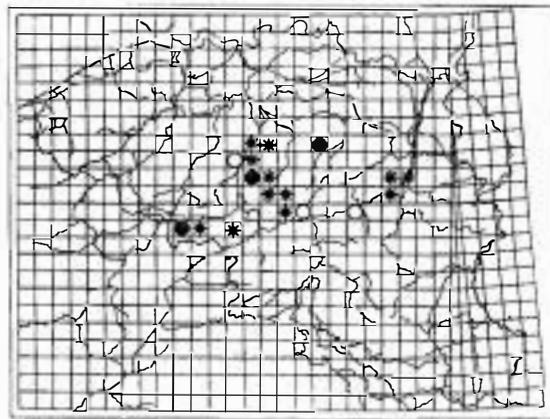
3. *Rhagium sycophanta* (SCHRANK)



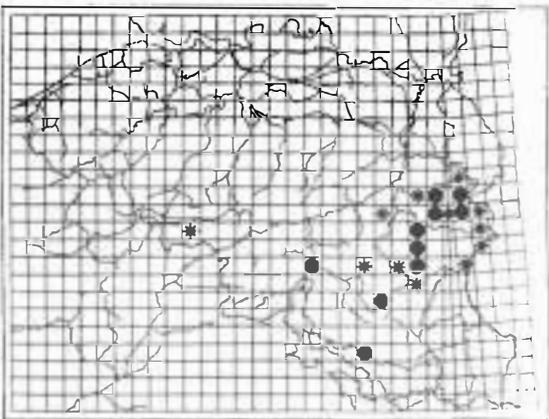
4. *Rhagium mordax* (DEG.)



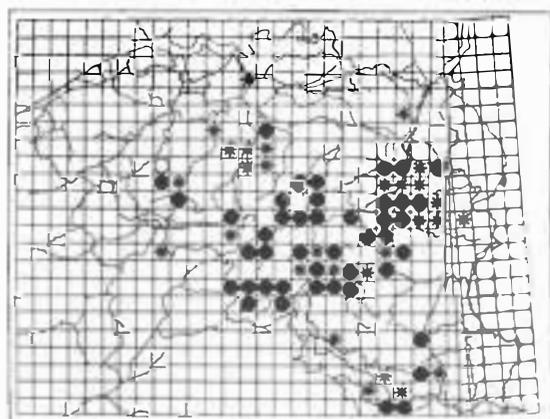
5. *Rhagium bifasciatum* F.



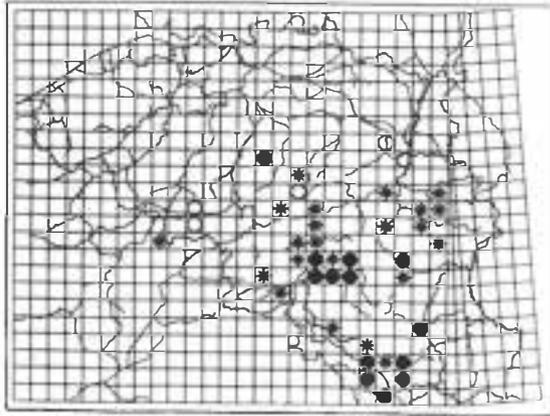
6. *Rhamusium bicolor* (Schrank)



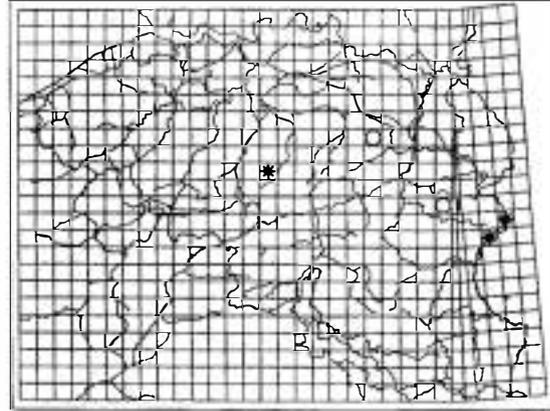
7. *Oxymirus cursor* (L.)



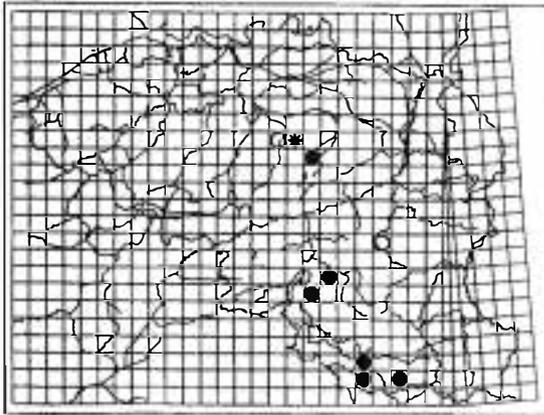
8. *Stenocorus meridianus* (L.)



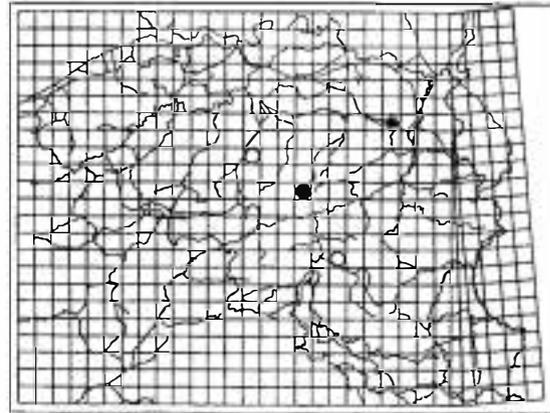
9. *Dinoptera collaris* (L.)



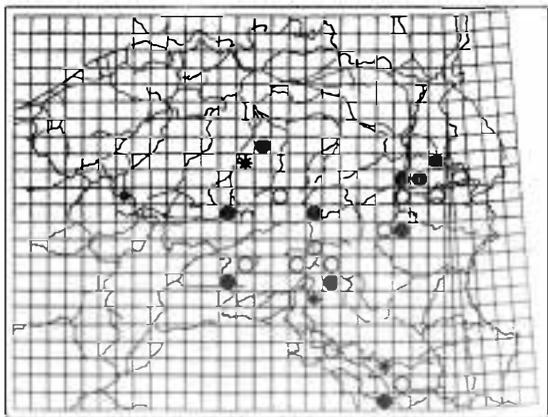
10. *Pidonia lurida* F.



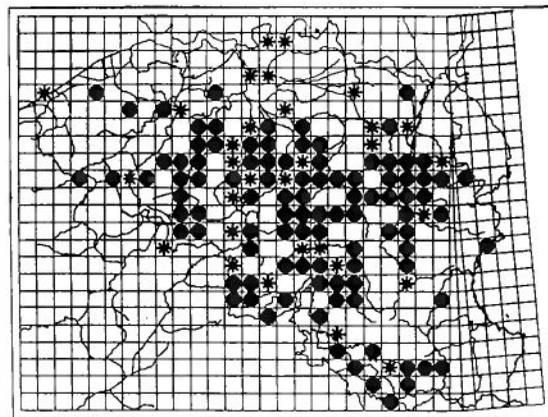
11. *Cortodera humeralis* (SCHALLER)



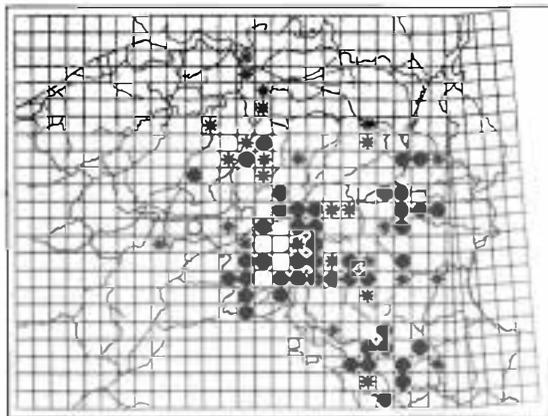
12. *Gramnoptera ustulata* (SCHALLER)



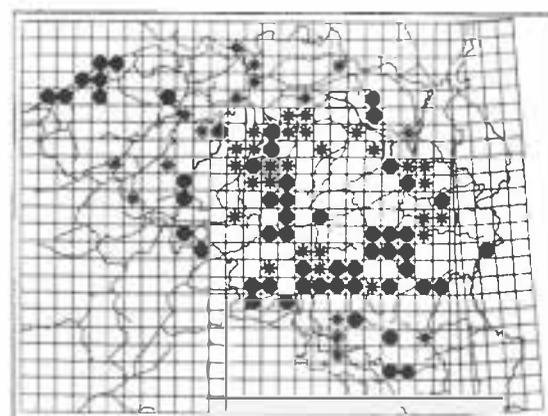
13. *Gramoptera variegata* (GERM.)



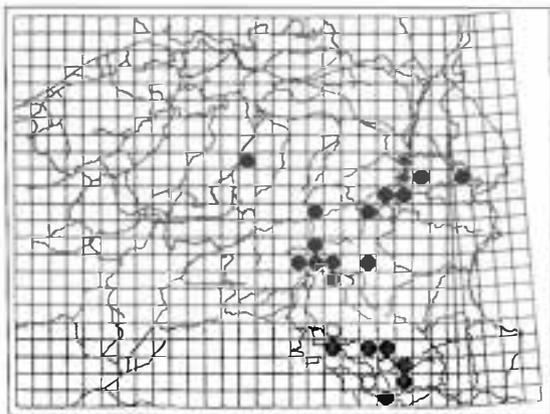
14. *Gramoptera ruficornis* F.



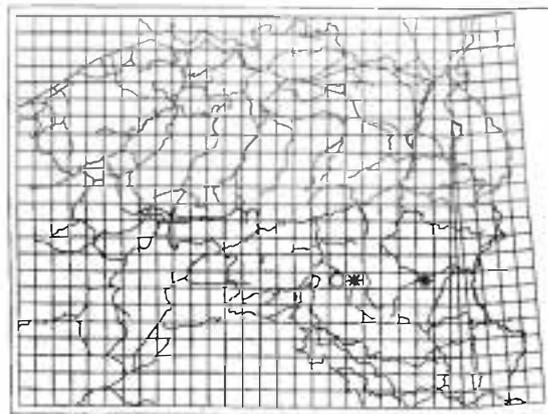
15. *Alosterna tabacicolor* (DEG.)



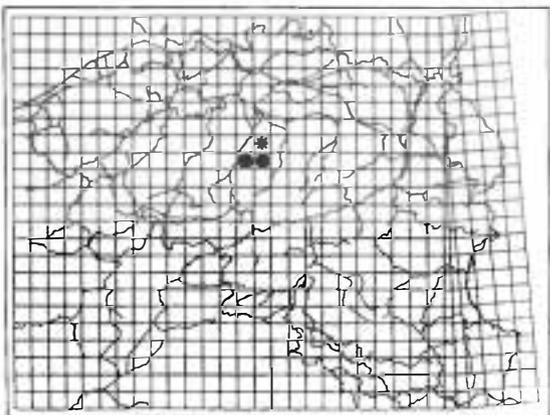
16. *Pseudallosterna livida* (F.)



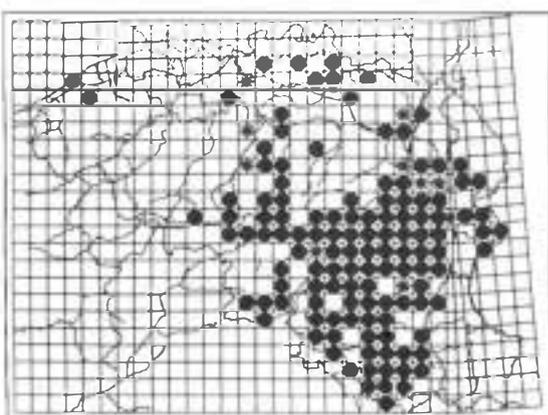
17. *Anoplodera sexguttata* (F.)



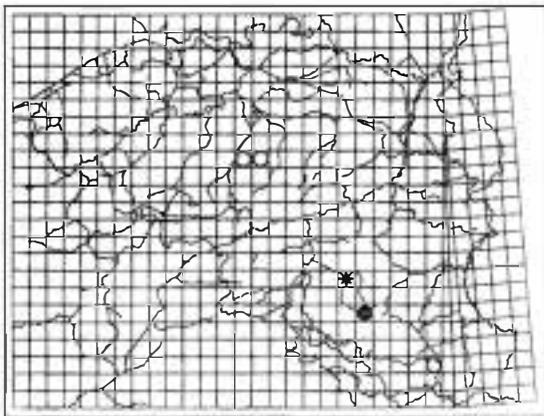
18. *Anoplodera rufipes* (SCHALLER)



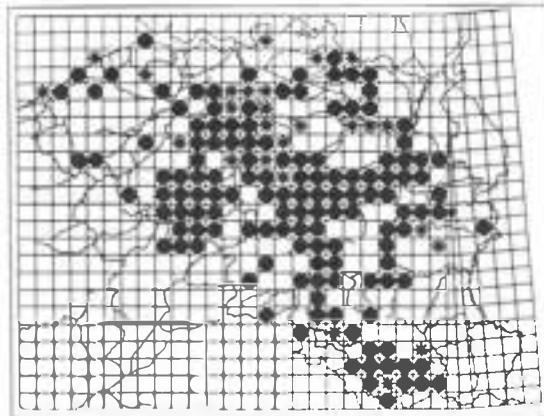
19. *Stictoleptura scutellata* (F.)



