

# Rutilans

Association des Coléoptéristes Amateurs du Sud de la France



*Nedyus quadrimaculatus* (Linnaeus, 1758)  
Col de Jau, La Moulinasse (Aude)  
P. POMMEL leg. 19 VI 2005

## Editorial

Quelques nouvelles de l'Association :

Nous avons terminé 2005 avec plus de 230 adhérents, poursuivant d'année en année une progression régulière. Cela témoigne de l'intérêt porté aux articles et notes que vous nous adressez et nous incite à poursuivre nos efforts tant sur le contenu que sur la présentation. Soyez toujours plus nombreux à nous proposer vos manuscrits : la qualité et la variété de notre bulletin dépendent notamment de votre contribution.

Ce numéro est un peu particulier : chargé, en 2005, d'assurer dans notre région l'organisation de la sortie annuelle de la Société Entomologique de France (S.E.F), nous avons pris l'engagement de publier le résultat des captures faites au cours ces journées. Ce sont plus de 600 taxons – coléoptères, diptères, hémiptères, hyménoptères – qui sont ainsi répertoriés. Cette publication nous conduit à faire une entorse à nos habitudes de ne traiter que des coléoptères. Aussi, la place importante réservée dans ce bulletin à ces listes, sans doute un peu fastidieuses, nous a conduit à en augmenter très sensiblement sa pagination. Même s'il est limité à une période de 3 jours, ce recensement est intéressant par le nombre de prospecteurs mobilisés – plus de 50 entomologistes – et le nombre de taxons inventoriés. De nouvelles espèces ont été également observées pour la première fois dans les départements de l'Aude et des Pyrénées-Orientales, comme, par exemple, le magnifique diptère *Laphria bomboides* Macquart, 1849 (photo 9, page 17) récolté dans le vallon de Lavall à Sorède (Pyrénées-Orientales). Enfin ce recensement peut, dans les années à venir, constituer une base de référence pour apprécier l'évolution de la biodiversité dans les sites prospectés.

Nous venons de publier un supplément très complet sur les *Asida* de France (COLEOPTERA TENEBRIONIDAE) avec notamment une clé de détermination illustrée. Rédigé par Fabien SOLDATI, ce travail comble une lacune pour ce groupe qui n'avait fait l'objet d'aucune synthèse en France ; vous trouverez, joint à ce bulletin, une notice sur ce supplément.

Et pour le futur ?

Dans le même esprit que l'étude ci-dessus nous travaillons, depuis maintenant 2 ans, à un supplément consacré aux Chrysomelinae de France ; la complexité de cette sous-famille nous incite à la prudence quant à la date de parution, mais nous espérons pouvoir le présenter en 2007.

Il n'est pas trop tôt pour penser à la suite car il faut près de deux ans pour mener à terme des travaux de cette nature ! De très nombreux groupes mériteraient de telles publications. Si vous avez une prédilection pour un genre ou une tribu, n'hésitez pas à vous lancer ; nous pouvons vous aider dans la réalisation de telles études.

Rutilans est présent aux trois grandes manifestations entomologiques de l'année : les 12<sup>èmes</sup> Journées de l'Insecte de Perpignan (18-19 février) – le Salon International de l'insecte à Lyon (25 et 26 mars) – la Bourse de Juvisy (date non encore fixée). Nous espérons, à cette occasion, avoir le plaisir d'y rencontrer le plus grand nombre d'entre vous.

Le Président

Marc DEBREUIL

# Ornementation de la tête des *Cryptocephalus*

(COLEOPTERA CHRYSOMELIDAE)

Roger COSTESSEQUE\*

J'ai conçu ce travail comme étant un complément à ma clé de détermination des *Cryptocephalus* (COSTESSEQUE 2000)\*\*.

Les espèces de ce genre sont si variables que l'on ne donnera jamais trop de caractères pour les identifier. L'ornementation de leur tête n'échappe pas à cette variabilité. Toutefois, lorsque les taches sont de faible étendue, elles sont le plus souvent invariables. Plus grandes, elles peuvent se rétrécir surtout dans leur partie médiane, cette partie pouvant même s'effacer dans les cas extrêmes, donnant à la tête une apparence bien particulière.

Ce n'est pas l'un des moindres charmes des *Cryptocephalus* que leur faculté à mettre à rude épreuve notre sagacité.

\* 14, rue Chateaubriand F-09300 LAVELANET – FRANCE.

\*\* COSTESSEQUE R., 2000. Les *Cryptocephalus* de France (Coleoptera Chrysomelidae) – Clé de détermination & iconographie. *Supplément Rutilans* 2000-2, 2ème édition 2003.

NDLR : ce supplément (2<sup>ème</sup> édition) est disponible (cf. 3<sup>ème</sup> page de couverture).

## Tête sans tache

### Tête noire

*albolineatus* (labre roux)  
*biguttatus*  
*bimaculatus*  
*bipunctatus*  
*coryli*  
*imperialis*

*infirmior*  
*loreyi*  
*pominorum*  
*primarius*  
*rugicollis*  
*sexmaculatus*

*sexpustulatus*  
*tetraspilus* (un point rouge contre la base des antennes)  
*trimaculatus*  
*tristigma*  
*vittatus*

### Tête unicolore à reflets métalliques (verte, bleue)

*aureolus*  
*cristula*  
*globoicollis*

*hypochoeridis*  
*marginatus*  
*sericeus*

*therondi*  
*tibialis*  
*violaceus*

### Tête jaune

*alboscuteclatus* ♀  
*bameuli* ♂  
*blandulus*

*flavipes*  
*podager*  
*rufipes*

*pusillus* (formes claires)  
*sulphureus*

## Tête avec taches

<b>Tête noire</b>		n° dessin	n° dessin	n° dessin	
<i>alboscuteatus</i> ♂	1	<i>distinguendus</i>	22	<i>pallifrons</i>	43
<i>alboscuteatus</i> ♂- variété	2	<i>elegantulus</i>	23	<i>pusillus marshami</i>	44
<i>atrifrons</i>	3	<i>elegantulus</i> - variété	24	<i>pygmaeus</i> ♂	45
<i>bameuli</i> ♂	4	<i>equiseti</i>	25	<i>pygmaeus</i> ♀	46
<i>bameuli</i> ♂ - variété	5	<i>exiguus</i> ♂	26	<i>quadripunctatus</i>	47
<i>bameuli</i> ♀	6	<i>exiguus</i> ♀	27	<i>quadripustulatus</i>	48
<i>bameuli</i> ♀ - variété	7	<i>flavipes</i> ♀ ♂	28	<i>querceti</i>	49
<i>bilineatus</i> ♂	8	<i>floribundus</i>	29	<i>quinquepunctatus</i>	50
<i>bilineatus</i> ♀	9	<i>frenatus</i>	30	<i>saliceti</i> ♀	51
<i>capucinus</i>	10	<i>frontalis</i>	31	<i>scapularis</i> ♂	52
<i>celtibericus</i> ♂	11	<i>informis</i>	32	<i>scapularis</i> ♀	53
<i>celtibericus</i> ♀	12	<i>labiatus</i>	33	<i>sexpunctatus</i>	54
<i>connexus</i> (corse) - variété	13	<i>marginellus et aquitanus</i>	34	<i>signaticollis</i> ♂	55
<i>connexus</i> (corse) - variété	14	<i>mariae</i>	35	<i>signaticollis</i> ♀	56
<i>connexus</i> (corse) - variété	15	<i>moraei</i> ♂	36	<i>signatifrons</i>	57
<i>connexus</i> - continental	16	<i>moraei</i> ♀	37	<i>sinuatus</i>	58
<i>cordiger</i>	17	<i>ocellatus</i>	38	<i>strigosus</i>	59
<i>crassus</i> ♂	18	<i>octacosmus</i> ♂	39	<i>turcicus</i>	60
<i>crassus</i> ♀	19	<i>octacosmus</i> ♀	40	<i>variegatus</i>	61
<i>decemmaculatus</i> ♂	20	<i>octoguttatus</i>	41	<i>vittula</i>	62
<i>decemmaculatus</i> ♀	21	<i>octopunctatus</i>	42		

### Tête unicolore à reflets métalliques (verte, bleue)

<i>concinus</i>	63	<i>nitidulus</i>	68	<i>ramburi</i>	73
<i>cyanipes</i>	64	<i>nitidus</i>	69	<i>schaefferi</i> ♂	74
<i>janthinus</i> ♂	65	<i>parvulus</i>	70	<i>schaefferi</i> ♀	75
<i>janthinus</i> ♀	66	<i>pelleti</i>	71		
<i>marginatus</i>	67	<i>punctiger</i>	72		

### Tête jaune

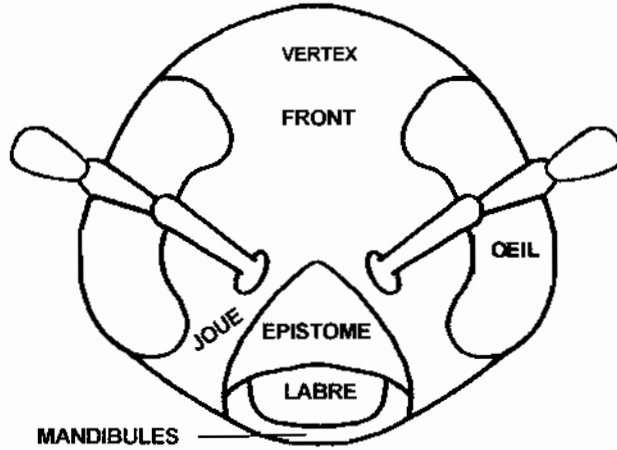
<i>biondii</i>	76	<i>lostianus</i>	82	<i>pini</i>	88
<i>blanduloides</i>	77	<i>luridicollis</i>	83	<i>politus</i>	89
<i>chrysopus</i>	78	<i>macellus</i>	84	<i>populi</i>	90
<i>cognatus</i>	79	<i>mayeti</i>	85	<i>saliceti</i> ♂	91
<i>cynarae</i>	80	<i>ochroleucus</i>	86		
<i>fulvus</i>	81	<i>octomaculatus</i>	87		

## DESSINS DES TÊTES AVEC TACHES

Le dessin schématisé de la tête est le même pour tous les *Cryptocephalus* ; il n'a été légèrement modifié que pour les espèces du sous-genre *burlinius*.

Les couleurs des têtes et taches sont figurées comme suit :

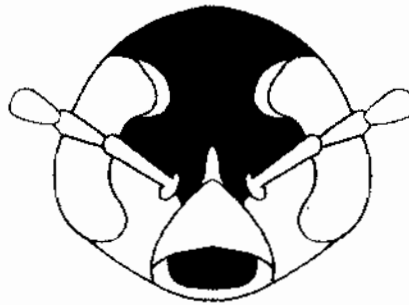
- jaune : représenté en blanc,
- noir, vert, bleu, à reflets métalliques : représentés en noir,
- roux, rouge-brun : représentés en gris foncé.