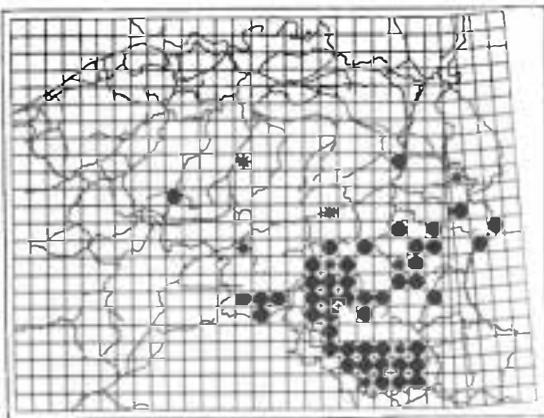
20. *Corymbia rubra* (L.)



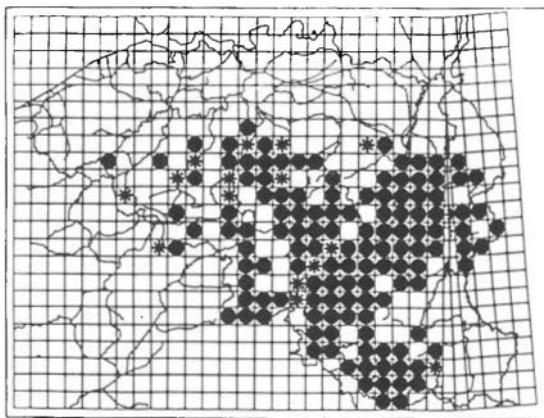
21. *Brachyleptura cordigera* (FUESSL.)



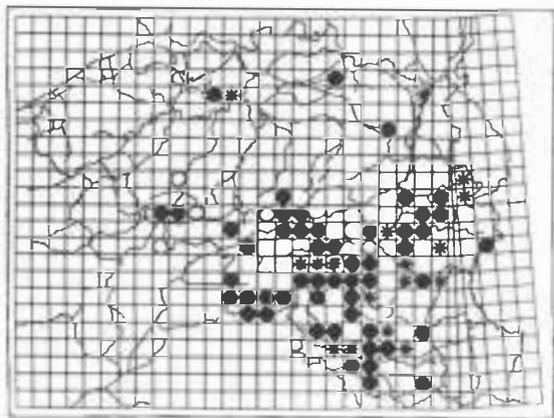
22. *Brachyleptura fulva* (DEG.)



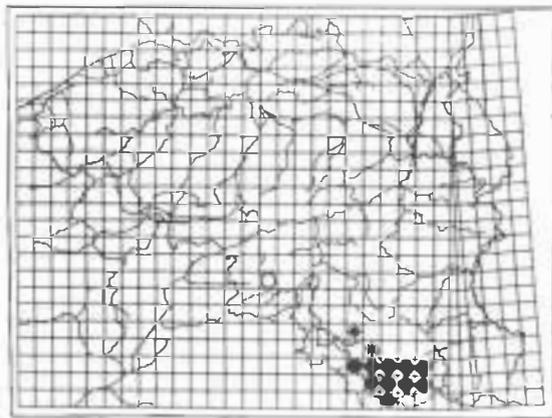
23. *Brachyleptura maculicornis* (DEG.)



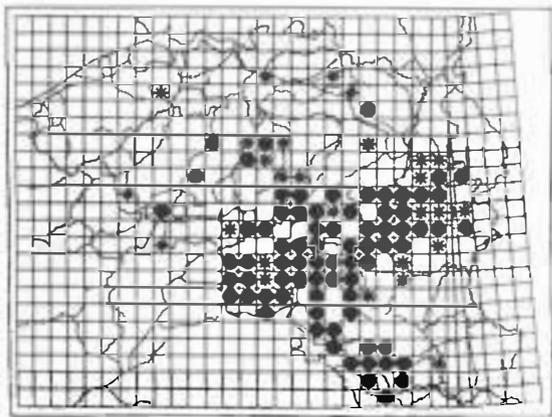
24. *Pachytodes cerambyciiformis* (SCHRANK)



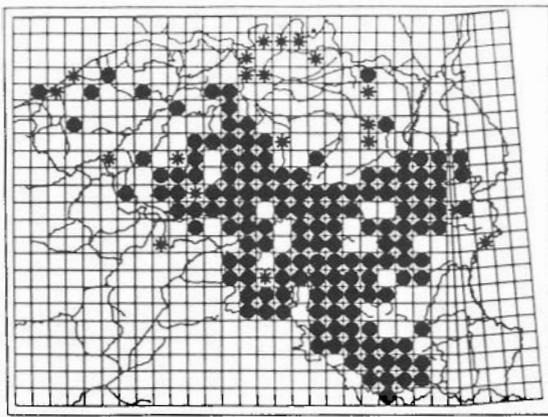
25. *Leptura quadrifasciata* L.



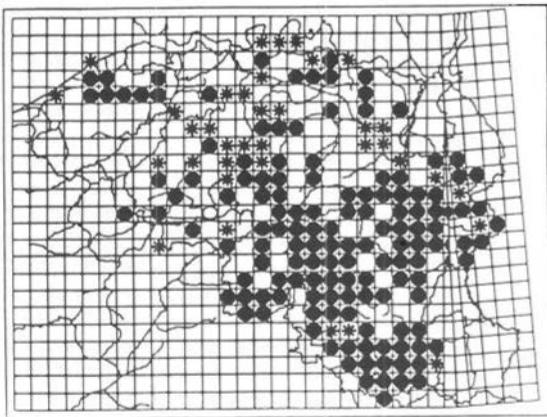
26. *Leptura aurulenta* F.



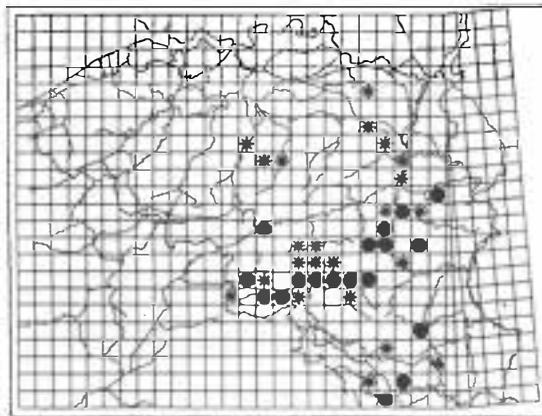
27. *Leptura aethiops* PODA



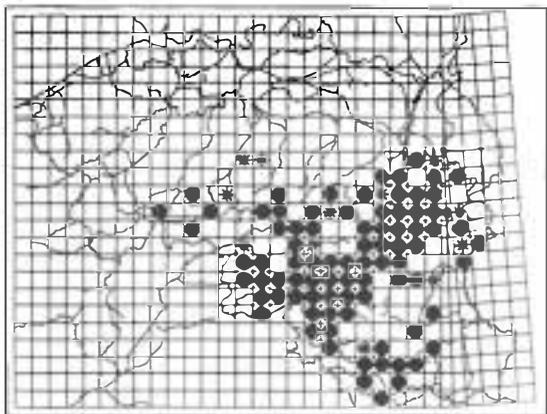
28. *Leptura maculata* PODA



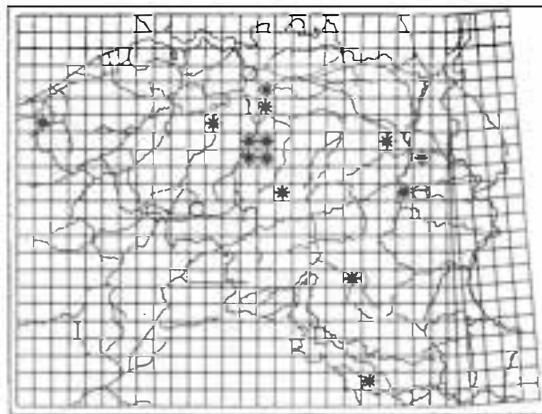
29. *Stenurella melanura* (L.)



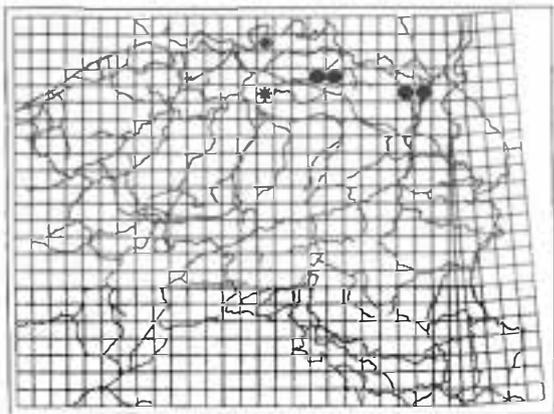
30. *Stenurella bifasciata* (MULL.)



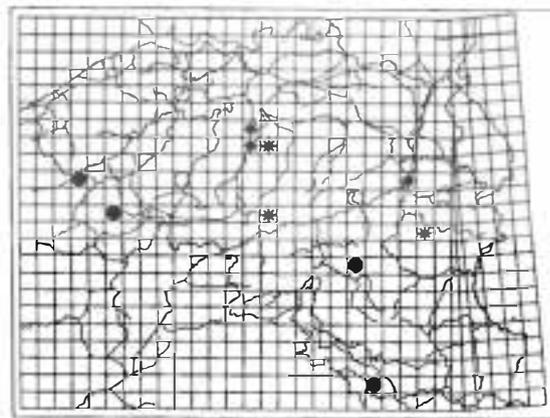
31. *Stenurella nigra* (L.)



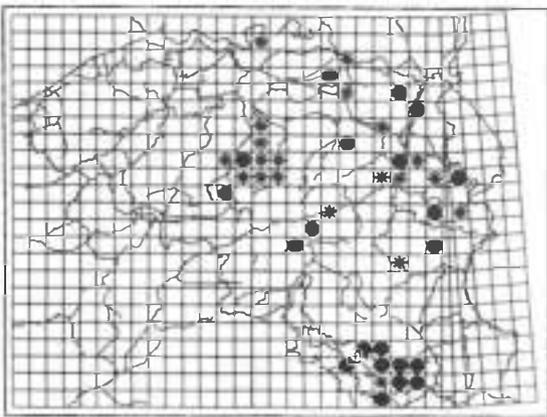
32. *Pedostrangalia revestita* (L.)



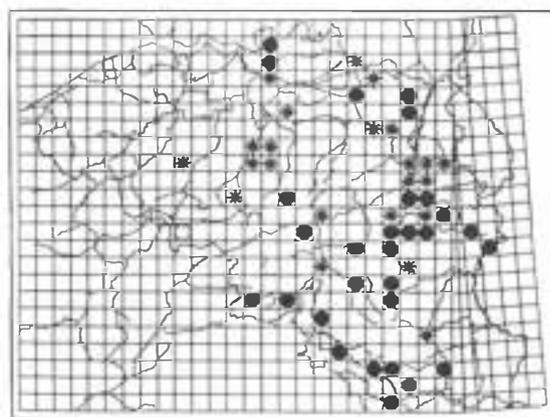
33. *Strangalia attenuata* (L.)



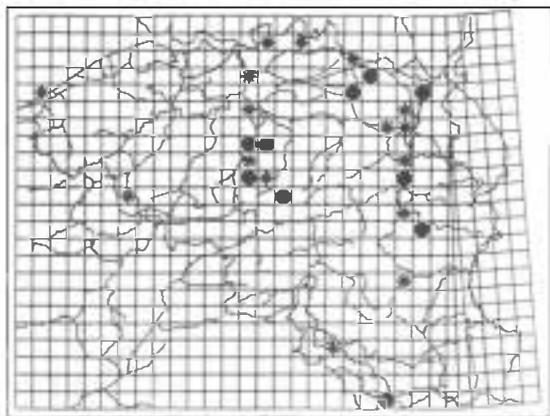
34. *Necydalis major* L.



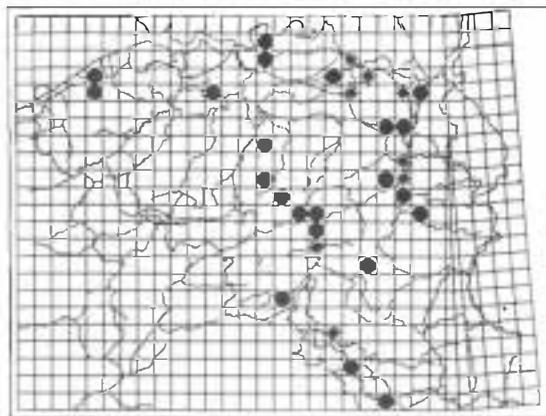
35. *Spondylis buprestoides* (L.)



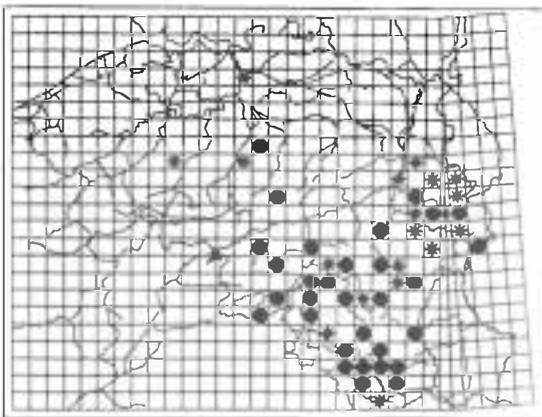
36. *Asemum striatum* (L.)



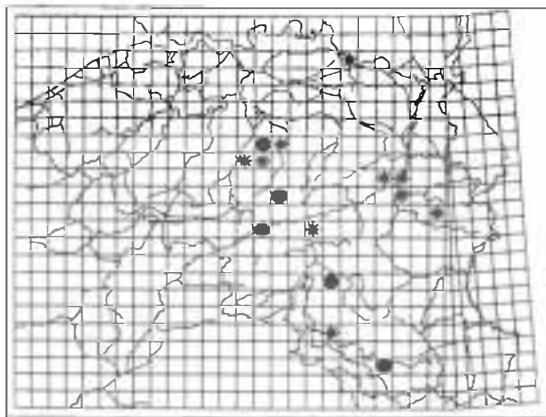
37. *Arhopalus tristis* (F.)