SCHEMA DE LA TETE D'UN *CRYPTOCEPHALUS*

TÊTES

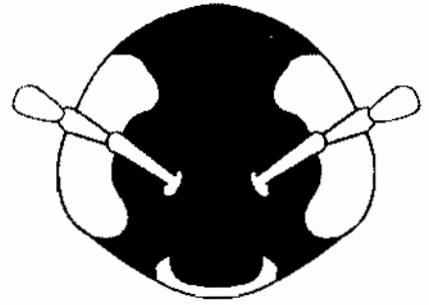
NOIRES



1

*C. alboscutellatus* ♂

tête : noire  
taches : jaunes



2

*C. alboscutellatus* - variété

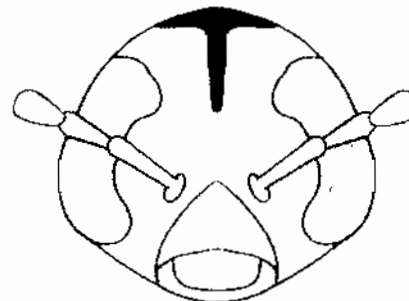
tête : noire  
taches : brun-jaune



3

*C. atrifons*

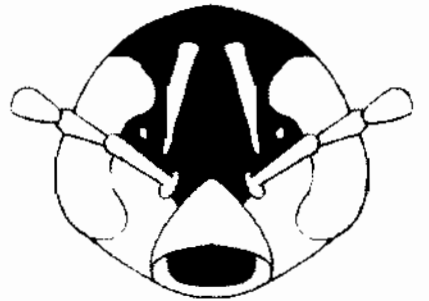
tête : noire  
taches : jaunes



4

*C. bameuli* ♂

tête : noire  
taches : jaunes



5

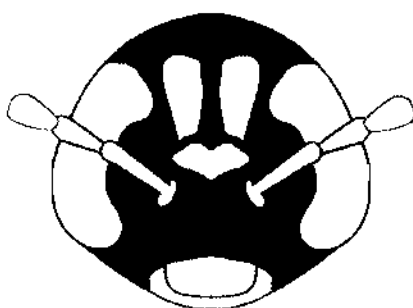
*C. bameuli* ♂ - variété

tête : noire  
taches : jaunes

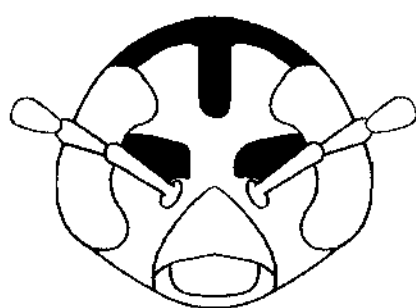
4



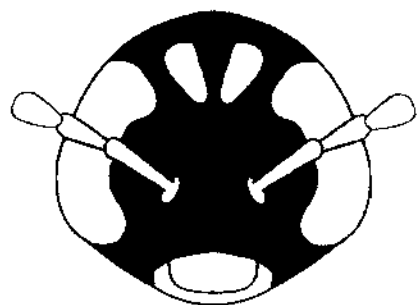
6  
*C. bameuli* ♀  
tête noire  
taches : jaunes



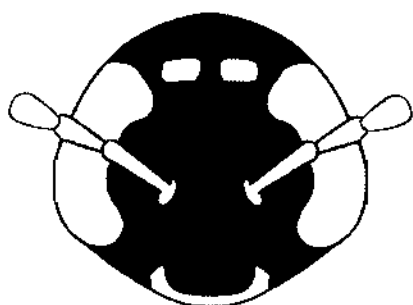
7  
*C. bameuli* ♀ - variété  
tête : noire  
taches : jaunes



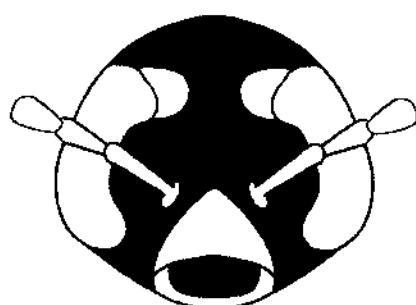
8  
*C. bilineatus* ♂  
tête : noire  
taches : jaunes



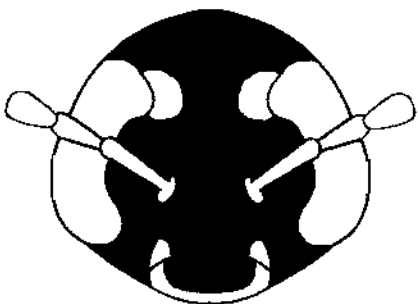
9  
*C. bilineatus* ♀  
tête noire  
taches : jaunes



10  
*C. capucinus*  
tête noire  
taches : jaunes



11  
*C. celtibericus* ♂  
tête noire  
taches : jaunes



12  
*C. celtibericus* ♀  
tête noire  
taches : jaunes



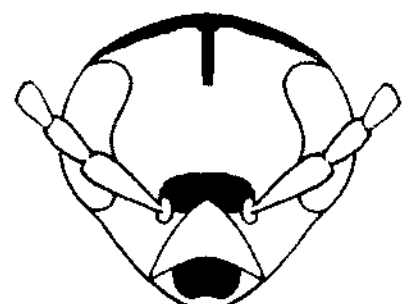
13  
*C. connexus* (corse) - variété  
tête noire  
taches : jaunes



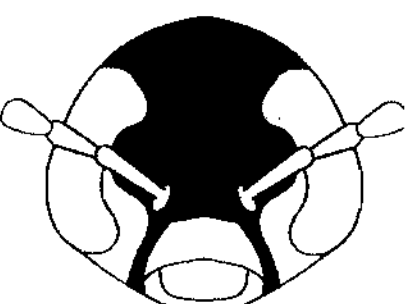
14  
*C. connexus* (corse) - variété  
tête noire  
taches : jaunes



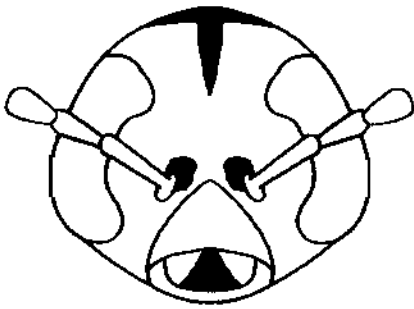
15  
*C. connexus* (corse) - variété  
tête noire  
taches : jaunes



16  
*C. connexus* (continental)  
tête noire  
taches : jaunes

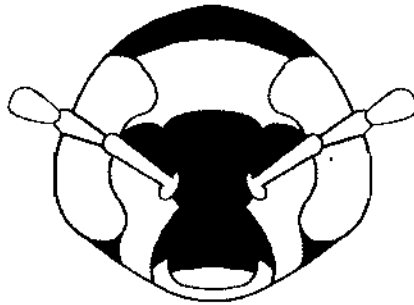


17  
*C. cordiger*  
tête noire  
taches : jaunes



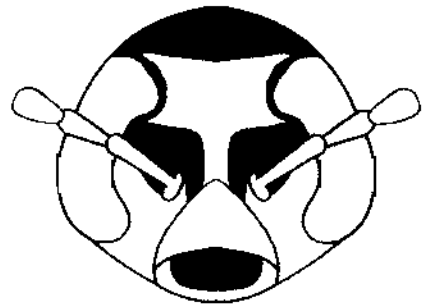
18

*C. crassus* ♂  
tête noire  
taches : jaunes



19

*C. crassus* ♀  
tête : noire  
taches : jaunes



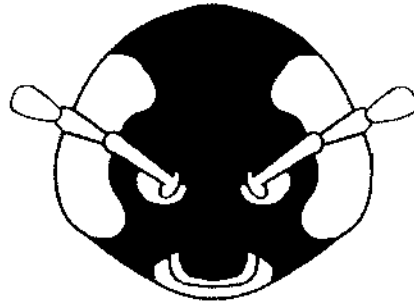
20

*C. decemmaculatus* ♂  
tête : noire  
taches : jaunes



21

*C. decemmaculatus* ♀  
tête noire  
taches : jaunes



22

*C. distinguendus*  
tête noire  
taches : jaunes



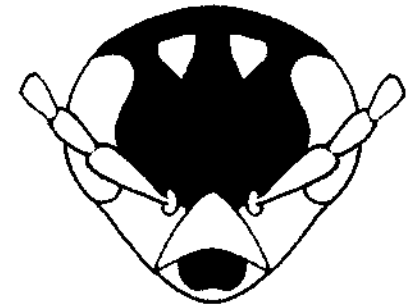
23

*C. elegantulus*  
tête noire  
taches : jaunes



24

*C. elegantulus* - variété  
tête noire  
labre : jaunes



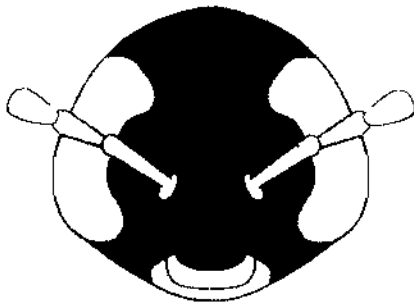
25

*C. equiseti*  
tête noire  
taches : jaunes



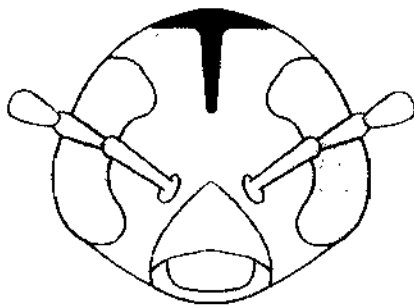
26

*C. exiguus* ♂  
tête : noire  
taches : jaunes



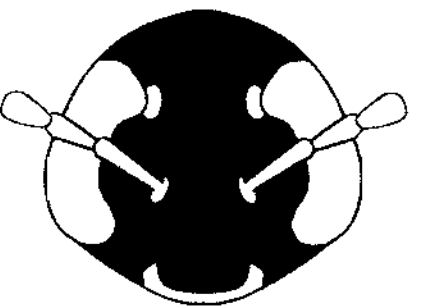
27

*C. exiguus* ♀  
tête noire  
taches : jaunes



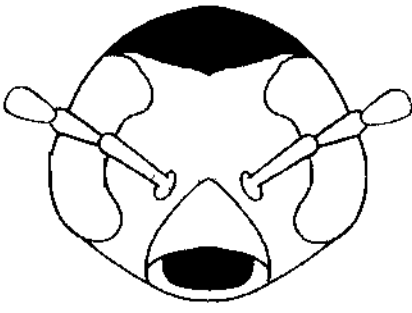
28

*C. flavipes* - variété  
tête noire  
taches : jaunes



29

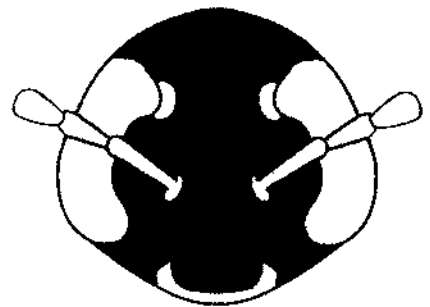
*C. floribundus*  
tête noire  
taches : jaunes



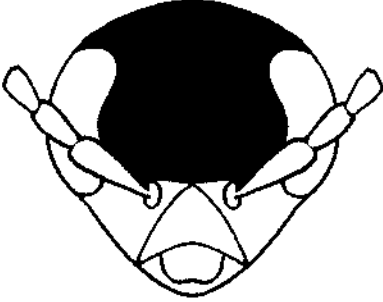
**30**  
***C. frenatus***  
tête noire  
taches : jaunes



**31**  
***C. frontalis***  
tête : noire  
taches : jaunes



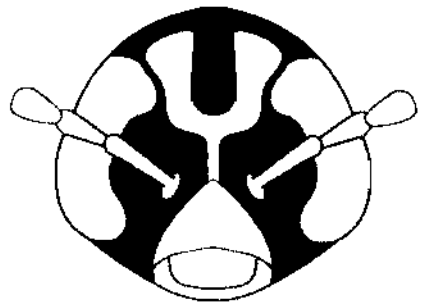
**32**  
***C. informis***  
tête : noire  
taches : jaunes