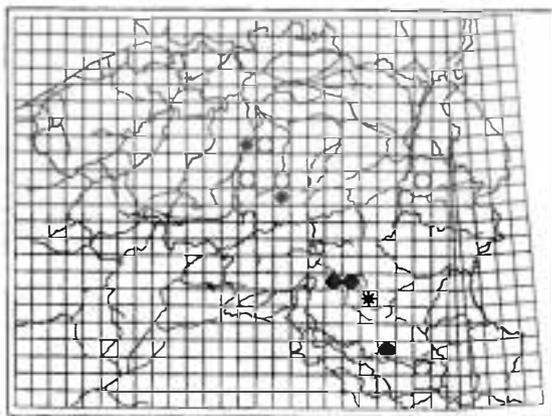
38. *Arhopalus rusticus* (L.)



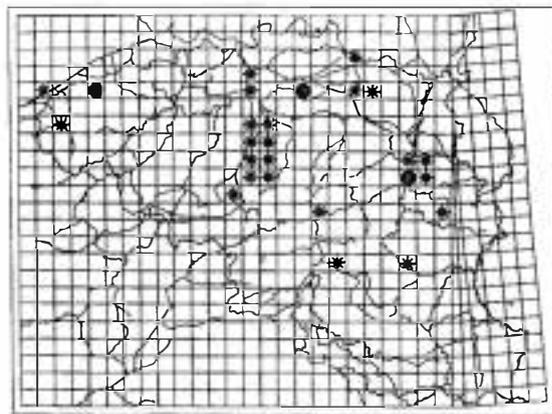
39. *Tetropium castaneum* (L.)



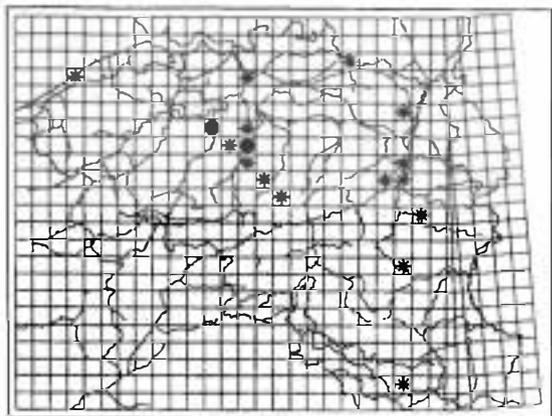
40. *Tetropium gabrieli* (WEISE)



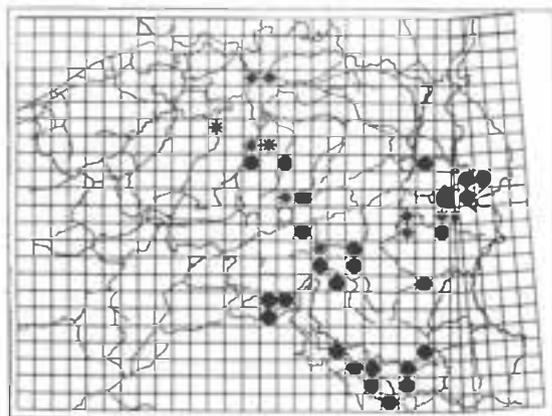
41. *Tetropium fuscum* (F.)



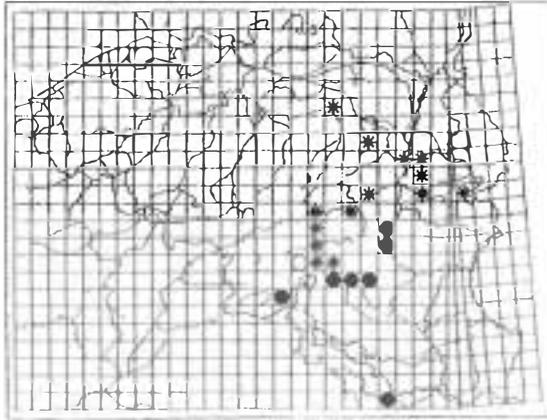
42. *Gracilia minuta* (F.)



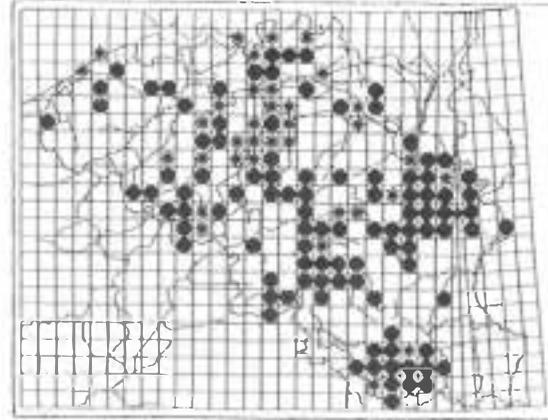
43. *Nathrius brevipennis* (MULS.)



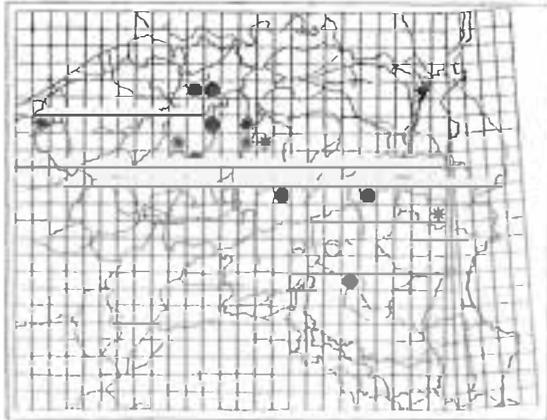
44. *Molorchus minor* (L.)



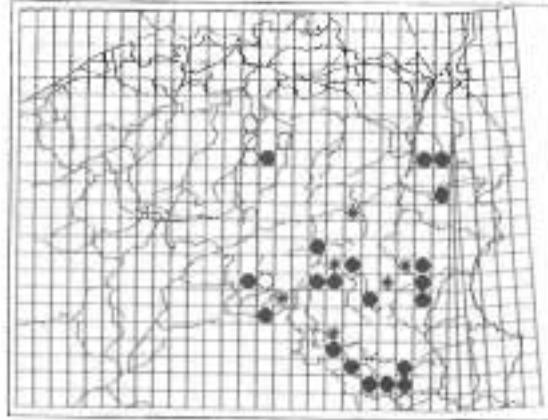
45. *Glaphyra umbellatarum* (SCHREBER)



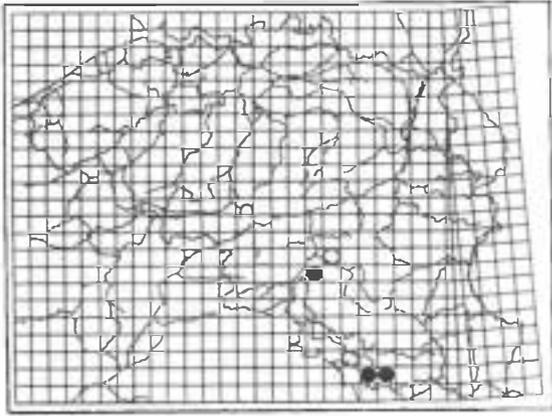
46. *Stenopterus rufus* (L.)



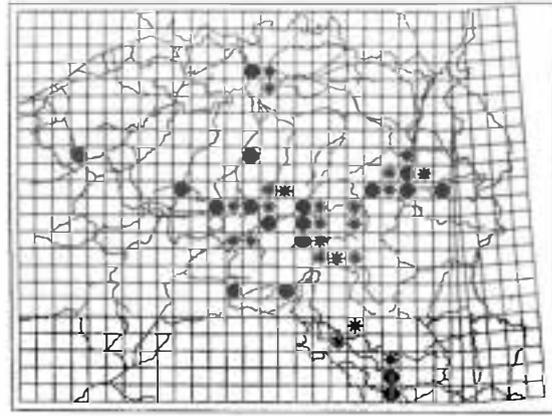
47. *Obrivum cantharinum* (L.)



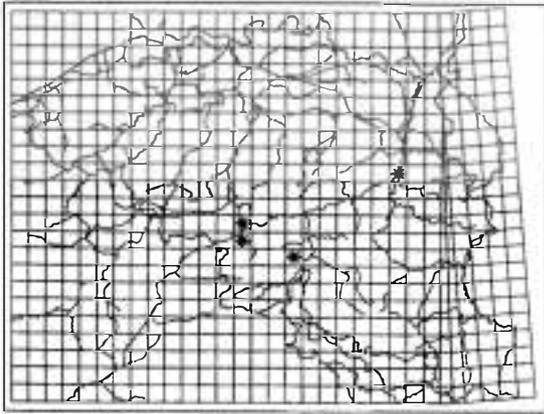
48. *Obrivum bromewum* (F.)



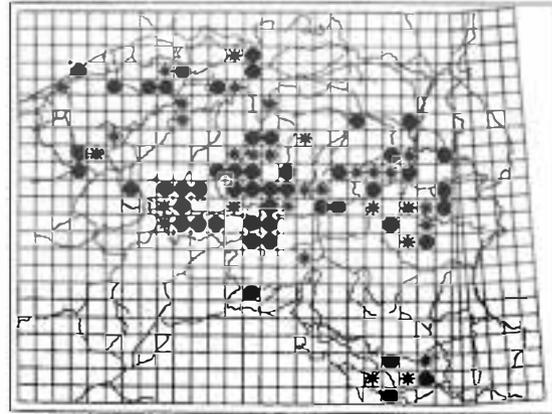
49. *Deilus fugax* (OLIV.)



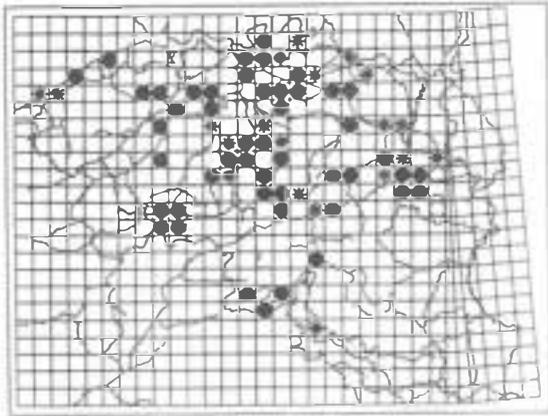
50. *Cerambyx scopoli* FUESSL.



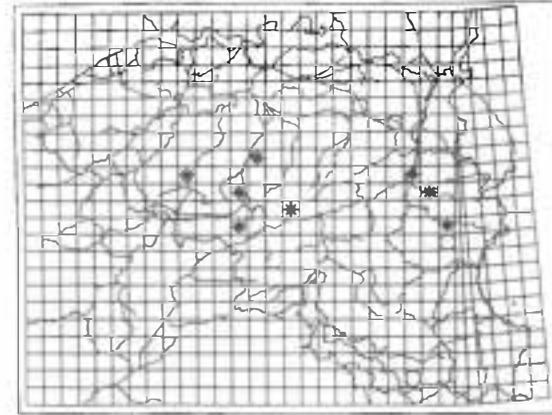
51. *Purpuricenus kaehleri* (L.)



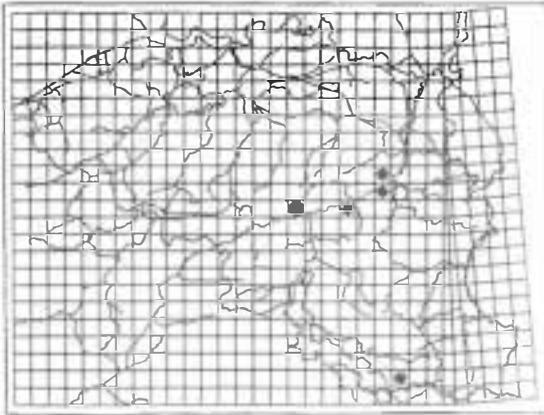
52. *Aromia moschata* (L.)



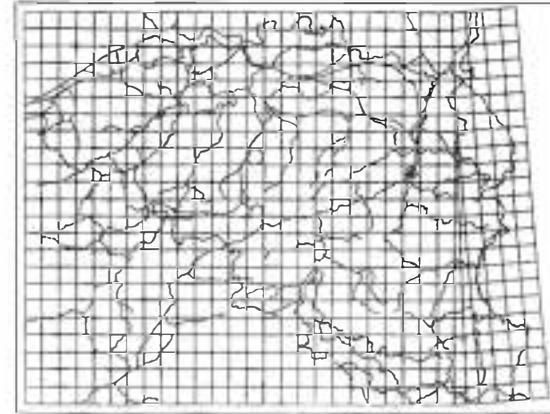
53. *Hylotrupes bajulus* (L.)



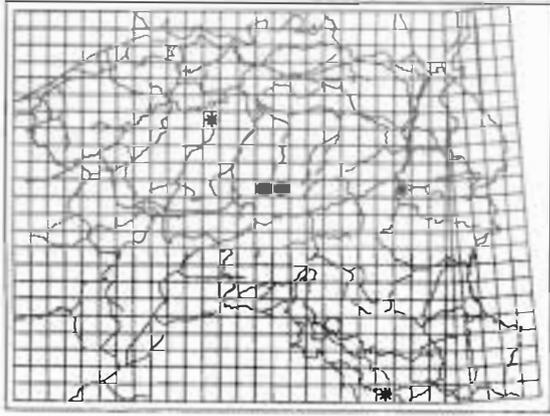
54. *Ropalopus clavipes* (F.)