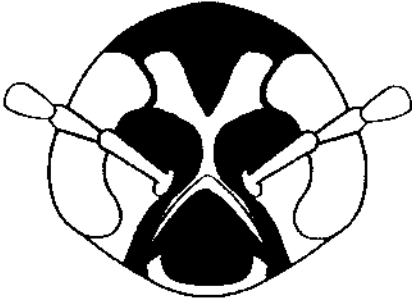
**33**  
***C. labiatus***  
tête noire  
taches : jaunes



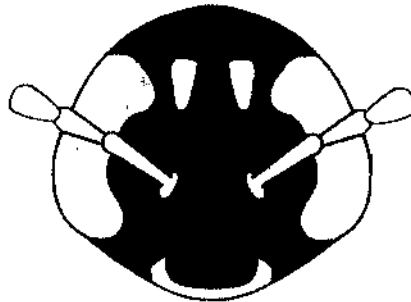
**34**  
***C. marginellus et aquitanus***  
tête noire  
taches : jaunes



**35**  
***C. mariae***  
tête noire  
taches : jaunes



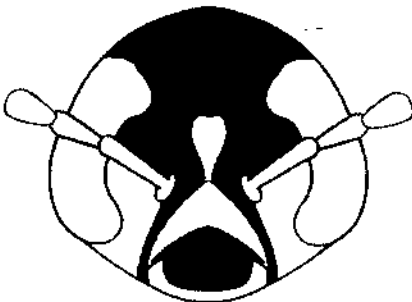
**36**  
***C. moraei* ♂**  
tête noire  
taches : jaunes



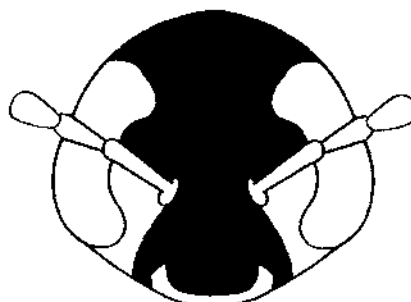
**37**  
***C. moraei* ♀**  
tête noire  
taches : jaunes



**38**  
***C. ocellatus***  
tête : noire  
taches : jaunes



**39**  
***C. octacosmus* ♂**  
tête noire  
taches : jaunes

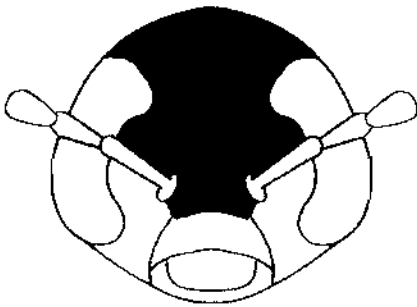


**40**  
***C. octacosmus* ♀**  
tête noire  
taches : jaunes



**41**  
***C. octoguttatus***  
tête noire  
taches : jaunes





42

*C. octopunctatus*

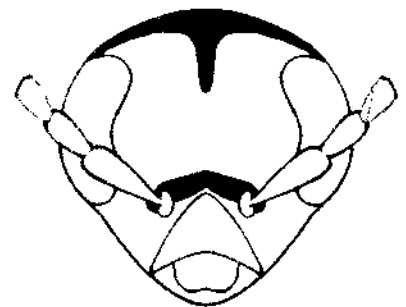
tête noire  
taches : jaunes



43

*C. pallifrons*

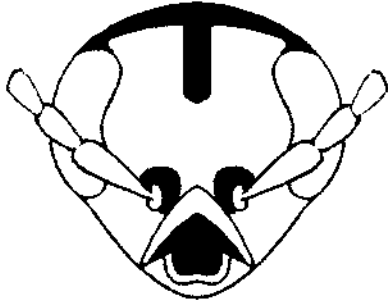
tête : noire  
taches : jaunes



44

*C. pusillus marshami*

tête : noire  
taches : jaunes



45

*C. pygmaeus* ♂

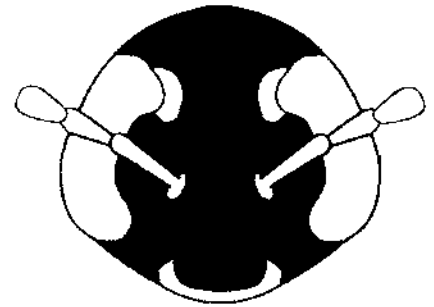
tête noire  
taches : jaunes



46

*C. pygmaeus* ♀

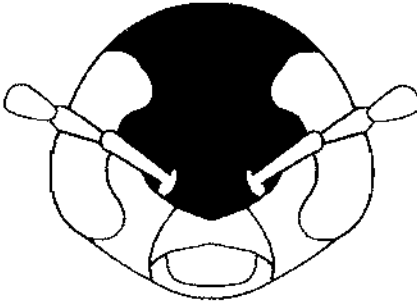
tête noire  
taches : jaunes



47

*C. quadripunctatus*

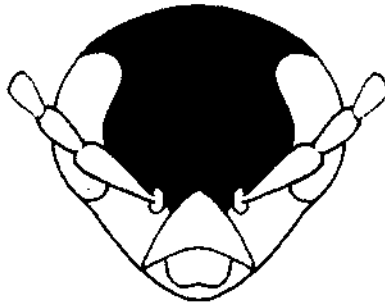
tête noire  
taches : jaunes



48

*C. quadripustulatus*

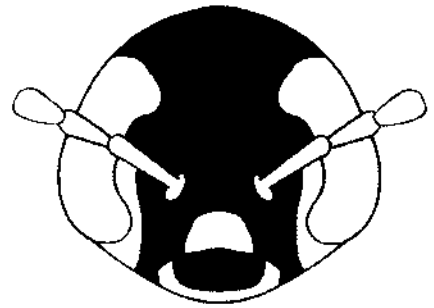
tête noire  
taches : jaunes



49

*C. querceti*

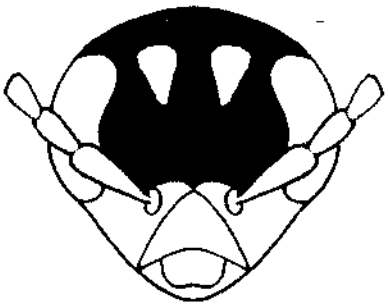
tête noire  
taches : jaunes



50

*C. quinquepunctatus*

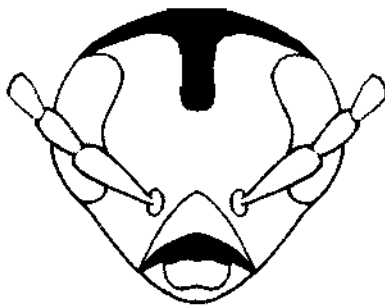
tête noire  
taches : jaunes



51

*C. saliceti* ♀

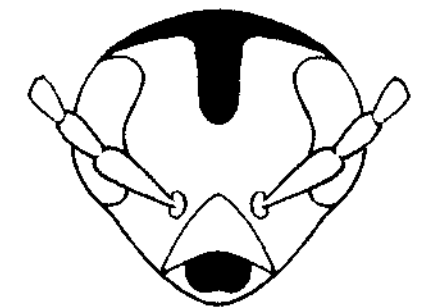
tête noire  
taches : jaunes



52

*C. scapularis* ♂

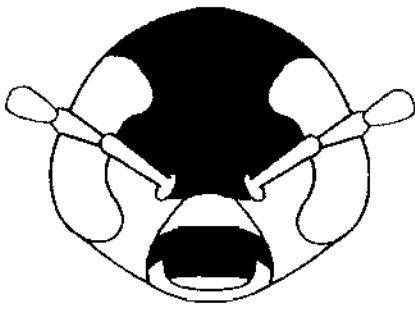
tête noire  
taches : jaunes



53

*C. scapularis* ♀

tête noire  
taches : jaunes



54

*C. sexpunctatus*

tête noire  
taches : jaunes



55

*C. signaticollis* ♂

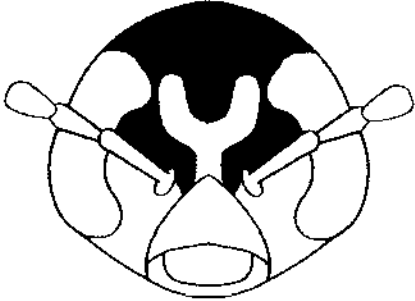
tête : noire  
taches : jaunes



56

*C. signaticollis* ♀

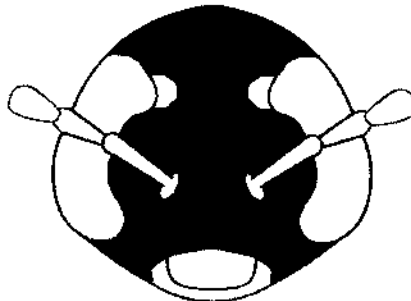
tête : noire  
taches : jaunes



57

*C. signatifrons*

tête noire  
taches : jaunes



58

*C. sinuatus*

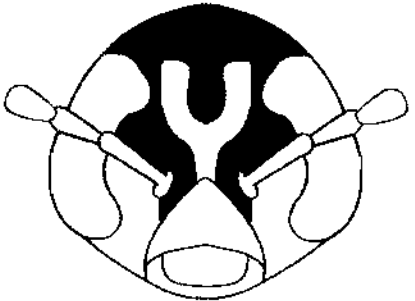
tête noire  
taches : jaunes



59

*C. strigosus*

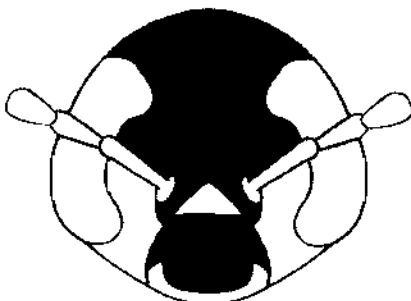
tête noire  
taches : jaunes



60

*C. turcicus*

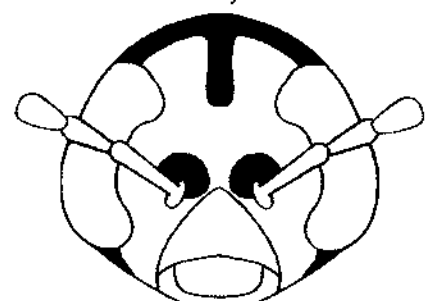
tête noire  
taches : jaunes



61

*C. variegatus*

tête noire  
taches : jaunes



62

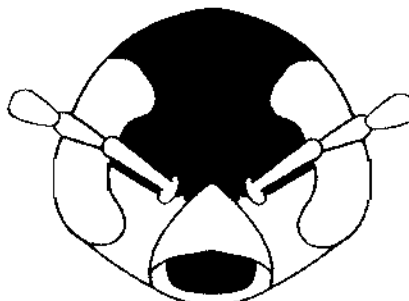
*C. vittula*

tête noire  
taches : jaunes

## TÊTES UNICOLORES

A REFLETS

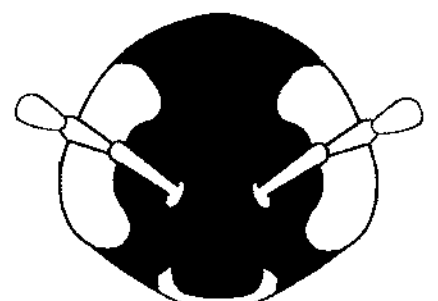
METALLIQUES



63

*C. concinnus*

tête bleue  
taches : jaunes



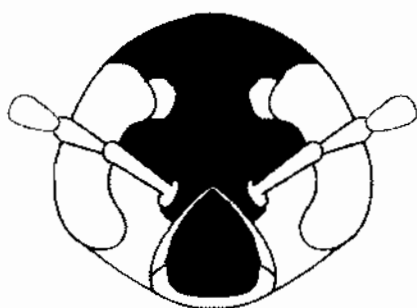
64

*C. cyanipes*

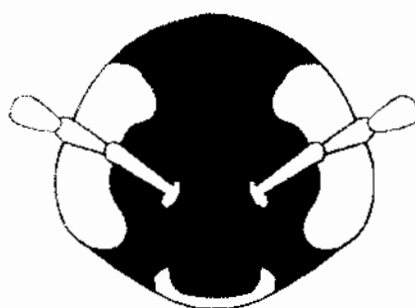
tête bleue  
taches : rouges



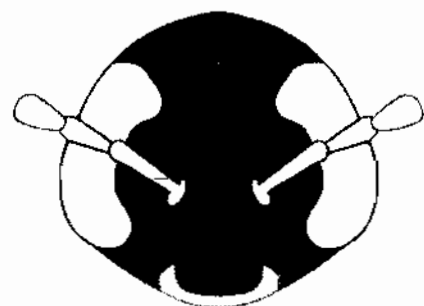
**65**  
***C. janthinus*** ♂  
tête : bleue  
taches : jaunes