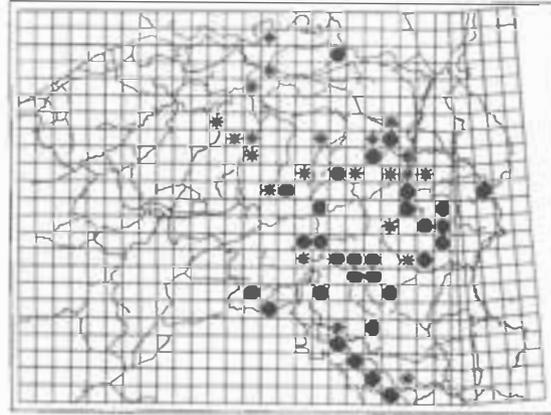
55. *Ropalopus femoratus* (L.)



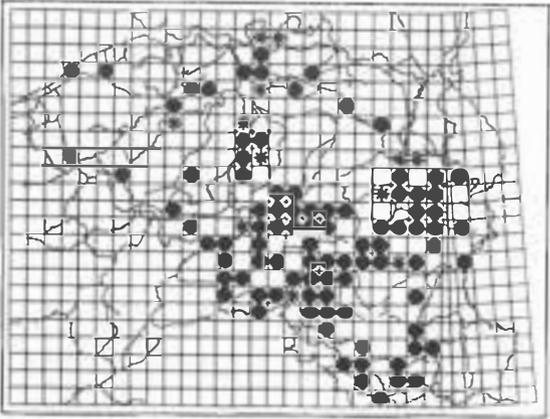
56. *Ropalopus spinicornis* (ABEILLE)



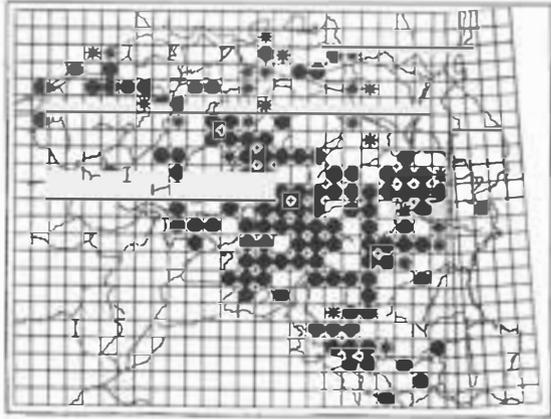
57. *Callidostola aenea* (DEG.)



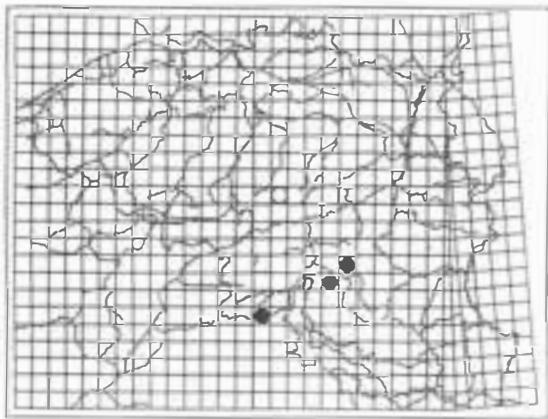
58. *Callidium violaceum* (L.)



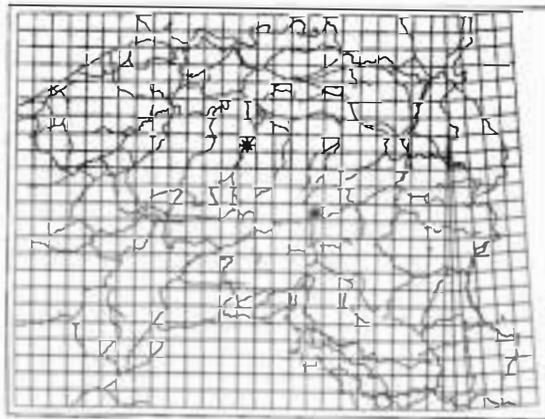
59. *Pyrrhodium sanguineum* (L.)



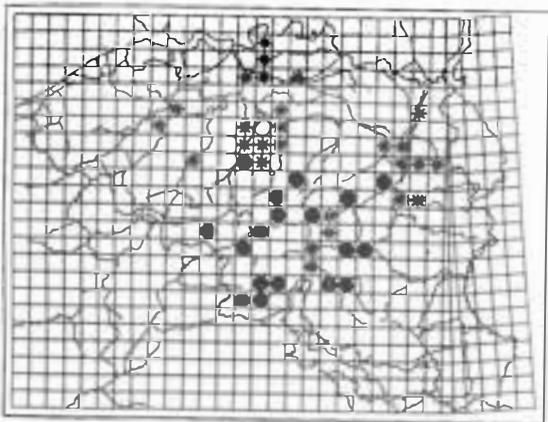
60. *Phymatodes testaceus* (L.)



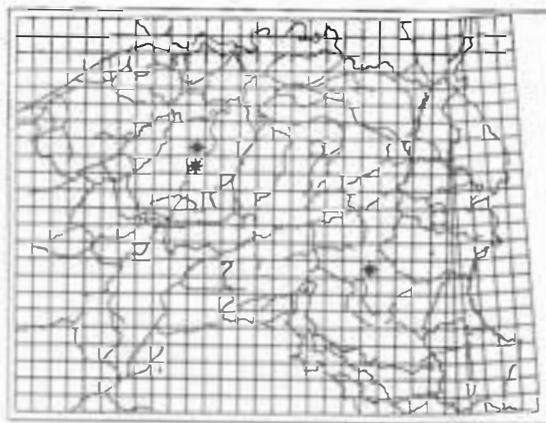
61. *Phymatoderus pusillus* (F.)



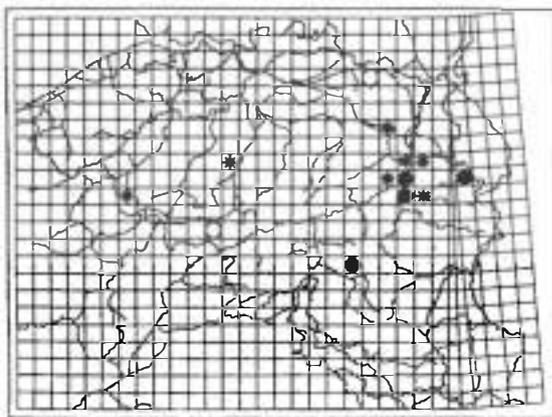
62. *Phymatoderus lividus* (ROSSI)



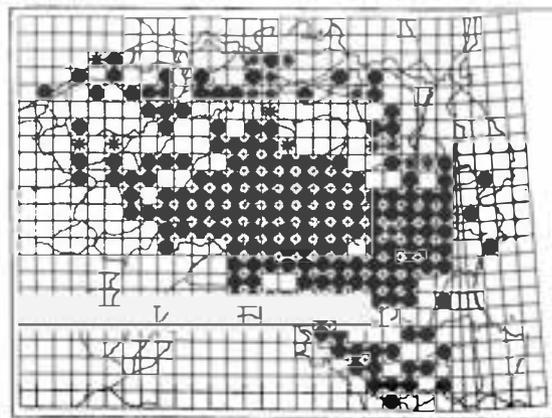
63. *Poecilium alni* (L.)



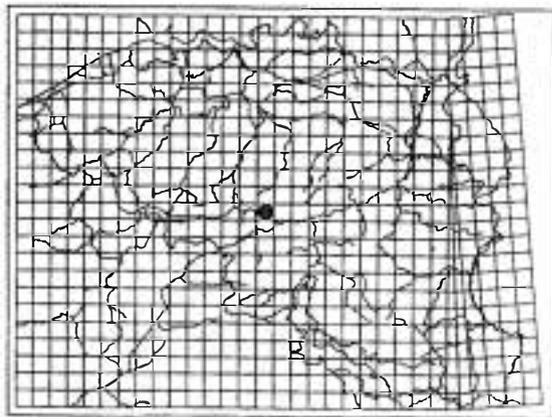
64. *Rusticoclytus rusticus* (L.)



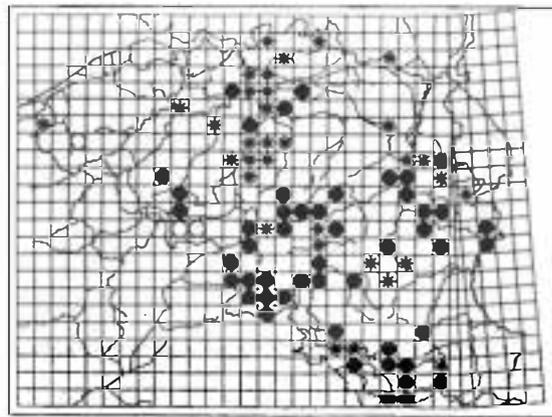
65. *Xylotrechus arvicola* (OLIV.)



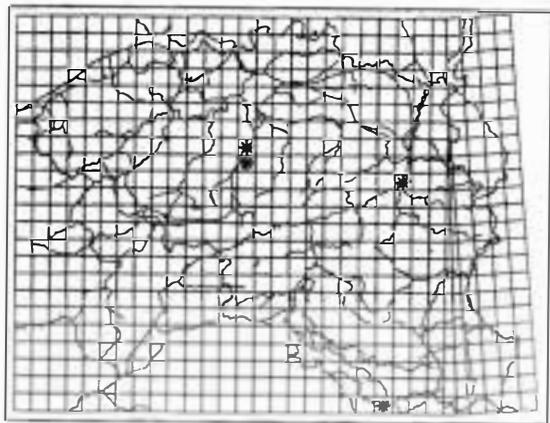
66. *Clytus arietis* (L.)



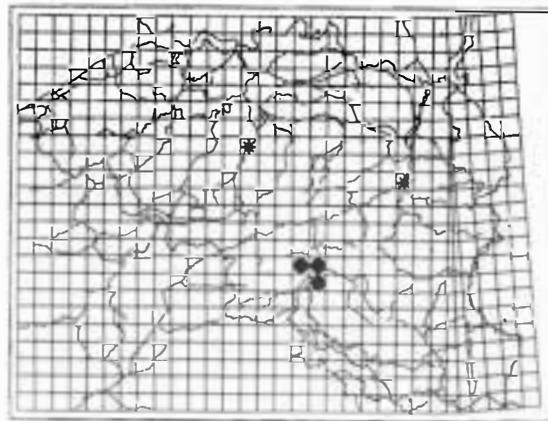
67. *Clytus rhamni* GERM.



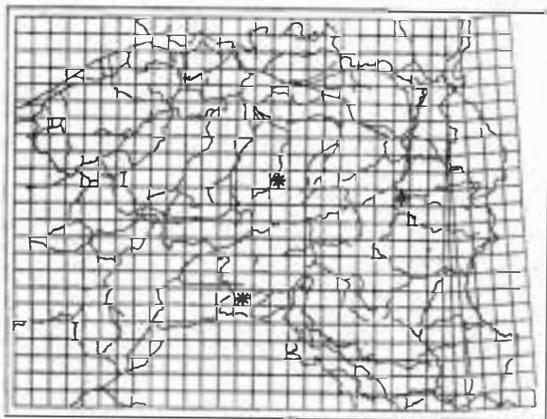
68. *Plagionotus arcuatus* (L.)



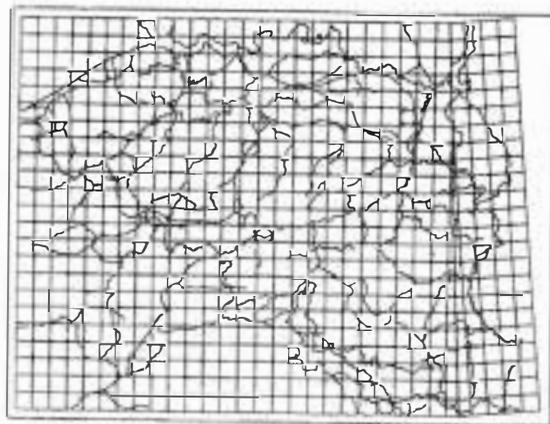
69. *Plagionotus detritus* (L.)



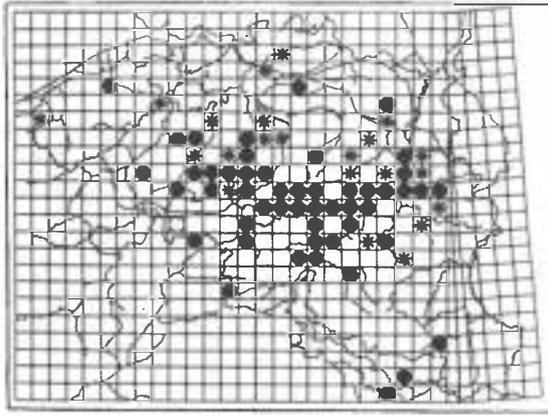
70. *Chlorophorus pilosus* (FORSTER)



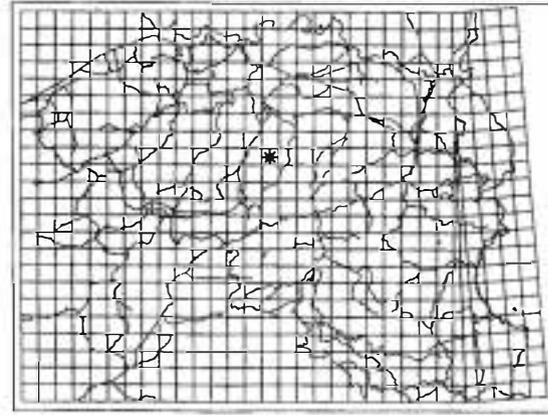
71. *Chlorophorus figuratus* SCOP.



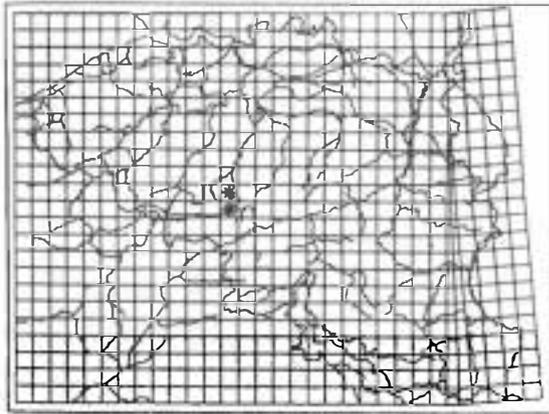
72. *Chlorophorus sartor* (MULLER)



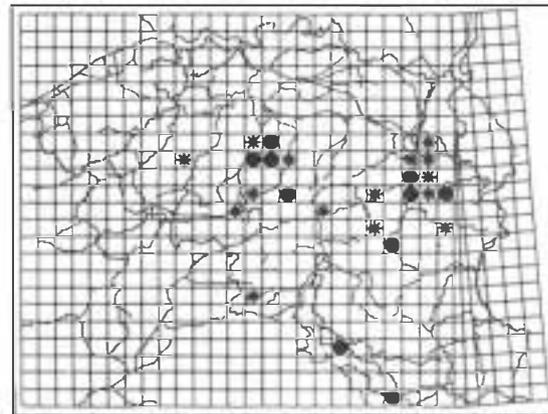
73. *Anaglyptus mysticus* (L.)



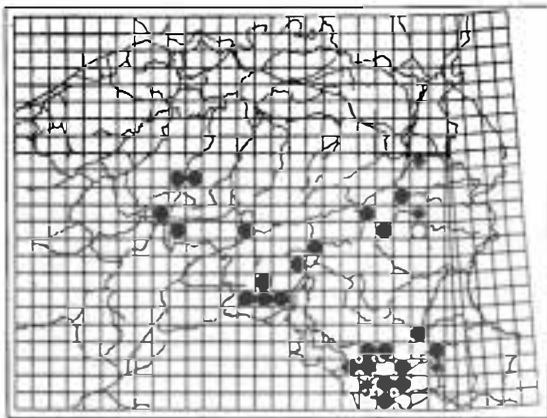
74. *Dorcadion fuliginator* (L.)



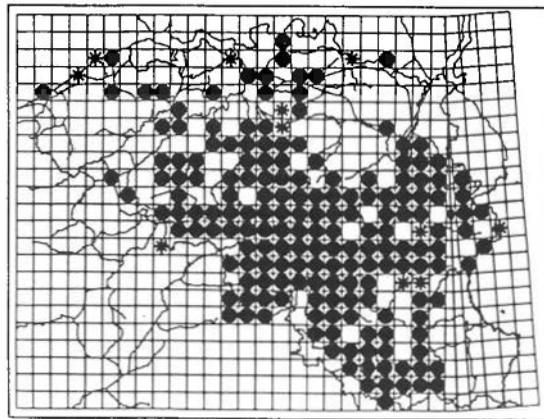
75. *Mesosa curculionoides* (L.)



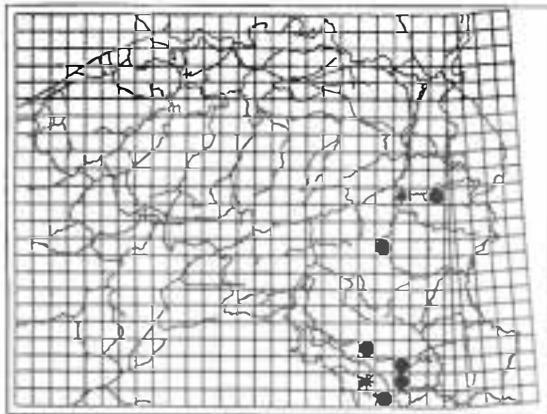
76. *Aphelocnemia nebulosa* (F.)



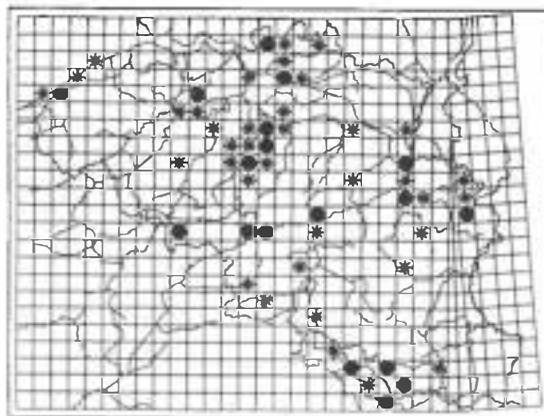
77. *Agapanthia cardui* (L.)



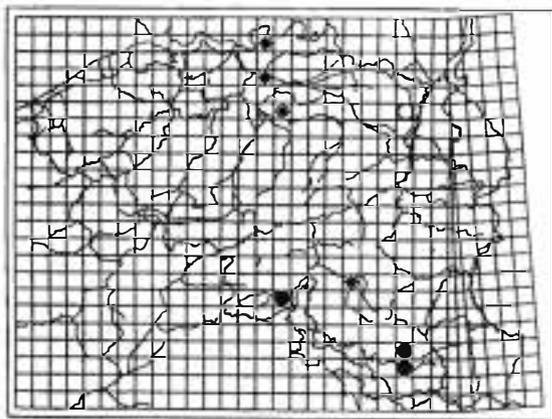
78. *Agapanthia villosoviridescens* (DEG.)



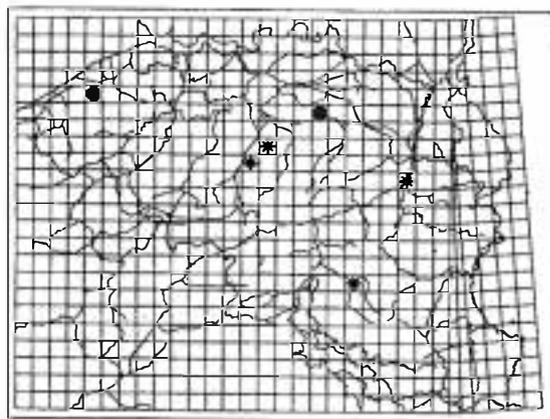
79. *Agapanthia violacea* (F.)



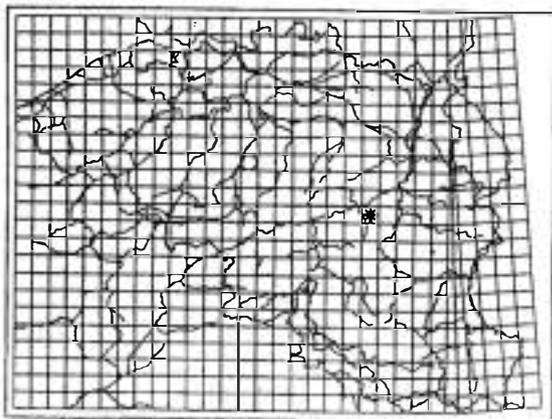
80. *Lamia textor* (L.)



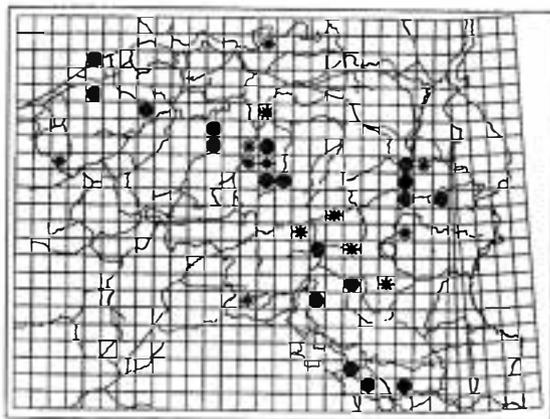
81. *Pogonocherus fasciculatus* (DEG.)



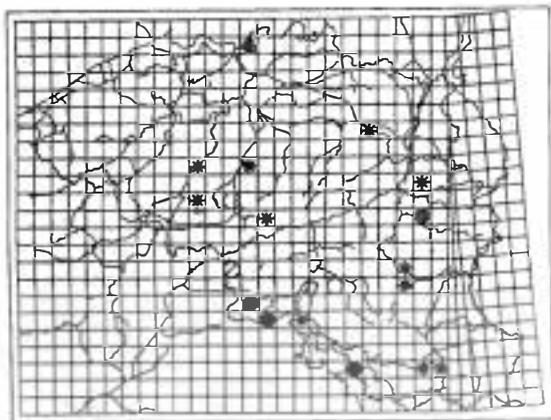
82. *Pogonocherus decoratus* FAIRM.



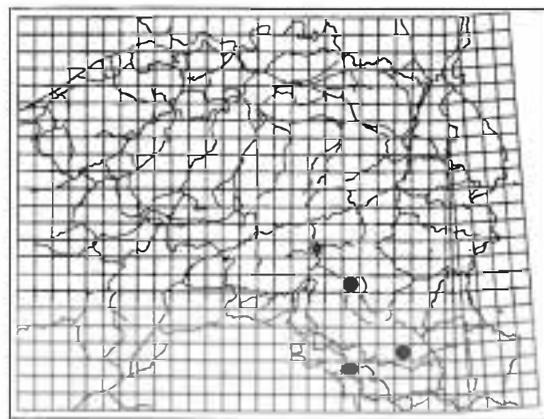
83. *Pogonocherus ovatus* (GOEZE)



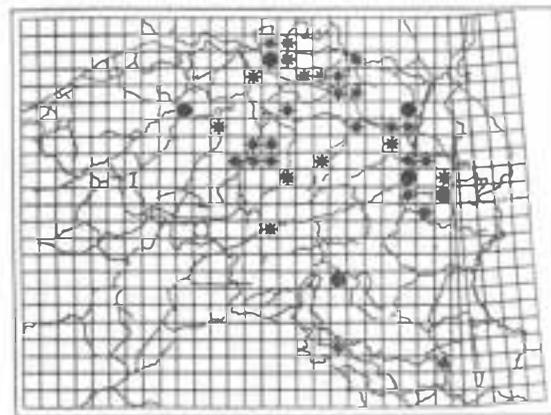
84. *Eupogonocherus hispidus* (L.)



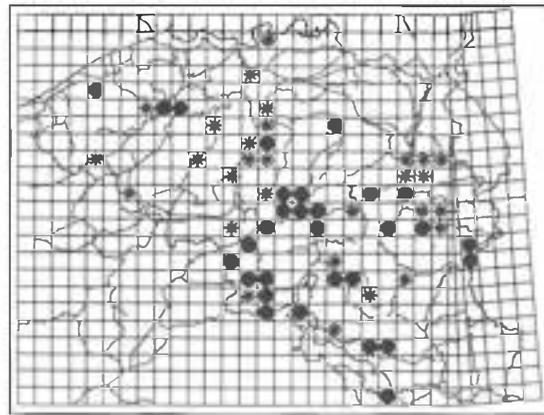
85. *Eupogonocherus hispidulus* (PILLER)



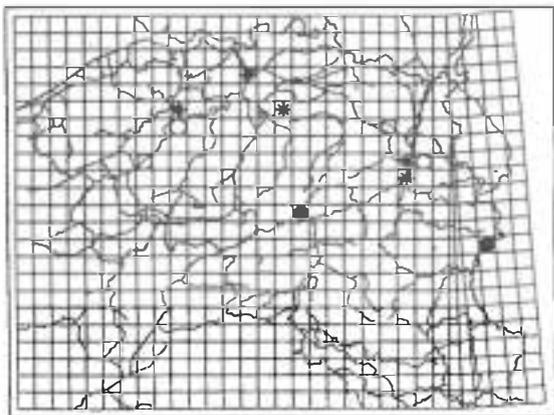
86. *Anaesthetis testacea* F.



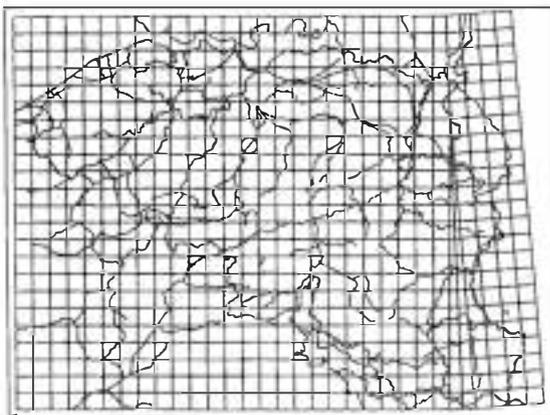
87. *Acanthocinus aedilis* (L.)



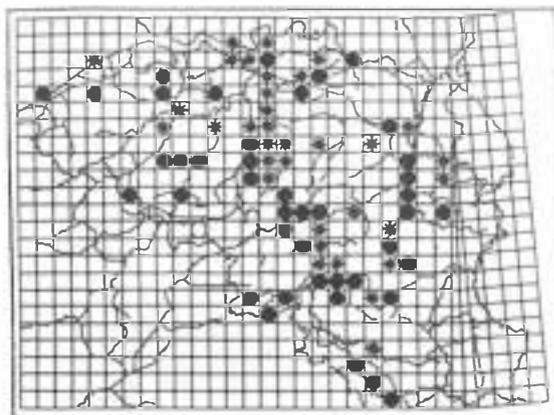
88. *Leiopus nebulosus* (L.)