**66**  
***C. janthinus*** ♀  
tête : bleue  
taches : jaunes



**67**  
***C. marginatus*** - variété  
tête : bleue  
taches : rousses



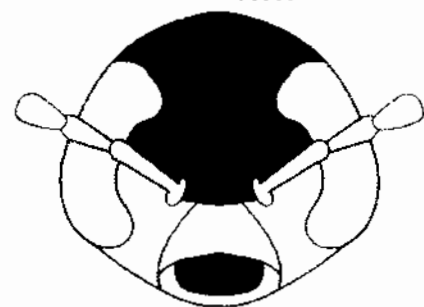
**68**  
***C. nitidulus***  
tête : verte ou bleue  
taches : rousses



**69**  
***C. nitidus***  
tête : bleue  
taches : jaunes



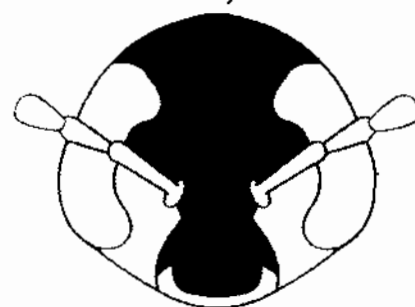
**70**  
***C. parvulus***  
tête : bleue  
taches : jaunes



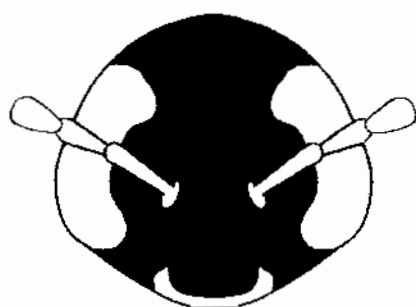
**71**  
***C. pelleti***  
tête : bleue  
taches : jaunes



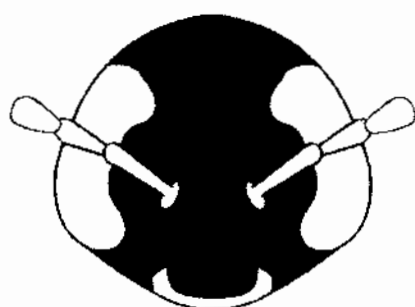
**72**  
***C. punctiger***  
tête : bleue  
taches : jaunes



**73**  
***C. ramburi***  
tête : verte  
taches : jaunes

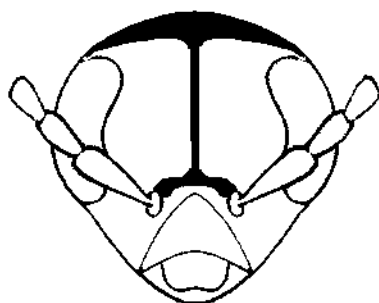


**74**  
***C. schaefferi*** ♂  
tête : bleue  
taches : rouges



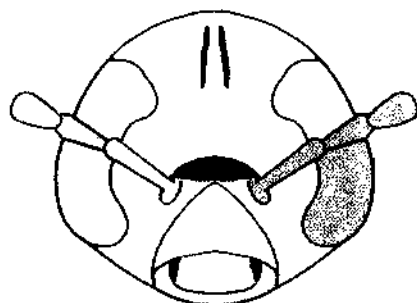
**75**  
***C. schaefferi*** ♀  
tête : bleue  
taches : rouges

**TÊTES  
JAUNES**



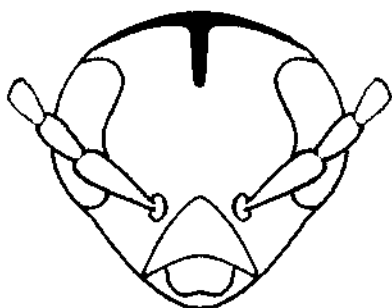
76

***C. blondii***  
tête : jaune  
taches : brun-rouge



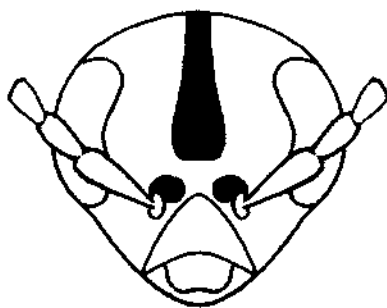
77

***C. blanduloides***  
tête : jaune  
taches : brun-rouge



78

***C. chrysopus***  
tête jaune  
taches : roussâtres



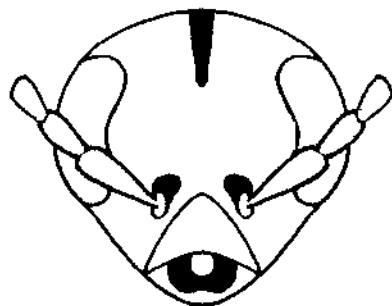
79

***C. cognatus***  
tête jaune  
taches : rousses



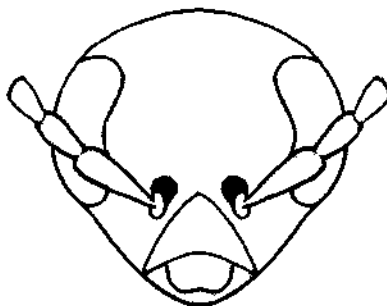
80

***C. cynarae***  
tête jaune  
taches : rougeâtres



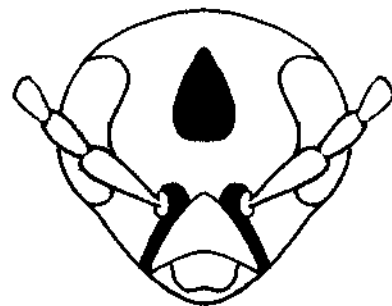
81

***C. fulvus***  
tête jaune  
taches : brun-jaune



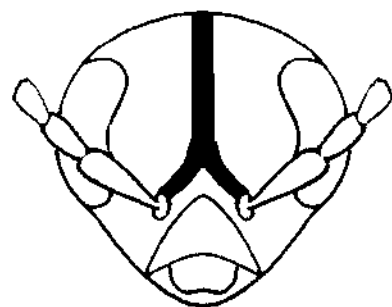
82

***C. lostianus***  
tête jaune  
taches : brun-rouge



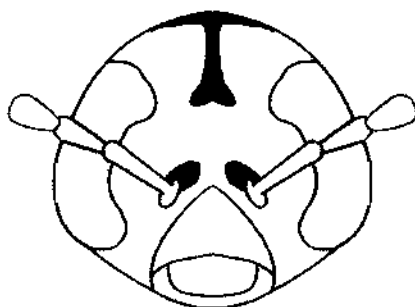
83

***C. luridicollis***  
tête jaune  
taches : brun-jaune



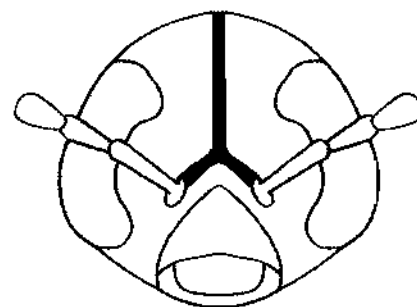
84

***C. macellus***  
tête jaune  
taches : brun-rouge



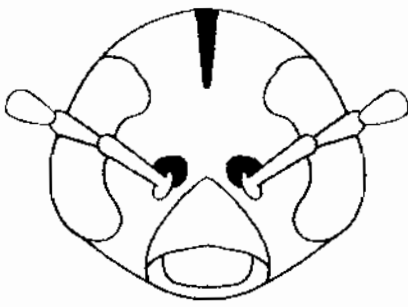
85

***C. mayeti***  
tête jaune  
taches : brun-rouge



86

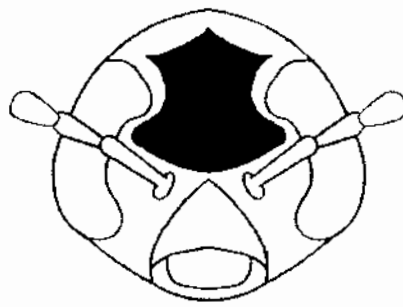
***C. ochroleucus***  
tête jaune  
taches : brun-rouge



87

*C. octomaculatus*

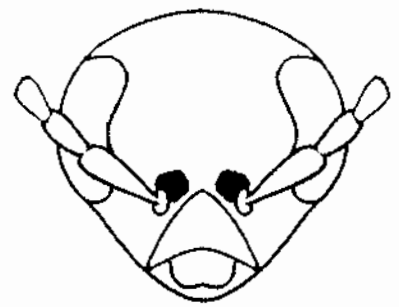
tête jaune  
taches brun-rouge



88

*C. pini*

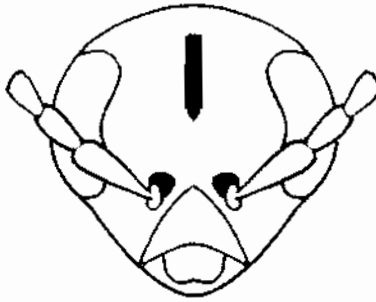
tête : jaune  
taches : rougeâtres



89

*C. politus*

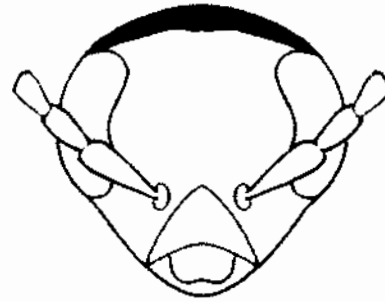
tête : jaune  
taches brun-rouge



90

*C. populi*

tête jaune  
taches brun-rouge



91

*C. saliceti* ♂

tête jaune  
vertex : noir

## *Carabus (Mesocarabus) lusitanicus ssp. sayagoensis* nova : une nouvelle sous-espèce espagnole

(COLEOPTERA CARABIDAE)

Alain MOLLARD\*

**Holotype** : 1 ♀, 26mm, X-2005, Cerro de la Cabeza (entre Alfaraz et Almeida de Sayago), 800 m. d'altitude, Province de Zamora, Espagne, A. Mollard leg. Consejería de Medio Ambiente de Castilla y León (Valladolid).

**Paratypes** : 1 ♂ Consejería de Medio Ambiente de Castilla y León, 1 ♂ et 1 ♀ MNHN de Paris, 1 ♂ et 1 ♀ MHN de Toulouse, 3 ♂ et 3 ♀, collection A. Mollard.