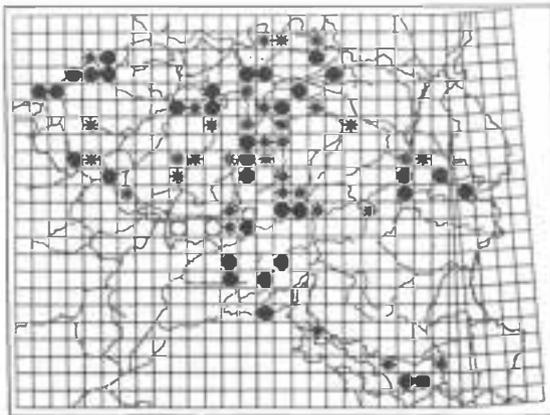
89. *Exocentrus adpersus* MULS.



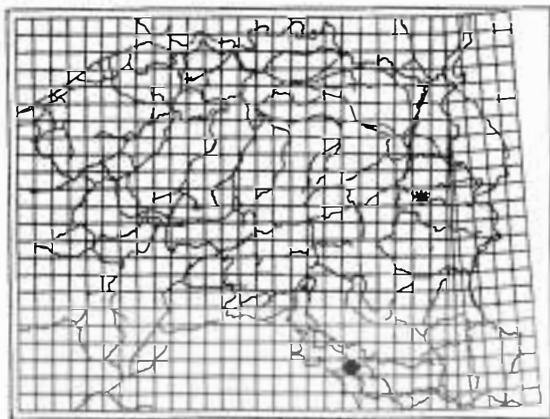
90. *Exocentrus lusitanus* (L.)



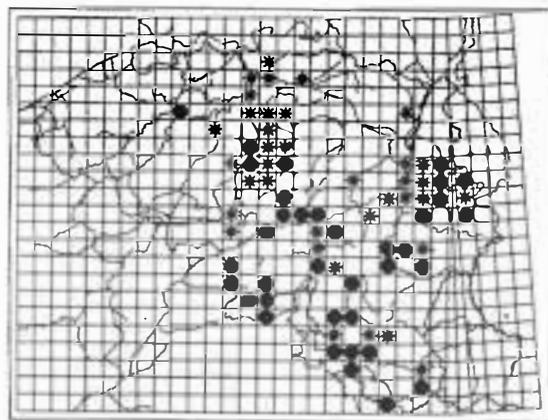
91. *Tetrops praeusta* (L.)



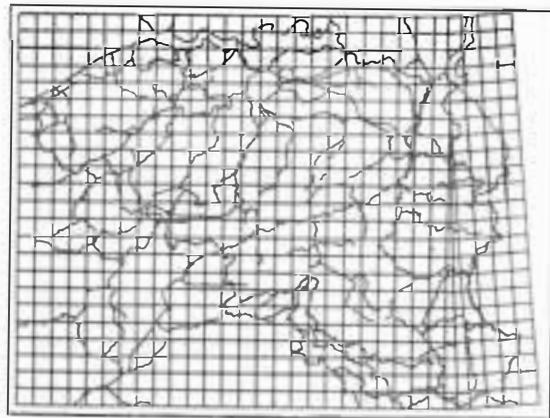
92. *Anaerea carcharias* (L.)



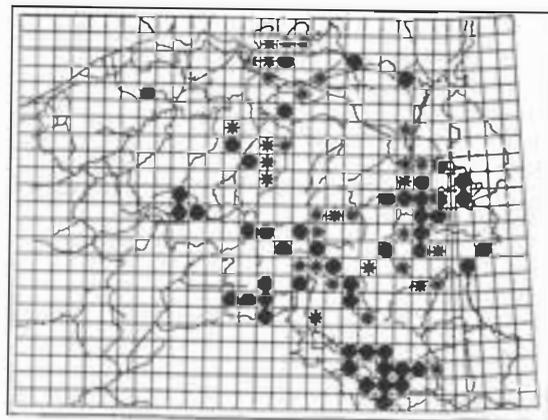
93. *Anaerea similis* (LAICH.)



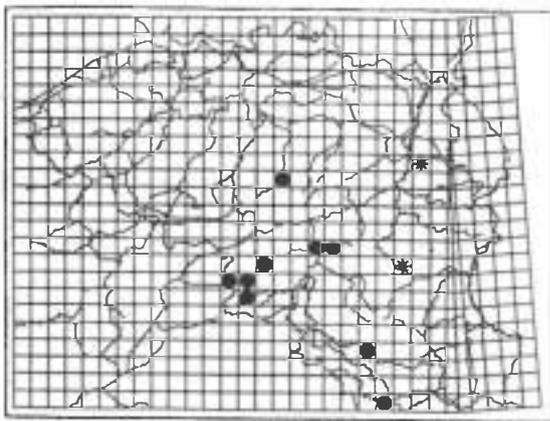
94. *Saperda scalaris* (L.)



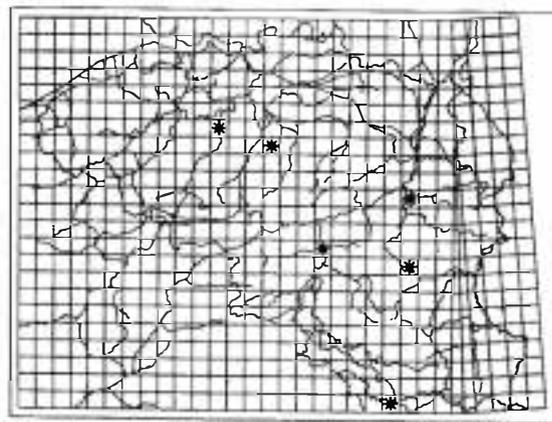
95. *Saperda octopunctata* (SCOP.)



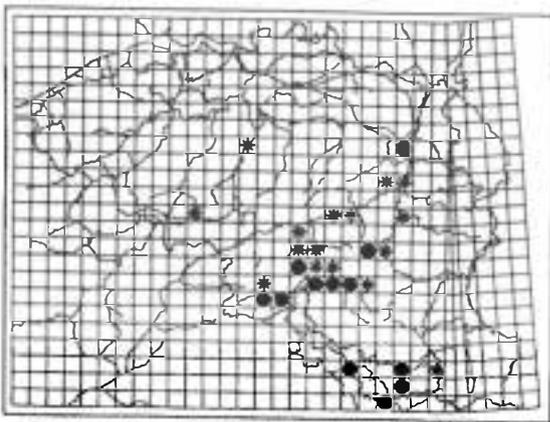
96. *Compsidia populnea* (L.)



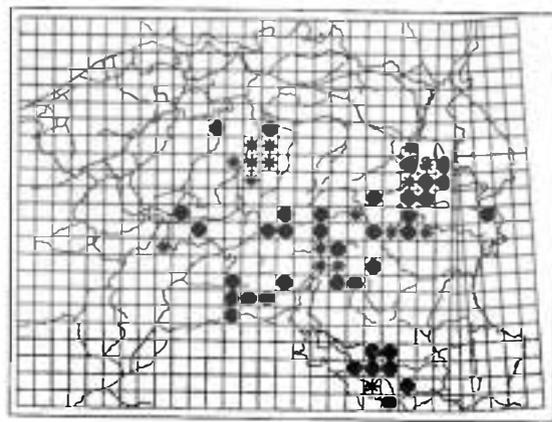
97. *Stenostola ferrea* (SCHRANK)



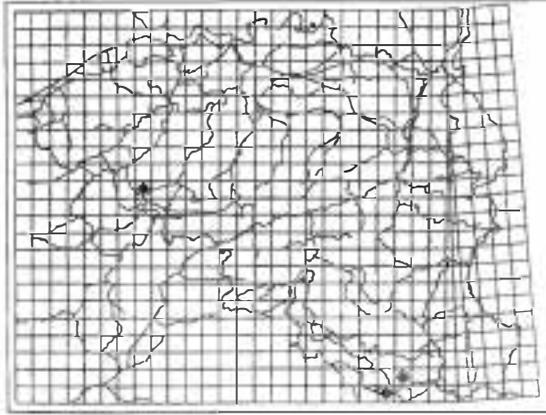
98. *Stenostola dubia* (LAICH.)



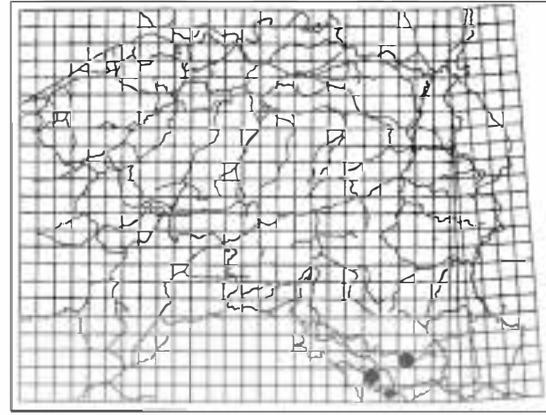
99. *Opsilia coerulescens* (SCOP.)



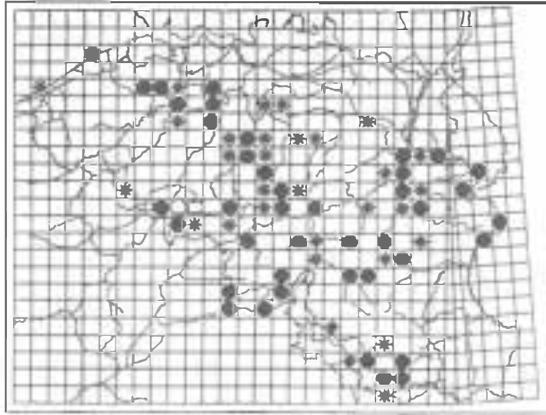
100. *Phytoecia cylindrica* (L.)



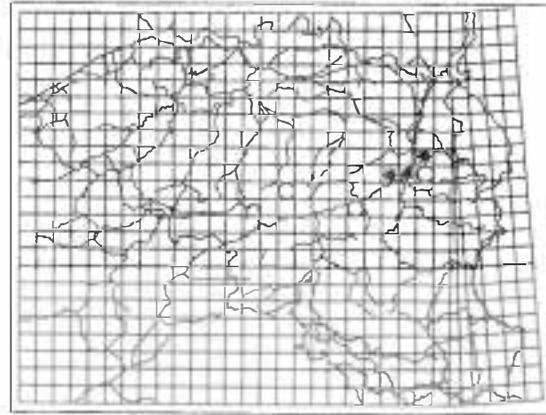
101. *Phytoecia icterica* (SCHALLER)



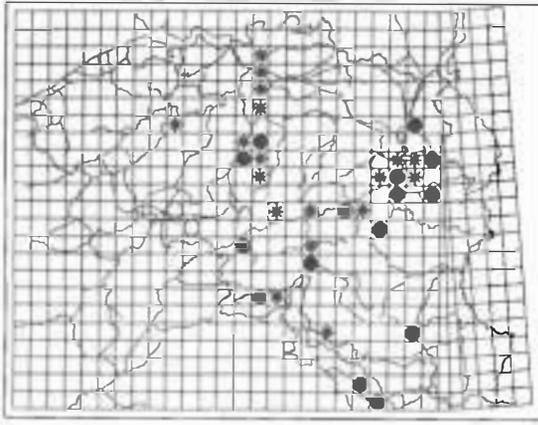
102. *Phytoecia nigricornis* (F.)



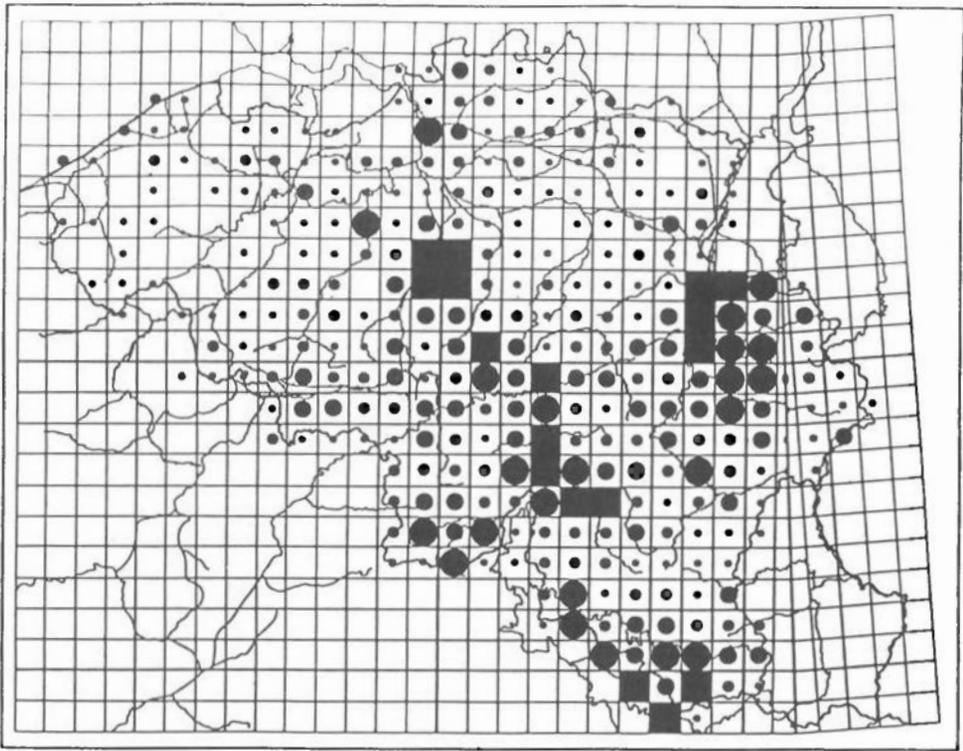
103. *Oberea oculata* (L.)