**Répartition** : Espagne : Castille et Léon, Province de Zamora, Tierra de Sayago, Almeida de Sayago. Alfaraz, Formoselle, Fariza....

*C. (Mesocarabus) lusitanicus sayagoensis* (photos 1-2, page 17) occupe une vaste région au Sud-Ouest de Zamora, véritable « cul de sac » encadré par les Rio Duero et Rio Tormes que ce carabe ne franchit pas. Son aire de répartition s'étend jusqu'au Sud de Valladolid où des formes hétérogènes apparaissent, laissant présager un futur métissage.

Au-delà du Rio Tormes, au Sud, dans la Province de Salamanque, s'étend l'habitat de *M. lusitanicus castilianus* Dejean, 1826 (photos 3-4, page 17).

Au-delà du Rio Duero, il est possible d'observer des habitats plus complexes, successivement occupés par *M. lusitanicus egesippeï* La Ferté, 1847 (photos 5-6, page 17) au Nord-Ouest, *breuningi* Csiki, 1927 au Nord et *complanatus* Dejean, 1826 au Nord-Est.

## Description

**Taille :** Robuste, large, plus grand que *castilianus* mais moins allongé et légèrement plus petit qu'*egesippeï*. Femelles : 24 à 26 mm, mâles : 22 à 25mm

**Tête :** Macrocéphalie toujours très accentuée, proportionnellement à peine plus faible que *castilianus*.

**Pronotum :** Plus large que *castilianus*, proche d'*egesippeï* tout en restant plus large, bordé de bleu clair métallique, alors que la bordure est noire ou bleu sombre chez *egesippeï*. Sillon médian très discret contrairement à *castilianus* ; plus proche d'*egesippeï*. Gouttières légèrement relevées.

**Elytres :** Ovale, allongés, parfaitement intermédiaires entre *castilianus* et *egesippeï*. Noirs, bordés de bleu-vert chez les femelles comme chez les mâles qui offrent en plus un lustre bleuté ou violacé chez plusieurs individus ; cet appareil est rarissime chez *castilianus* qui est plutôt vert ou bronzé, et pratiquement inexistant chez *egesippeï* dont les élytres sont noirs à bordures violacées. Sculpture homodyname mais tendant vers l'hétérodynamie par élévation conjointe des primaires et des secondaires qui sont plus régulières et pratiquement continues. Les primaires sont rarement entrecoupées par des fovéoles et les quaternaires demeurent bien visibles. Cette sculpture donne un aspect strié aux élytres.

S'oppose à *castilianus* qui offre une sculpture confuse due aux secondaires et tertiaires fréquemment entrecoupées, parfois indissociables des quaternaires.

S'oppose à *egesippeï* qui offre une sculpture quasi homodyname, par réduction des primaires et secondaires à hauteur des tertiaires ; quaternaires bien visibles, l'ensemble ayant tendance à l'effacement chez certains individus.

Cette population est intéressante, d'une part par son isolement entre deux grands cours d'eau, d'autre part par son homogénéité sur toute son aire de répartition, enfin par sa sculpture élytrale curieuse, spécifique, marquant la transition entre *castilianus* et *egesippeï*.

Ces localités, au sud de Zamora, ne semblent pas avoir été signalées ; quant à l'habitat de *sayagoensis*, il consiste en de vastes garrigues, entre 750 et 850 m d'altitude, parfois dénudées, tout au plus occupées par quelques petits chênes endémiques, ou d'imposants genêts d'Espagne. Il n'est pas forestier.

Enfin, plus au Nord, nous rencontrons l'habitat de *breuningi*, au-delà du Rio Aliste, dans les Sierra de la Culebra et Cabrera., jusqu'en limite Sud des Mont Teleno, où il côtoie *moroderi* Breuning, 1926. La forme allongée, la sculpture élytrale plus obsolète et la distance géographique de son habitat offrent trop de différences avec *sayagoensis* pour permettre une quelconque comparaison.

Je tiens particulièrement à remercier la Direction Générale du « Consejería de Medio Ambiente de Castilla y León », ainsi que le Muséum d'Histoire Naturelle de Toulouse, pour l'aide et les autorisations nécessaires accordées à mes recherches.

\* 6, rue du Poète F-31670 LABLGE - France

## BIBLIOGRAPHIE

- FOREL J. & LEPLAT J., 1998. *Faune des Carabus de la péninsule ibérique*. Edit. Magellanes  
FUENTE J.-M. de la, 1918. Catálogo sistemático-geográfico. *Bol. Soc. Entomo. Esp.*, fasc. 3,4 et 5 : 71-179.  
LASSALLE B. & TOULGOET H., 1983. Vuc d'ensemble sur la répartition évolutive du *Carabus (Hadrocarabus) lusitanicus*. *L'Entomologiste*, 39, 5.  
SALGADO COSTAS J.-M., 1977. *Los Carabus de la Provincia de León*. Facultad de Biologic. León.

# A propos du rapprochement proposé des sous-genres *Chrysocarabus* Thomson, 1875 et *Iniopachys* Solier, 1848

(COLEOPTERA CARABIDAE)

Pierre DUQUESNEL\*

---

La capture, aussi inattendue qu'extraordinaire, faite en 1995 au Col du Tourmalet (Hautes-Pyrénées) par mon ami Alain Camard de Villeneuve-lès-Avignon (Gard), du premier hybride naturel connu entre *Carabus* (*Chrysocarabus*) *punctatoauratus montanus* Gehin, 1882 et *Carabus* (*Iniopachys*) *pyrenaeus* Serville *s.str.* 1821, témoigne de l'existence probable d'affinités phylogénétiques entre les deux espèces parentes et, par suite, entre les sous-genres *Chrysocarabus* Thomson et *Iniopachys* Solier.

Toutefois les caractères morphologiques retenus par Thierry DEUVE (1997) pour rapprocher ces deux sous-genres me semblent trop peu nombreux ; en effet, la démonstration de cette proximité phylogénétique ne s'appuie seulement que sur deux caractères communs à ces deux sous-genres : les palpes labiaux dichètes et le submentum dépourvu de soies. Le troisième caractère, constitué par la sculpture élytrale de type diploïde, se rencontre certes chez les représentants du sous-genre *Iniopachys*, mais seulement chez deux espèces – *C. hispanus* Fabricius, 1887 et *C. rutilans* Dejean, 1826 – sur les sept que compte le sous-genre *Chrysocarabus* (on entend par sculpture diploïde une sculpture caractérisée par l'effacement de l'interstrie secondaire qui ne laisse plus alors subsister, entre deux primaires, que les deux interstries tertiaires).

Les deux premiers caractères évoqués sont incontestables, le troisième me semble moins probant. En effet, si le type de sculpture diploïde, très peu répandu il est vrai au sein du grand genre *Carabus* L. que se partagent le sous-genre *Iniopachys* et deux espèces du sous-genre *Chrysocarabus*, constitue « un argument de très grand poids pour rapprocher les deux sous-genres (DEUVE, 1997) », il ne faut pas oublier que les autres espèces du sous-genre *Chrysocarabus* possèdent toutes, sans exception, une sculpture triploïde allant du type homodynamique - *olympiae* Sella, 1855 - en passant par divers degrés d'hétérodynamie allant du type pourvu de trois rangs de granulations entre les primaires - *solieri* Dejean, 1826 - à celui caractérisé par un effacement prononcé des intermédiaires et par des côtes primaires ordinairement marquées - *auronitens* Fabricius, 1792, *punctatoauratus* Germar, 1824 - pour aboutir, enfin, à celui où l'effacement général des intermédiaires et des primaires conduit à des élytres pratiquement lisses - *splendens* Olivier, 1790.

On peut ajouter que l'une des deux espèces citées - *C. rutilans* - possède, elle aussi, des intermédiaires qui peuvent, tantôt être effacés, tantôt tendre à un retour vers une sculpture triploïde (*interseriatus* L'Hoste et Meyer)

Dans la mesure où la plupart des espèces constituant le sous-genre *Chrysocarabus* ont une sculpture de type triploïde, ne peut-on pas se demander quel peut être, à ce niveau, le lien entre le sous-genre *Iniopachys* à sculpture diploïde et le sous-genre *Chrysocarabus* à sculpture majoritairement triploïde ? Et ne peut-on pas aussi penser que si certains taxonomistes ont réuni dans le sous-genre *Chrysocarabus* des carabes dont la sculpture va du type diploïde au type triploïde, c'est sans doute parce qu'ils estimaient que la sculpture ne constituait pas un critère de première importance ?

Il existe, par ailleurs, un certain nombre de caractères morphologiques, propres à chacun des deux sous-genres parents, qui contribuent à les éloigner fortement l'un de l'autre.

Ces caractères peuvent être rangés en deux catégories :

- ceux dont l'observation n'est pas toujours à la portée du simple amateur qui ne possède pas forcément le matériel optique nécessaire ni la pratique indispensable de la micrographie pour installer de façon appropriée, observer et dessiner des organes extrêmement petits et fragiles dont l'extraction et la dissection, pour certains d'entre eux, nécessitent en outre des connaissances anatomiques et une grande habileté. Parmi ces caractères, on peut citer l'aspect du quatrième article antennaire, pubescent chez *Iniopachys*, alors qu'il est pratiquement glabre chez *Chrysocarabus*, celui de la dent médiane du mentum, hypertrophiée chez le premier, à peine saillante chez le second, celui ayant trait aux mandibules dont les rétinacles, très volumineux et pratiquement d'un seul tenant chez l'un, sont, au contraire, petits et bifides chez l'autre, ainsi que certaines particularités concernant les genitalia des femelles qui diffèrent, eux aussi, d'un sous-genre à l'autre.

- ceux dont le simple examen conduit à constater que les différences qui les séparent sont si flagrantes qu'elles sautent littéralement aux yeux :

<b>la taille</b>	<i>Iniopachys</i> <i>Chrysocarabus</i>	petite à très petite moyenne à très grande
<b>l'aspect</b>	<i>Iniopachys</i> <i>Chrysocarabus</i>	très déprimé plutôt convexe
<b>la macrocéphalie</b>	<i>Iniopachys</i> <i>Chrysocarabus</i>	accentuée inexistante
<b>les mandibules</b>	<i>Iniopachys</i> <i>Chrysocarabus</i>	courtes, épaisses et obtuses longues, falciformes et pointues
<b>le pronotum</b>	<i>Iniopachys</i> <i>Chrysocarabus</i>	transverse et cordiforme subcarré

On peut donc raisonnablement penser, compte tenu du nombre et de l'importance des caractères morphologiques qui diffèrent chez ces deux sous-genres, que si *Iniopachys* et *Chrysocarabus* ont en commun une parenté phylogénétique, celle-ci ne paraît pas confirmée par des ressemblances morphologiques qui, à ce jour, restent pour la plupart à mettre en évidence.

Il faut ajouter, de plus, que l'extrême rareté de cet hybride, dans la mesure où il a été récolté dans une zone connue de longue date par les entomologistes, ne plaide pas en faveur d'affinités sexuelles bien établies entre les deux espèces parentes.

Enfin, pour clore ce long chapitre, il convient de remarquer que les habitats de ces deux sous-genres sont généralement différents : *Iniopachys* fréquentant, de préférence, les pentes plutôt dénudées des montagnes, aux alentours de 2000 m et ne descendant que très exceptionnellement à 1500 m, tandis que *Chrysocarabus* est majoritairement forestier et vit dans des stations de basse ou de moyenne altitude, bien qu'on puisse tout de même rencontrer, ici ou là, des natio alticoles comme, par exemple, *solieri altamontanus* Ochs, 1965 ou *auronitens punctatoauratus canigouensis* Schaefer, 1966.

\* Lotissement l'Encantadou, F-04140 SEYNE-LES-ALPES – FRANCE



## BIBLIOGRAPHIE

- BOSQUET J.-C., MOLLARD A., MEYER P., 2000. Monographie du sous-genre *Iniopachys* Solier. *Supplément Rutilans* -1  
CAMARD A., 1995. Un nouvel hybride naturel. *Revue de l'Association Roussillonnaise d'Entomologie* IV (3) : 86-89  
DEUVE T., 1997. Etude d'un hybride exceptionnel entre deux *Carabus* des sous-genres *Chrysocarabus* et *Iniopachys* (Coleoptera, Carabidae). *Bull. Soc. Ent. France* 102 (3) : 255-263  
L'HOSTE R., MEYER., 1973. Description d'une forme nouvelle de *Chrysotribax rutilans* Dejean (Col. Carabidae). *Entomops* 30 : 175-176  
ROUSSELLE M., 1976. Le Carabe des Pyrénées. Document J. *Sté Ramond Bagnères-de-Bigorre* : 87-91.

---

## Au sujet de quelques Coléoptères alpins

Eric MERCERON\*

---

### CARABIDAE

#### *Cychrus attenuatus* (Fabricius, 1792)

Depuis la fin des années 1990, la forme *liguricus* Straneo, 1933, à pronotum densément et uniformément ponctué, a vu sa fréquence s'accroître dans les échantillonnages des populations de *C. attenuatus*, vers l'Ouest et même le Nord des Alpes-Maritimes. Ce genre de « migration » me semble liée aux changements climatiques actuels et non pas aux mouvements que l'on peut observer chez des carabes plus alpins, comme *Carabus putzeysianus* A. Villa & G.B. Villa, 1833, qui effectuent des trajets saisonniers (avec d'éventuels déplacements cycliques) à la recherche de nourriture plus carnée.

#### *Nebria tibialis* (Bonelli, 1810)

Connue d'Italie, j'ai pu localiser une petite population sur un versant Est, à Roquebillière, vallée de la Vésubie (Alpes-Maritimes).

#### *Duvalius roberti* (Abeille de Perrin, 1903)

En forêt de Turini (Alpes-Maritimes), l'espèce n'est pas rare sous les pierres avec la salamandre *Hydromantes genei*. Elle est peu courante en Vésubie, subissant sans doute la concurrence des autres Carabiques, où on la rencontre par exemple dans les ravins humides des Bois de Berthemont-les-Bains.

#### *Cyrtotus puncticollis* Dejean, 1828

J'ai capturé cette espèce vers 1 700 mètres d'altitude, au-dessus de Valberg, station de sports d'hiver des Alpes-Maritimes sur la rive droite du fleuve Tinée. Sa découverte en forêt, en sous-bois de Trolles (renoncule) est inhabituelle, l'espèce étant connue des hautes pelouses alpines rases, au-dessus de 2 000 m, sur la rive gauche du Tinée.

### STAPHYLINIDAE

#### *Quedius solaris* Gridelli, 1924

L'espèce n'est pas rare en pelouse humide boisée au Col des Champs (Alpes-Maritimes et de Haute-Provence), même aux pièges, alors qu'on la rencontre habituellement en bordure de torrent, dans les mousses.

\* Les Glaïeuls - 16, avenue Scudéri F-06100 NICE - France



1 *lusitanicus sayagoensis* ♂



2 *lusitanicus sayagoensis* ♀



3 *lusitanicus castilianus* ♂



4 *lusitanicus castilianus* ♀



5 *lusitanicus egesippel* ♂



6 *lusitanicus egesippel* ♀



7 *Penichroa fasciata*



8 *Poecilium fasciatum*

Photos M. DESREUIL



9 - *Laphria bomboidea*

(espèce nouvelle pour les Pyrénées-Orientales - photo H.-P. AZZURDI)

# Observations sur quelques Cerambycidae peu communs rencontrés en région Rhône-Alpes entre les années 1999 et 2005

(COLEOPTERA)

Christophe SAUTIERE\* & Philippe JACQUOT\*\*

**Résumé :** Les auteurs présentent une sélection d'une trentaine d'espèces de *Cerambycidae* appartenant à la faune de la région Rhône-Alpes. Autant que possible, des indications biologiques sont fournies, notamment pour *Semanotus undatus*, *Tetropium gabrieli*, *Tetropium fuscum* et *Pogonocherus decoratus* qui sont pour la première fois cités du département de la Haute-Savoie ; d'autres espèces anciennement citées de ce département y ont aussi été retrouvées. Dans la Drôme, 11 espèces semblent nouvelles pour le département, dans l'état actuel de nos données bibliographiques.

**Abstract :** The authors give a selection of about thirty species of *Cerambycidae* concerning the Rhône-Alpes region's fauna. As far as possible, biological information is given, specially for *Semanotus undatus*, *Tetropium gabrieli*, *Tetropium fuscum* and *Pogonocherus decoratus* which are quoted for the first time in the department of Haute-Savoie. Other species formerly quoted as living in that department were found again. In the Drôme department, 11 species seem to be new, according to our current bibliographical data.

**Mots clefs :** Cerambycidae, région Rhône-Alpes, Ardèche (07), Drôme (26), Haute-Savoie (74), Isère (38).

## Introduction

Au cours de divers déplacements et sorties de terrain, nous avons capturé ou observé quelques espèces qu'il semble intéressant de mentionner comme contribution à l'inventaire en cours de la faune des *Cerambycidae* de la région Rhône-Alpes. Cette sélection relativement subjective s'appuie essentiellement sur la rareté apparente des taxons considérés.

## Liste des espèces :

La nomenclature s'appuie sur la dernière mise à jour systématique concernant les Cerambycidae de France (BRUSTEL *et al.*, 2002). Les deux dates indiquées, pour les espèces obtenues d'éclosion ou capturées au piège, correspondent respectivement à la première et dernière éclosion et à la pose et au relevé du piège. Les initiales des récolteurs (CS) et (PJ) sont indiquées à la suite de chaque donnée.

### *Stenocorus meridianus* (Linné, 1758) photo 10

- La Chaudière (26), col de la Chaudière, 950 m : 13-27 VI 2005, piège aérien dans *Populus* sp., 1 mâle (PJ).

Nous ne disposons d'aucune autre information sur cette espèce dans le département.

### *Pedostrangalia revestita* (Linné, 1767)

- Mornans (26), Serre Saint-Jean, 650 m : 15 V-12 VI 2005, piège aérien, 2 ex. (PJ).

Il s'agit des var. *barbanti* Pic et *bicoloraticeps* Pic. Nous ne disposons pas non plus d'autre information sur cette espèce pour ce département où elle doit être largement répandue.

### *Anastrangalia reyi* (Heyden, 1889) photos 11-12

- Argentière (74), Bois du Plagnolet, 1 500 m : 07-08 VII 2002, 4 mâles et 1 fem. (PJ),

- Servoz (74), La Crosse, 1 400 m, 28 VII 2002 : 1 femelle (PJ),

- Argentière (74), Bois de la Trappe, 1 500 m : 1 femelle (PJ).





10

*Stenocorus meridianus*



11

*Anastrangalia reyi* ♂



12

*Anastrangalia reyi* ♀



13

*Stictoleptura erythroptera*



14

*Stictoleptura maculicornis*



15

*Tetrodium fuscum*

Il n'y avait qu'une seule capture connue jusqu'à présent en Haute-Savoie, à Chamonix, le 21 VII 1991 par Jacques Hamon (SUDRE, 1998). Les femelles sont quasiment indiscernables à l'œil nu de l'espèce voisine *Anastrangalia dubia*. Ces captures confirment la présence d'un foyer pour cette espèce dans la haute vallée de l'Arve.

***Stictoleptura erythroptera* (Hagenbach, 1822) photo 13**

- Bezaudun-sur-Bîne (26), col du Gourdon, 950 m : 06 VIII 2000, piège aérien, 1 ex. (CS).

Espèce liée à la cavité des vieux arbres, toujours très rare, même au piège aérien. Nous n'avons pas trouvé d'autre information sur cette espèce dans le département.

***Stictoleptura maculicornis* f.t. (De Geer, 1775) photo 14**

- Les Houches (74), Vaudagne, 1 300 m : 25 VII 1999, 1 ex. (PJ),

- Saint-Gervais-les-Bains (74), Mont Paccard, 1 450 m : 01 VIII 1999, 1 ex. (PJ),

- Cluses (74), Romme, 1 200 m : 01-11 VIII 2000, 6 ex. (PJ),

- Le Reposoir (74), Les Châbles, 1 150 m : 08 VIII 2002, 1 ex. - L'Entremoy, 1 300 m, 27 VI 2004, 1 ex. (PJ).

Bien qu'assez commune en montagne, cette espèce n'était référencée en Haute-Savoie que d'une seule localité : Chamonix (SUDRE, 1998). Elle est donc beaucoup plus répandue que cela dans le département. Toutes les captures ont été réalisées à vue, sur des fleurs.

***Necydalis ulmi* (Chevrolat, 1838)**

- Bezaudun-sur-Bîne (26), col du Gourdon, 950 m : 26 VI-17 VII 2001, piège aérien, 1 ex. (CS).

C'est toujours par exemplaire isolé qu'on prend ce spectaculaire mime d'Hyménoptère. Cité de Crest (VILLIERS, 1978).

***Asemum striatum* (Linné, 1758)**

- Passy (74), Plateau d'Assy, 1 350 m : 05-23 V 2002, ex larva *Picea abies*, 9 ex. (PJ).

Espèce qui n'était signalée par SUDRE (1998) que de deux localités de Haute-Savoie : Douvaine, VI 1993 (Sudre) et Mont Salève, 1899 (Maerky). Les imagos sont sortis de la partie enracinée du tronc d'un jeune épicéa qui avait été coupé à quelques centimètres du sol depuis plusieurs années et les larves étaient descendues sous le collet de l'arbre.

***Tetropium fuscum* (Fabricius, 1787) photo 15**

- Le Fayet (74), Les Plagnes, 800 m : 22 IV-26 V 2003, ex larva *Picea abies*, 12 ex. (PJ).

Espèce nouvelle pour la Haute-Savoie et curieusement non abordée dans son étude par SUDRE (1998), alors que sa présence semblait très probable dans ce département. Nous avons découvert cet insecte dans une grume d'épicéa après avoir mis en élevage une des portions les plus petites (40 cm de diamètre !). L'arbre mort sur pied avait été abattu par des bûcherons et laissé à terre en travers du sentier. Chez *Tetropium castaneum*, la larve, après avoir parcouru une courte distance sous l'écorce, s'enfonce dans le bois perpendiculairement puis parallèlement à la surface, formant ainsi une sorte de "L". Chez *T. fuscum*, la larve, avant de se nymphoser, s'enfonce directement perpendiculairement et profondément dans le bois. Puis, elle se retourne et place sa tête du côté de l'entrée de sa galerie.

***Tetropium gabrieli* Weise, 1905 photo 16**

- Vallorcine (74), Le Buet, 1 350-1 500 m : 8-12 V 2001, 8 ex. ; 11 V-23 VI 2002, 28 ex. ; 15 III-18 IV 2005, 31 ex. (PJ).