104. *Oberea pupillata* (GYLL.)



105. *Oberea linearis* (L.)



106. Nombre d'espèces de Cerambycidae par carré jusque fin 1982.

- | | | | |
|---|-----------------|---|---------------------------------|
| □ | Aucune espèce | ● | 20 à 29 espèces |
| • | 1 à 9 espèces | ● | 30 à 39 espèces |
| • | 10 à 19 espèces | ■ | 40 espèces et plus (maximum 64) |

BIBLIOGRAPHIE

- BALL, F. - 1957 - Capture d'un Coléoptère intéressant pour la faune belge. - *Bull. Anns Soc. r. Ent. Belg.*, 93: 61.
- BIVORT, A. - 1898 - Matériaux pour la faune entomologique de la province de Hainaut. - *Anns Soc. ent. Belg.*, 42: 202-205.
- BOOSTEN, G. - 1968 - Coléoptères intéressants récoltés en Belgique. - *Bull. Anns Soc. r. Ent. Belg.*, 104: 366.
- BOOSTEN, G. - 1971 - Coléoptères intéressants de Belgique. - *Bull. Anns Soc. r. Ent. Belg.*, 107: 330.
- BOOSTEN, G. - 1972 - Coléoptères intéressants de Belgique. - *Bull. Anns Soc. r. belge Ent.*, 108: 229.
- COLLART, A. - 1940 - A propos de *Tetropium* de Belgique (Coleoptera: Cerambycidae). - *Bull. Anns Soc. ent. Belg.*, 80: 153-156.
- COLLART, A. - 1941 - Note sur la faune des Hautes-Fagnes en Belgique. III (1). Coleoptera: Cerambycidae. - *Bull. Mus. r. Hist. nat. Belg.*, XVII: 10, 1-18.
- CREMER, R. - 1946 - Contribution à l'étude des Coléoptères de Belgique. - *Bull. Anns Soc. ent. Belg.*, 82: 90-92.
- DEBATISSE, G. - 1945 - Sur deux Longicornes rares en Belgique (Coleopt. Cerambycidae). - *Bull. Anns Soc. ent. Belg.*, 81: 248-251.
- DEBATISSE, G. - 1946 - Contribution à la connaissance des Longicornes de Belgique. - *Bull. Soc. Sci. Liège*, 3-4: 133-149.
- DEBATISSE, G. - 1946 - Contribution à la connaissance des Longicornes de Belgique. - *Bull. Soc. Sci. Liège*, 5: 254-259.
- DEBATISSE, G. - 1946 - Une espèce nouvelle du genre *Mantitheus* FAIRM. (Col. Cerambycidae). - *Bull. Anns Soc. ent. Belg.*, 82: 155-156.
- DEBATISSE, G. - 1951 - Captures de Cérambycides. - *Bull. Anns Soc. ent. Belg.*, 87: 189-190.
- DEBATISSE, G. - 1952 - Captures de Cérambycides. - *Bull. Anns Soc. ent. Belg.*, 88: 59-60.

- DEBATISSE, G. - 1952 - Note sur *Grammoptera variegata* GERM. (Col. Cerambycidae). - *Bull. Annl's Soc. ent. Belg.*, 88: 61-62.
- DEBATISSE, G. - 1952 - *Cortodera humeralis* SCHALL. et *Pidonia lurida* F. (Col. Cerambycidae) en Belgique. - *Bull. Annl's Soc. ent. Belg.*, 88: 62-63.
- DECELLE, J. - 1964 - Longicornes peu fréquents de Belgique. - *Bull. Annl's Soc. ent. Belg.*, 100: LIII.
- DERENNE, E. - 1939 - Additions au Catalogue des Coléoptères de Belgique. - *Bull. Annl's Soc. ent. Belg.*, 79: 400-401.
- DERENNE, E. - 1945 - Contribution à l'étude des Coléoptères de Belgique. - *Bull. Annl's Soc. ent. Belg.*, 81: 57-61.
- DERENNE, E. - 1953 - Coléoptères intéressants pour la faune belge. - *Bull. Annl's Soc. ent. Belg.*, 89: 239-240.
- DERENNE, E. - 1956 - Coléoptères intéressants pour la faune belge. - *Bull. Annl's Soc. ent. Belg.*, 92: 53-55.
- DERENNE, E. - 1957 - Coléoptères intéressants pour la faune belge. - *Bull. Annl's Soc. ent. Belg.*, 93: 237-238.
- DE RUETTE, R. - 1945 - Addition au catalogue des Coléoptères de Belgique. - *Bull. Annl's Soc. ent. Belg.*, 81: 163-170.
- D'ORCHYMONT, A. - 1907 - Captures de Coléoptères rares ou peu communs. - *Annl's Soc. ent. Belg.*, 51: 93-94.
- EVERTS, E. - 1903 - *Coleoptera Neerlandica. De schildvleugelige insecten van Nederland en het aangrenzend gebied. Deel II.* - 's Gravenhage, M. Nijhoff, 1-796.
- EVERTS, E. - 1922 - *Coleoptera Neerlandica. De schildvleugelige insecten van Nederland en het aangrenzend gebied. Deel III.* - 's Gravenhage, M. Nijhoff, 1-667.
- FAGEL, G. & GUILLEAUME, F. - 1945 - Addition au Catalogue des Coléoptères de Belgique. - *Bull. Annl's Soc. ent. Belg.*, 81: 51.
- FAGEL, G. - 1948 - Présentation de quelques Insectes peu communs de la faune belge. - *Bull. Annl's Soc. ent. Belg.*, 84: 143.

- FRENNET, L. - 1920 - Note sur les Coléoptères de la région jurassique belge. - *Bull. Soc. ent. Belg.*, 2: 47-49.
- FRENNET, L. - 1920 - Coléoptères du Jurassique belge. - *Bull. Soc. ent. Belg.*, 2: 101-103.
- FRENNET, L. - 1937 - Captures intéressantes faites en mai 1937. - *Bull. Annl's Soc. ent. Belg.*, 77: 261.
- FRENNET, L. - 1938 - Coléoptères intéressants capturés aux environs de Malmédy en juillet. - *Bull. Annl's Soc. ent. Belg.*, 78: 321-322.
- FRENNET, L. - 1948 - Contribution à l'étude des Coléoptères de Belgique. IIIe note (1). - *Bull. Annl's Soc. ent. Belg.*, 84: 218-220.
- FREUDE, H., HARDE, K.W. & LOHSE, G.A. - 1966 - *Die Käfer Mitteleuropas. Band 9. Cerambycidae, Chrysomelidae* - Krefel, d Goecke & Evers, 1-299.
- GUILLEAUME, F. - 1909 - Coléoptères intéressants des environs de Genval. - *Bull. Annl's Soc. r. belge Ent.*, 53: 124-126.
- GUILLEAUME, F. - 1910 - Coléoptères intéressants ou nouveaux pour la faune belge. - *Annl's Soc. ent. Belg.*, 54: 296.
- GUILLEAUME, F. & VREURICK, G. - 1924 - Coléoptères intéressants pour la Faune belge. - *Bull. Soc. ent. Belg.*, 64: 110.
- GUILLEAUME, F. & VREURICK, G. - 1933 - Additions à la Faune des Coléoptères et des Hémiptères de Belgique. - *Bull. Annl's Soc. ent. Belg.*, 73: 222-224.
- HASSEWER, W.L. - 1957 - *Pogonochaerus hispidulus* (PILLER), Col. Cerambycidae. - *Bull. Annl's Soc. ent. Belg.*, 93: 234.
- HUART, N. - 1958 - A propos encore de *Pogonochaerus hispidulus* (PILLER). - *Bull. Annl's Soc. r. ent. Belg.*, 94: 31.
- KEER, P.M. - 1930 - *Calwer Keverboek. Deel I.* - Zutphen, W.J. Thieme & Cie, 1-784.
- KLAUSNITZER, B. & SANDER, F. - 1978 - *Die Bockkäfer Mitteleuropas. Cerambyciade* - Wittenberg Lutherstadt, A. Ziemsen Verlag, Die Neue Brehm-Bücherei, 499, 1-222.

- LAMEERE, A. - 1894 - Révision du Catalogue des Longicornes de la Belgique. - *Annls Soc. ent. Belg.*, 38: 294-309.
- LAMEERE, A. - 1900 - Insectes nouveaux ou rares pour la Belgique. - *Annls Soc. ent. Belg.*, 44: 259-260.
- LAMEERE, A. - 1900 - *Manuel de la faune de Belgique. Tome II. Insectes inférieurs.* Bruxelles, H. Lamertin, 1-857.
- LECLERCQ, J., GASPARD, C. & VERSTRAETEN, C. - 1976 - *Atlas provisoire des Insectes de Belgique. Cartes 701 à 800.* - Gembloux, F.S.A.Gx.
- LECLERCQ, J. & VERSTRAETEN, C. - 1978 - *Atlas provisoire des Insectes de Belgique. Cartes 801 à 1000.* - Gembloux, F.S.A.Gx.
- LECLERCQ, J. & VERSTRAETEN, C. - 1979 - *Atlas provisoire des Insectes de Belgique. Cartes 1201 à 1400.* - Gembloux, F.S.A.Gx.
- LELEUP, N. - 1946 - Coléoptères intéressants récoltés en Belgique. - *Bull. Annls Soc. ent. Belg.*, 82: 49.
- LEROUX, J. - 1970 - Coléoptères intéressants pour la Faune de Belgique. - *Bull. Annls Soc. ent. Belg.*, 106: 23.
- MARECHAL, P. - 1939 - Les richesses entomologiques de la Montagne Saint-Pierre. - *Bull. Annls Soc. ent. Belg.*, 79: 331-346.
- MULLER, J. - 1923 - Liste d'insectes intéressants capturés aux environs de Visé. - *Bull. Soc. ent. Belg.*, 5: 81.
- PLANET, L. - 1924 - *Les Longicornes de France.* Paris, Lechevalier, Encyclopédie entomologique, II, 1-386.
- REITTER, E. - 1911 - *Fauna Germanica. Die Käfer des Deutschen Reiches Band IV.* Stuttgart, K.G. Lutz Verlag, 1-236.
- ROELOFS, P.J. - 1931 - Liste de Coléoptères capturés en Belgique. - *Bull. Annls Soc. ent. Belg.*, 71: 203-204.
- ROELOFS, P.J. & SEGERS, C. - 1951 - Coléoptères capturés en Belgique. - *Bull. Annls Soc. ent. Belg.*, 87: 62-63.
- ROUARD, M. - 1980 - Quelques Coléoptères de Belgique. - *Bull. Annls Soc. r. belge Ent.*, 116: 9-10.

VERSTRAETEN, C. - 1972 - Données pour un Atlas des Coléoptères de l'Europe occidentale. VI. Cerambycidae: Prioninae, Aseminae, Lepturinae. - *Bull. Rech. agron. Gembloux*, 7: 314-332.

VILLIERS, A. - 1978 - *Faune des Coléoptères de France I. Cerambycidae*. Paris, Lechevalier, Encyclopédie entomologique, XLII, 1-611.

VREURICK, G. - 1934 - Captures intéressantes. - *Bull. Anns Soc. ent. Belg.*, 74: 306.

INDEX

Noms scientifiques

Les noms imprimés en *italiques* sont des synonymes.

- Acanthocinini 76, 84
- Acanthocinus 84
- accuminatus, Mantiheus 96
- Acmaeops 28, 31
- Acmaeops* voir *Dinoptera* 32
- adpersus, Exocentrus 86
- aedilis, Acanthocinus 85
- aenea, Callidostola 64
- aeneum*, *Callidium* = *Callidostola aenea* 64
- aethiops, Leptura 43
- aethiops*, *Strangalia* = *Leptura aethiops* 43
- Agapanthia 79
- Agapanthiini 74, 79
- Allorhagium* voir *Rhagium* 27, 28
- alni*, *Callidium* = *Poecilium alni* 67
- alni*, *Phymatodes* = *Poecilium alni* 67
- alni*, *Poecilium* 67
- Alosterna 35, 39
- Amaurostoma* voir *Oberea* 90, 93
- Amilia* voir *Anaerea* 88
- Anaerea 87, 88
- Anaesthetis 83
- Anaglyptini 54, 74
- Anaglyptus 74
- Anastrangalia 36, 42
- Anisorus 28, 31
- Anoplodera 34, 40
- antilope, Xylotrechus 70
- Aphelocnemia 77, 78
- arcuata, Leptura 45
- arcuata*, *Strangalia* = *Leptura arcuata* 45
- arcuatus, Plagionotus 72
- Argalia* voir *Saperda* 89
- Arhopalus 49
- arietis, Clytus 71
- Aromia 60
- arvicola*, *Clytus* = *Xylotrechus arvicola* 69
- arvicola*, *Xylotrechus* 69
- Aseminae 24, 48