Espèce nouvelle pour la Haute-Savoie dont la présence était pressentie (SUDRE, 1998). Les captures sont issues d'élevages de branches de mélèze (*Larix decidua*). L'espèce affectionne plus particulièrement les troncs et les grosses branches d'un diamètre supérieur à 10 cm. Les larves passent l'hiver sous l'écorce puis s'enfoncent peu profondément dans le bois dès les

premières chaleurs du printemps. A noter que pour la dernière série de captures, le bois a été transporté à Montboucher-sous-Jabron (Sud de la Drôme) pour poursuivre l'élevage. Le climat plus doux qu'en Haute-Savoie explique probablement la précocité des éclosions.

### ***Rosalia alpina* (Linné, 1758)**

- Beaurières (26), Bois du Fays, 995 m : 23 VII 1999, 3 ex. sur des grumes de hêtre, le long d'un chemin forestier. (CS),

- Magland (74), Luth, 780 m : 26 VI-06 VIII 2000, 6 ex. sur branchages de hêtre au sol. (PJ).

D'après SUDRE (1998), seules deux stations seraient connues en Haute-Savoie (Sixt-Fer-à-Cheval et Servoz). A Magland, les insectes s'accouplaient sur des troncs de hêtres coupés par des bûcherons et reposant au bord du sentier, ainsi que sur des souches de bonne taille laissées en terre. Malheureusement, l'année suivant la découverte de ce site, le petit sentier pédestre fut élargi pour permettre le passage de véhicules. Depuis nous n'avons pas revu de Rosalie à Magland.

### ***Purpuricenus globulicollis* Dejean, 1839**

- Bezaudun-sur-Bîne (26), col du Gourdon, 950 m : 08 VII 2000 et 26 VI-17 VII 2001, piège aérien, 18 ex. au total (CS) ; 13 VI-16 VII 2005, piège aérien, 6 ex. (PJ),

- Vesc (26), Feysol, 550 m : 13 VI-16 VII 2005, piège aérien, 16 ex. (PJ),

- Mornans (26), Serre Saint-Jean, 650 m : 13 VI-16 VII 2005, 2 ex. (PJ).

Cette espèce, récemment encore mythique, semble beaucoup plus répandue et abondante qu'on ne l'imaginait, au moins à l'Est du Rhône. Elle peut même être localement plus abondante que *Purpuricenus kaehleri* au piège aérien, comme ce fût le cas au cours d'un relevé d'une série de 4 pièges.

### ***Penichroa fasciata* (Stephens, 1831)**

- Pierrelatte (26), île des Cadets : 14 VIII 2005, 3 ex. (CS).

Obtenu d'une branche cassée de *Cupressus sempervirens*, récoltée en fin d'hiver 2005. Cette branche, déjà criblée de trous de sortie de Scolytes au moment de la récolte, laisse supposer un développement en 2 ans. Cette espèce méditerranéenne ne semble pour l'instant citée dans la région que de Nyons (Drôme) et de la Loire : versant sud du massif du Pilat (VILLIERS, 1978).

### ***Glaphyra umbellatarum* (Schreber, 1759)**

- La Chaudière (26), col de la Chaudière, 980 m : 13 VI 2005, 1 ex. sur une ombellifère indéterminée (PJ). Plusieurs observations le même jour.

Nous ne disposons pas d'autre information sur cette espèce dans le département.

### ***Semanotus undatus* (Linné, 1758) photo 18**

- Chamonix (74), Les Gaillands, 1 200 m : 02 VII 2000, 1 ex. encore immature extrait de sa loge, dans un petit tronc de *Picea abies* de 5 cm de diamètre (PJ),

- Chamonix (74), Les Gaillands, 1 200 m : du 12 XII 2000 au 24 II 2001, *ex larva Picea abies*, nombreux exemplaires (PJ),

- Argentières (74), La Joux, 1 200 m : 30 IV 2001, une femelle se préparant à sortir d'une branche de *Picea abies* (PJ),

- Servoz (74), La Chorde, 1 650 m : 29 V 2001, 15h30, un mâle à vue, venant de se poser en plein soleil sur un tronc d'épicéa arraché pendant l'hiver de la même année (PJ),

- Passy (74), Plateau d'Assy, 1 400 m : 12-25 II 2002, *ex larva* de petits troncs de *Picea abies*, 19 ex. (PJ),

- Passy (74), Le Jarguet, 1 500-1 550 m : III 2002, *ex larva* de racines mises à nu de *Picea abies*, nombreux ex. en compagnie de 2 *Callidium violaceum* ; du 25 XII 2002 au 01 IV 2003, 15 ex. de tronc d'épicéa ; 04 X 2004, 14 ex. trouvés en loge dans la base d'un tronc d'épicéa ; 12 II-10 III 2005, 7 ex. (PJ),

- Passy (74), Ayères du Milieu, 1 480 m : 11-29 III 2003, *ex larva* de *Picea abies*, 3 ex. (PJ).





16

*Tetropium gabrieli*



17

*Callidium coriaceum*



18

*Semanotus undatus*



19

*Pogonocherus fasciculatus*



20

*Acanthocinus reticulatus*



21

*Musaria rubropunctata*

Photos M. Dierckx

22

Aucune capture n'aurait été signalée en Haute-Savoie depuis environ un siècle (SUDRE, 1998). La capture ou l'observation de plus d'une centaine de *Semanotus undatus* en Haute-Savoie nous a permis de bien étudier et comprendre sa biologie.

Au printemps de la première année, la larve trace sous l'écorce un réseau sinucux semblable à celui de la larve de *Molorchus minor* (ROBERT, 1997), mais généralement plus large (5-7 mm) et plus profondément imprimé. Le trou d'entrée est ovale (3-4 mm x 1,5-2 mm) et sert plus tard de trou de sortie pour l'imago. La larve pénètre profondément dans le bois en début d'été pour préparer sa loge. Elle se retourne face à la sortie. C'est ainsi qu'elle passera son premier hiver. La nymphose a lieu l'été suivant. La nymphe est totalement immobile, comme léthargique, et ne réagit pas quand on lui imprime une légère pression. Elle commence à réagir lorsque sa pigmentation s'accélère. L'imago est complètement formé au début de l'automne et reste en loge jusqu'au printemps de l'année suivante. Généralement les adultes sortent dès les premières chaleurs pendant les mois de mars et avril. Leur sortie est trahie par l'absence de sciure dans les trous d'émergence. A cette saison, il reste souvent encore de la neige et il gèle la nuit. On peut donc penser que l'espérance de vie de l'imago est très courte, car celui-ci est soumis à des conditions climatiques rudes. Cette durée de vie courte, à une saison précoce pour des chasses entomologiques (surtout en montagne), constitue probablement la principale raison qui a valu à l'insecte sa réputation de rareté.

PICARD (1929), VILLIERS (1978), CHATENET (2000) et JENIS (2001) considèrent l'espèce comme nocturne ; l'observation à Servoz d'un mâle volant en plein soleil ainsi que nos observations en conditions d'élevage contredisent fortement l'assertion actuelle ; cet avis est partagé par notre collègue Pierre BERGER (communication personnelle).

Les sites de prédilection pour rechercher cette espèce sont les couloirs d'avalanches, sur des terrains peu boisés et à forte déclivité, d'exposition Sud ou Sud-Est. Il faut rechercher tout particulièrement les jeunes épicéas qui ont été récemment arrachés par une coulée. C'est toujours sur cette essence que nous l'avons observée. Les zones de ponte se situent préférentiellement autour du collet de l'arbre

### ***Ropalopus femoratus* (Linné, 1758)**

- Montélimar (26), Palaprat, 100 m : 03 V 2005, *ex larva* de *Tilia* sp., 1 ex. (PJ).

Souvent, ce longicorne est capturé par exemplaire isolé. La larve très polyphage est citée de nombreuses essences de feuillus (VILLIERS, 1978 - BENSE, 1995 - VIVES, 2000 - SAMA, 2002) mais, semble-t-il, jamais du tilleul jusqu'à présent. Nous ne connaissons pas de citation explicite de la Drôme.

### ***Ropalopus varini* (Bedel, 1870)**

- La Chaudière (26), col de la Chaudière, 950 m : 13-27 VI 2005, piège aérien, 1 ex. (PJ),
- Bezaudun-sur-Bîne (26), col du Gourdon, 950 m : 24 VI-08 VII 2000 et 21 VI-05 VII 2001, piège aérien, nombreux ex. (CS) ; 13-27 VI 2005, piège aérien, 5 ex. (PJ),
- Mornans (26), Serre Saint-Jean, 650 m : piège aérien, 15 V-12 VI 2005, 3 ex. ; 13-27 VI 2005, 12 ex. (PJ),
- Montboucher-sur-Jabron (26), 150 m : 15 V-11 VI 2005, piège aérien, 3 ex. (PJ),
- Vesc (26), Feyssolle, 550 m : 13-27 VI 2005, piège aérien, 12 ex. (PJ).

Dans la Drôme, VILLIERS (1978) ne cite cette espèce que d'une seule localité : Nyons. Nos prospections récentes semblent indiquer une large répartition dans le Sud du département et une abondance certaine, comme c'est aussi le cas dans l'Ardèche voisine (SAUTIERE, 2002 ; 2004 ; 2005).

### ***Callidium coriaceum* (Paykull, 1800) photo 17**

- Passy (74), Le Jarguet, 1 550 m : 02 VI 2002, 1 femelle (PJ).



Obtenu *ex larva* de la base d'un petit tronc de *Picea abies* mort sur pied (15 cm de diamètre), en compagnie de quelques *Callidium violaceum*. La seule donnée précise connue jusqu'à présent dans le département date de 1905 (SUDRE, 1998).

### ***Poecilium glabratum* (Charpentier, 1825)**

- Pierrelatte (26), La Dalgonne (île des Cadets) : 16-20 III 2005, *ex larva* de branches de *Cupressus sempervirens*, 23 ex. (PJ).

La taille de ces individus est particulièrement grande comparativement à celles de ceux obtenus de *Juniperus* sp. dans diverses stations relativement proches en Ardèche (SAUTIERE, 2004). Les raisons sont peut-être à rechercher dans des conditions propres à cette station ou encore dans la différence nutritive entre le Cyprès et le Genévrier.

Nous ne disposons pas d'autre information chorologique sur cette espèce dans le département.

### ***Xylotrechus arvicola* (Olivier, 1795)**

- Saint-Vincent-de-Barrès (07), forêt du Barrès, 470 m : 28 VII 2004, 1 femelle posée sur une branche fraîchement morte de *Sorbus* sp. (PJ).

L'espèce n'était connue jusqu'à présent que de 4 localités en Ardèche (SAUTIERE, 2005).

### ***Clytus lama* Mulsant, 1847**

- La Chaudière (26), col de la Chaudière, 950 m : 13-27 VI 2005, piège aérien, 1 ex. (PJ).

Dans les Préalpes, les citations les plus proches sont : le massif de la Chartreuse (VILLIERS, 1978) et au Sud, la Montagne de Lure (COACHE et PUIPIER, 2000). Mais nous n'avons pas trouvé trace de signalement dans la littérature pour le département de la Drôme.

### ***Clytus tropicus* (Panzer, 1795)**

- Mornans (26), Serre Saint-Jean, 650 m : 13-27 VI 2005, piège aérien, 1 ex. (PJ),

- Bezaudun-sur-Bîne (26), Gourdon, 900 m : 27 VI-16 VII 2005, piège aérien, 1 ex. (PJ).

Un "classique" des pièges aériens dans le Sud méditerranéen de la région, souvent en compagnie de *Purpuricenus globulicollis* (dans la Drôme uniquement), *Purpuricenus kaehleri*, *Ropalopus varini* et les inévitables *Cerambyx*. Nous ne disposons cependant pas d'autre information sur cette espèce dans le département.