Asemum 49
attenuata, Strangalia 47
attenuata, *Strangalina* = Strangalia attenuata 47
attenuatus, *Typocerus* = Strangalia attenuata 47
aurulenta, Leptura 45
aurulenta, *Strangalia* = Leptura aurulenta 45
bajulus, Hylotrupes 63
bicolor, Rhamnusium 30
bifasciata, *Stenura* = Stenurella bifasciata 46
bifasciata, Stenurella 46
bifasciata, *Strangalia* = Stenurella bifasciata 46
bifasciatum, Rhagium 29
Brachyleptura 46
brevipennis, *Leptidea* = Nathrius brevipennis 55
brevipennis, Nathrius 55
brunneum, Obrium 58
buprestoides, Spondylis 48
Caenoptera voir Molorchus 56
Callichromini 51, 60
Callidiini 53, 61
Callidium 62, 64
Callidium voir Callidostola 62, 64, Phymatodes 62, 65 Poecilium 62,67
Callidostola 62, 64
cantharinum, Obrium 58
carcharias, Anaerea 88
carcharias, *Saperda* = Anaerea carcharias 88
cardui, Agapanthia 79
castaneum, Tetropium 51
castaneus, *Criomorphus* = Tetropium castaneum 51
cerambyciformis, *Judolia* = Pachytodes cerambyciformis 43
cerambyciformis, *Leptura* = Pachytodes cerambyciformis 43
cerambyciformis, Pachytodes 43
Cerambycinae 24, 51
Cerambycini 53, 59
Cerambyx 59
cerdo, Cerambyx 59
Chlorophorus 68, 72
clavipes, Ropalopus 63
Clytanthus voir Chlorophorus 68, 72
Clytini 54, 67
Clytus 68, 70
Clytus voir Rusticoclytus 67, 69, Xylotrechus 67, 69,
Plagionotus 68, 71, Chlorophorus 68, 72
coerulescens, Opsilia 92
collaris, *Acmaeops* = Dinoptera collaris 32

- collaris, Dinoptera 32
Compsidia 87, 89
cordigera, Brachyleptura 42
cordigera, *Leptura* = *Brachyleptura cordigera* 42
coriarius, Prionus 25
Cortodera 33, 38
Corymbia 36, 41
Criocephalus voir *Arhopalus* 49
Criomorphus voir *Tetropium* 48, 50
curculionoides, *Haplocnemia* = *Mesosa curculionoides* 78
curculionoides, *Mesosa* 78
cursor, *Oxymirus* 31
cursor, *Toxotus* = *Oxymirus cursor* 31
cylindrica, *Phytoecia* 93
decoratus, *Pityophilus* = *Pogonocherus decoratus* 83
decoratus, *Pityphilus* = *Pogonocherus decoratus* 83
decoratus, *Pogonocherus* 83
Deilini 52, 58
Deilus 58
dentatus, *Pogonocherus* = *Eupogonocherus hispidus* 83
detritus, *Clytus* = *Plagionotus detritus* 72
detritus, *Plagionotus* 72
Dilus voir *Deilus* 58
Dinoptera 28, 32
Dorcadion 77
Dorcadionini 75, 77
dubia, *Anastrangalia* 43
dubia, *Leptura* = *Anastrangalia dubia* 43
dubia, *Stenostola* 91
ephippium, *Phytoecia* = *Phytoecia icterica* 93
epibata, *Criocephalus* = *Arhopalus tristis* 50
erythrocephala, *Amaurostoma* = *Oberea erythrocephala* 94
erythrocephala, *Oberea* 94
Eupogonocherus 82
Exocentrus 84, 85
fasciculatus, *Pityophilus* = *Pogonocherus fasciculatus* 82
fasciculatus, *Pityphilus* = *Pogonocherus fasciculatus* 82
fasciculatus, *Pogonocherus* 82
femoratus, *Ropalopus* 63
ferrea, *Stenostola* 91
ferus, *Criocephalus* = *Arhopalus tristis* 50
figuratus, *Chlorophorus* 73
figuratus, *Clyanthus* = *Chlorophorus figuratus* 73
fugax, *Deilus* 59
fugax, *Dilus* = *Deilus fugax* 59

- fuliginator, Dorcadion 77
fulva, Brachyleptura 42
fulva, *Leptura* = Brachyleptura fulva 42
fuscum, Tetrogium 51
fuscus, *Criomorphus* = Tetrogium fuscum 51
gabrieli, *Criomorphus* = Tetrogium gabrieli 50
gabrieli, Tetrogium 50
Glaphyra 56
Gracilia 54
Graciliini 53, 54
Grammoptera 33, 38
Grammoptera voir Alosterna 35, 39
Haplocnemia voir Mesosa 78, Aphelocnemia, 78
Hargium voir Rhagium 27, 28
hastata, *Leptura* = Brachyleptura cordigera 42
herbsti, Chlorophorus 73
herbsti, *Clytanthus* = Chlorophorus herbsti 73
heros, *Cerambyx* = Cerambyx cerdo 59
hispidulus, Eupogonocherus 83
hispidulus, *Pogonocherus* = Eupogonocherus hispidulus 83
hispidus, Eupogonocherus 83
hispidus, *Pogonocherus* = Eupogonocherus hispidus 83
humeralis, Cortodera 38
Hylotrupes 61, 62
icterica, Phytoecia 93
inquisitor, *Allorhagium* = Rhagium inquisitor 29
inquisitor, Rhagium 29
kaehleri, Purpuricenens 60
kaehleri, *Purpuricenens* = Purpuricenens kaehleri 60
Lamia 80
Lamiinae 23, 74
Lamiini 75, 80
Leiopus 84, 85
Leptidea voir Nathrius 55
Leptura 38, 43
Leptura voir Anastrangalia 36, 42, Anoploclera 34, 40,
 Brachyleptura 36, 42, Corymbia 36, 41, Pachytodes 36, 43,
 Pedostrangalia 37, 46, Pseudallosterna 35, 40, Stictoleptura 35, 41
Lepturinae 24, 26
Lepturini 26, 32
linearis, Oberea 95
Linomius voir Glaphyra 56
Liopus voir Leiopus 84, 85
livida, *Leptura* = Pseudallosterna livida 40
livida, Pseudallosterna 40

livida, *Vadonia* = *Pseudallosterna livida* 40
lividus, *Phymatoderus* 66
lividum, *Phymatodes* = *Phymatoderus lividus* 66
lurida, *Pidonia* 32
luridum, *Tetropium* = *Tetropium castaneum* 51
lusitanus, *Exocentrus* 86
maculata, *Leptura* 44
maculata, *Strangalia* = *Leptura maculata* 44
maculicornis, *Brachyleptura* 42
maculicornis, *Leptura* = *Brachyleptura maculicornis* 42
major, *Necydalis* 47
Mantitheus 23, 96
marginatus, *Acmaeops* 31
massiliensis, *Clytanthus* = *Chlorophorus sartor* 74
melanura, *Stenura* = *Stenurella melanura* 46
melanura, *Stenurella* 46
melanura, *Strangalia* = *Stenurella melanura* 46
meridianus, *Stenocorus* 31
meridianus, *Toxotus* = *Stenocorus meridianus* 31
Mesosa 77, 78
Mesosa voir *Aphelocnemia* 77, 78
Mesosini 75, 77
minor, *Molorchus* 56
minor, *Caenoptera* = *Molorchus minor* 56
minuta, *Gracilia* 55
Molorchini 51, 55
Molorchus 56
Molorchus voir *Glaphyra* 56
Monochamus 80, 81
Monohammus voir *Monochamus* 80, 81
mordax, *Hargium* = *Rhagium mordax* 30
mordax, *Rhagium* 30
moschata, *Aromia* 61
Musaria 90, 91
mysticus, *Anaglyptus* 74
Nathriini 51, 55
Nathrius 55
nebulosa, *Aphelocnemia* 78
nebulosa, *Haplocnemia* = *Aphelocnemia nebulosa* 78
nebulosa, *Mesosa* = *Aphelocnemia nebulosa* 78
nebulosus, *Leiopus* 85
nebulosus, *Liopus* = *Leiopus nebulosus* 85
Necydalini 26, 47
Necydalis 47
nigra, *Stenura* = *Stenurella nigra* 46

nigra, *Stenurella* 46
nigra, *Strangalia* = *Stenurella nigra* 46
nigricornis, *Phytoecia* 92
nigripes, *Stenostola* = *Stenostola dubia* 91
Oberea 90, 93
Obriini 52, 57
Obrium 57
octopunctata, *Argalia* = *Saperda octopunctata* 89
octopunctata, *Saperda* 89
oculata, *Oberea* 95
Opsilia 90, 92
ovatus, *Pityophilus* = *Pogonocherus ovatus* 82
ovatus, *Pityphilus* = *Pogonocherus ovatus* 82
ovatus, *Pogonocherus* 82
Oxymirus 27, 30
Pachytodes 36, 43
Pedostrangalia 37, 46
Phymatodellus 62, 66
Phymatoderus 62, 65
Phymatodes 62, 65
Phymatodes voir *Phymatoderus* 62, 65, *Poecilium* 62, 67
Phytoecia 90, 92
Phytoeciini 75, 90
Pidonia 28, 32
pilosus, *Chlorophorus* 73
pilosus, *Clytanthus* = *Chlorophorus pilosus* 73
pilosus, *Clytus* = *Chlorophorus pilosus* 73
Pityophilus voir *Pogonocherus* 82
Pityphilus voir *Pogonocherus* 82
Plagionotus 68, 71
Poecilium 62, 67
Pogonocherini 76, 81
Pogonocherus 82
Pogonocherus voir *Eupogonocherus* 82
polonicus, *Criocephalus* = *Arhopalus tristis* 50
populnea, *Compsidia* 89
populnea, *Saperda* = *Compsidia populnea* 89
praeusta, *Tetrops* 87
Prioninae 23, 25
Prionus 25
Pseudallosterna 35, 40
Pseudopoecilium voir *Phymatodellus* 66
punctipennis, *Exocentrus* 87
pupillata, *Oberea* 96
Purpuricenini 54, 60

Purpuricenus 60
pusillum, *Phymatodes* = *Phymatoderus pusillus* 66
pusillus, *Phymatoderus* 66
pustulata, *Phytoecia* 93
Pyrrhidium 61, 64
quadrifasciata, *Leptura* 45
quadrifasciata, *Strangalia* = *Leptura quadrifasciata* 45
quercus, *Anisorus* 31
quercus, *Toxotus* = *Anisorus quercus* 31
revestita, *Leptura* = *Pedostrangalia revestita* 46
revestita, *Pedostrangalia* 46
revestita, *Sphenalia* = *Pedostrangalia revestita* 46
Rhagiini 26
Rhagium 27, 28
rhamni, *Clytus* 71
Rhamnusium 28, 30
Rhodopini 76, 83
Ropalopus 61, 63
rubra, *Corymbia* 41
rubra, *Leptura* = *Corymbia rubra* 41
rubropunctata, *Musaria* 91
ruficornis, *Grammoptera* 39
rufipes, *Anoplodera* 41
rufipes, *Leptura* = *Anoplodera rufipes* 66
rufipes, *Phymatodellus* 66
rufipes, *Pseudopoecilium* = *Phymatodellus rufipes* 66
rufus, *Stenopterus* 57
Rusticoclytus 67, 69
rusticus, *Arhopalus* 49
rusticus, *Criocephalus* = *Arhopalus rusticus* 49
rusticus, *Clytus* = *Rusticoclytus rusticus* 69
rusticus, *Rusticoclytus* 69
rusticus, *Xylotrechus* = *Rusticoclytus rusticus* 69
sanguineum, *Callidium* = *Pyrrhidium sanguineum* 65
sanguineum, *Pyrrhidium* 65
Saperda 87, 89
Saperda voir *Anaerea* 87, 88, *Compsidia* 87, 89
Saperdini 76, 87
sartor, *Chlorophorus* 74
sartor, *Clytanthus* = *Chlorophorus sartor* 74
scalaris, *Saperda* 89
scopolii, *Cerambyx* 60
scutellata, *Leptura* = *Stictoleptura scutellata* 41
scutellata, *Stictoleptura* 41
sexguttata, *Anoplodera* 40

sexguttata, *Leptura* = *Anoplodera sexguttata* 40
similis, *Amilia* = *Anaerea similis* 88
similis, *Anaerea* 88
Sphenalia voir *Pedostrangalia* 37, 46
spinicornis, *Ropalopus* 64
Spondylinae 24, 48
Spondylis 48
Stenocorus 28, 31
Stenopterini 53, 57
Stenopterus 57
Stenostola 90
Stenura voir *Stenurella* 38, 45
Stenurella 38, 45
Stictoleptura 35, 41
Strangalia 36, 47
Strangalia voir *Leptura* 38, 43, *Stenurella* 38, 45
Strangalina voir *Strangalia* 36, 47
striatum, *Aseum* 49
sutor, *Monochamus* 81
sutor, *Monohammus* = *Monochamus sutor* 81
sycophanta, *Hargium* = *Rhagium sycophanta* 30
sycophanta, *Rhagium* 30
tabacicolor, *Alosterna* 40
tabacicolor, *Grammoptera* = *Alosterna tabacicolor* 40
testacea, *Anaesthetis* 83
testacea, *Leptura* = *Corymbia rubra* 41
testaceum, *Callidium* = *Phymatodes testaceus* 65
testaceus, *Phymatodes* 65
Tetraopini 74, 87
Tetropium 48, 50
Tetrops 87
textor, *Lamia* 80
Toxotus voir *Stenocorus* 28, 31, *Anisorus* 28, 31
tristis, *Arhopalpus* 50
tropicus, *Clytus* 70
Typocerus voir *Strangalia* 36, 47
ulmi, *Necydalis* 47
umbellatarum, *Glaphyra* 56
umbellatarum, *Linomius* = *Glaphyra umbellatarum* 56
umbellatarum, *Molorchus* = *Glaphyra umbellatarum* 56
ustulata, *Grammoptera* 39
Vadonia voir *Pseudalosterna* 35, 40
variabilis, *Phymatodes* = *Phymatodes testaceus* 65
variegata, *Grammoptera* 39
varius, *Chlorophorus* 73

varius, *Clytanthus* = *Chlorophorus varius* 73
villosviridescens, *Agapanthia* 80
violacea, *Agapanthia* 79
violaceum, *Callidium* 64
Xylotrechus 67, 69
Xylotrechus voir *Rusticoclytus* 67, 69

Noms vernaculaires

Aromie musquée 61
Grand capricorne 59
Prione tanneur 25