### ***Dorcadion (Hispanodorcadion) molitor* (Fabricius, 1775)**

- Chaudebonne (26), montagne d'Angèle, 1 500-1 600 m : 12 VI 2005, 1 ex. (CS),

- Brette (26), La Servelle (versant Nord), 1 450 m : 13 VI 2005, 1 ex. (CS),

- St Nazaire-le-Désert (26), col des Guillens, 800 m : 27 V 2001, 1 ex. (CS).

Paraît occuper assez largement les petits massifs du Sud de la Drôme, en continuité des stations du département des Alpes-de-Haute-Provence (COACHE et PUIPIER, 2000 ; BIDAULT, 2004).

### ***Morimus asper asper* (Sulzer, 1776)**

- Saou (26), forêt de Saou, bergerie de Paturel, 504 m : V 2001, 1 femelle immature sur des billes de *Populus* sp. (CS).

Bien qu'indiqué comme commun dans le Midi (VILLIERS, 1978), cet insecte nous semble plutôt rare dans le département de l'Ardèche (SAUTIERE, 2001) et probablement aussi dans la Drôme. Comme pour *Clytus lama* et bien d'autres espèces citées dans cet article, nous n'avons d'ailleurs pas d'information sur d'autres citations dans la Drôme.

### ***Pogonocherus caroli* Mulsant, 1862**

- Montjoyer (26), La Calmette, 380 m : 25 V 2001, 1 ex. au battage de branches de *Pinus sylvestris* roussies par le feu, en compagnie de *Pogonocherus decoratus* (3 ex.), (CS),

- Espeluche (26), 245 m : 09 X 2005, battage de *Pinus* sp., 2 ex. (PJ),
- Rochefort-en-Valdaine (26), Bois de Fonbrenoux, 390 m : 09 X 2005, battage *Pinus* sp., 1 ex. (PJ),
- Espeluche (26), Bois de Fontbrenoux, 240 m : 13 X 2005, battage *Pinus* sp., 1 ex. (PJ).

Au regard de nos observations en Ardèche (SAUTTERE 2002 ; 2004 ; 2005) et de la littérature disponible, nous pensons, comme VILLIERS (1978), que cette espèce est largement répandue dans le Sud de la France, mais nous n'avons pas pu obtenir d'autres données plus précises sur la Drôme.

### ***Pogonocherus decoratus* Fairmaire, 1855**

- Verdevant (74), 800 m : 14 VII 1999, *ex larva Pinus sylvestris*, 1 ex. (PJ),
- Arâches (74), Musillon, 1 060 m : 22 VI 2004, *ex larva Pinus sylvestris*, 1 ex. (PJ).

Nouvelle espèce pour le département de la Haute-Savoie. Quelques captures proches des frontières de ce département laissaient présager une telle découverte (SUDRE, 1998).

### ***Pogonocherus fasciculatus* (De Geer, 1775) photo 19**

- Chamonix (74), Les Gaillands, 1 050 m : 25 VI 1999, 1 ex. (PJ),
- Le Reposoir (74), La Forclaz, 1 260 m : 04 VI 2000, 1 ex. posé sur un tronc de *Picea abies* (PJ),
- Sallanches (74), 500 m : 18 VI 2 000, 1 ex. (PJ),
- Le-Petit-Bornand-Les-Glières (74), Montagne des Frêtes, Les Fontaines, 1550 m : du 03 I 2004 au 14 II 2005, *ex larva* de branchettes de *Pinus uncinata*, 10 ex. (PJ).

Toutes les captures connues à ce jour sont anciennes (SUDRE, 1998). Voilà donc quelques données récentes pour réactualiser nos connaissances sur cette espèce en Haute-Savoie.

### ***Acanthocinus griseus* (Fabricius, 1792)**

- La Frasse (74), Saint-Jean, 1 150 m : 07 V 2004, 1 mâle *ex larva* d'un morceau de *Picea abies* mort sur pied, prélevé à la base du gros tronc (PJ).

Il n'existait aucune donnée précise dans le département (SUDRE, 1998), mais uniquement une mention : "Haute-Savoie (ALLENSPACH, 1973)".

### ***Acanthocinus reticulatus* (Razoumowsky, 1789) photo 20**

- Sarcenas (38), col de Poloquit, 1 160 m : 15-25 VIII 2001, 25 ex. (CS).

Obtenu principalement d'élevage à partir d'écorces épaisses d'*Abies alba* prélevées quelques jours plus tôt sur des grumes stockées en bord de route. D'après nos observations sur cette localité, la nymphose s'effectue en août, soit dans les couches externes de l'aubier, soit sous l'écorce ou bien encore directement dans l'écorce. Déjà anciennement cité de Chartreuse (VILLIERS, 1978) mais ne semble pas avoir été repris récemment dans ce massif préalpin.

### ***Oplosia cinerea* (Mulsant, 1839)**

- Séchilienne (38), bois de l'Oeuilly, 880 m : 17 IV-09 V 2003, 16 ex. (CS),

Obtenu *ex larva* de branches de *Tilia* sp., coupées au cours de l'hiver 2000/2001 et laissées dans le ravin parmi le tapis de feuilles mortes. De ces branches ont éclos l'année précédente, en avril, *Stenostola ferrea*, 45 ex. et *Stenostola dubia*, 1 ex.; de juin à août, *Exocentrus lusitanus*, 5 ex. et plusieurs exemplaires de *Leiopus nebulosus*, *Pogonocherus hispidus* et *hispidulus*.

- Saou (26), forêt de Saou, Fontaine du Pré Brun, 415 m, *ex larva* de branches de *Tilia* sp., 04 V 2004, 1 ex.; 23 IV-04 V 2005, 10 ex. (CS) ; 01 VI 2004, 1 ex. (PJ).

Déjà connu de l'Isère (VILLIERS, 1978), ne semble pas encore avoir été cité de la Drôme.

### ***Saperda similis* Laicharting, 1784**

- Musièges (74), Mont Musièges, 650 m : 29 IV-05 V 2003, *ex larva* de branches de *Salix caprea* prélevées peu avant les éclosions, 5 ex. (PJ).

L'espèce n'avait pas été reprise depuis plus d'un siècle en Haute-Savoie (SUDRE, 1998).

### ***Saperda perforata* (Pallas, 1773)**

- Sallanches (74), Mayère, 1 570 m : VI 1995, 1 ex. à la lampe UV, Wielfried Deliot leg.

Une seule donnée connue à ce jour en Haute-Savoie : Bossy-Frangy, VII 1994 (SUDRE, 1998).

### ***Saperda octopunctata* (Scopoli, 1772)**

- Saou, forêt de Saou (Fontaine du Pré Brun), 415 m : 29 IV-26 VI 2004, ex larva *Tilia* sp., 38 ex. (CS).

Cette saperde ne nous est pas connue, par ailleurs pour ce département.

### ***Saperda scalaris* (Linné, 1758)**

- Chamonix (74), Les Gaillands, 1 200 m : 27 III-13 IV 2001, ex larva *Picea abies*, 7 ex. en compagnie de *Semanotus undatus* (PJ),

- Servoz (74), Gorges de la Diozas, 1 200 m : 11-12 III 2001, ex larva *Picea abies*, 3 ex. en compagnie de *Semanotus undatus* (PJ),

- Argentières (74), La Joux, 1 200 m : 30 IV 2001, une nymphe dans un tronc de *Picea abies* dont a également éclos une femelle de *Semanotus undatus* (PJ).

Nous n'aurions normalement pas signalé cette espèce assez banale mais son observation renouvelée, pourtant très exceptionnelle dans une essence résineuse, méritait d'être mentionnée. Cependant, BENSE (1995) et SAMA (2002) ne signalent l'espèce que de *Larix* sp. et d'*Abies alba*. *Picea abies* apparaît donc comme une nouvelle essence-hôte.

### ***Musaria rubropunctata* (Goeze, 1777) photo 21**

- Brette (26), La Servelle (versant nord-est), 1 450 m : 13 VI 2005, 6 ex. (CS).

Le premier individu a été trouvé, par hasard, sous une pierre en cherchant des carabiques. Les autres individus ont été capturés après de patientes approches. L'insecte, de couleur sombre et de petite taille, est extrêmement farouche et s'envole à quelques mètres devant le chasseur. Il faut repérer les touffes fleuries de sa plante-hôte : ici *Seseli montanum*, minuscule ombellifère qui pousse parmi la pelouse alpine. Il faut ensuite s'approcher à quatre pattes en tentant d'apercevoir l'insecte posé sur une tige, deux ou trois mètres devant soi, et se détendre au dernier moment, en profitant parfois du passage d'un petit nuage pour cacher le soleil qui rend cette espèce si agile. On aurait pu décrire dans les mêmes termes une chasse aux cicindèles ! *Musaria rubropunctata* était déjà citée anciennement de la Drôme : Livron (PICARD, 1929).

### ***Phytoecia pustulata* (Schrank, 1776)**

- Bezaudun-sur-Bîne (26), col du Gourdon, 950 m : 23 VI 2000, 2 ex. au fauchage (CS),

- Saou (26), forêt de Saou, bergerie de Paturel, 504 m : VI 2005, 2 ex. à vue sur marguerites (PJ).

Espèce qui ne semble pas avoir encore été citée du département de la Drôme où elle doit être répandue.

## **Conclusion**

L'ensemble des informations recueillies nous permet de citer 3 espèces nouvelles pour le département de la Haute-Savoie (*Tetropium gabrieli*, *Tetropium fuscum*, *Pogonocherus decoratus*) ainsi que la redécouverte dans ce même département de plusieurs autres, citées anciennement (*Callidium coriaceum*, *Pogonocherus fasciculatus*, *Acanthocinus griseus*, *Saperda similis*) ou de stations uniques (*Anastrangalia reyi*, *Stictoleptura maculicornis*, *Saperda perforata*). Nos observations de terrain et d'élevage nous permettent aussi de préciser l'écologie de quelques espèces considérées, peut-être à tort, comme rares. C'est le cas notamment de *Semanotus undatus*.

En l'absence d'une bibliographie suffisamment étoffée et encore plus d'une synthèse sur les autres départements prospectés, il nous est difficile de statuer sur l'originalité de certaines captures.

Ainsi, nous n'avons pas d'information sur le département de la Drôme concernant les espèces suivantes : *Stenocorus meridianus*, *Pedostrangalia revestita*, *Stictoleptura erythroptera*, *Glaphyra umbellatarum*, *Ropalopus femoratus*, *Clytus tropicus*, *Clytus lama*, *Morinus asper asper*, *Oplosia cinerea*, *Saperda octopunctata*, *Phytoecia pustulata*, et pratiquement aucune pour les espèces suivantes : *Necydalis ulmi*, *Penichroa fasciata*, *Rosalia alpina*, *Ropalopus varini*, *Pogonocherus caroli*, *Musaria rubropunctata*. Nous avons conscience aussi que certains collègues ont pu faire ces découvertes avant nous sans publier leurs informations. L'inventaire à paraître des *Cerambycidae* de la région Rhône-Alpes nous confirmera ou nous infirmera donc l'intérêt de ces observations.

**Remerciements** : Nous remercions notre collègue Wielfried Deliot pour la communication de sa donnée relative à *Saperda perforata*.

\* Côte chaude F-07000 COUX – France – c.sautiere@tiscali.fr

\*\* Quartier Fontbelle F-26740 MONTBOUCHER-SUR-JABRON – France.

## BIBLIOGRAPHIE

- BENSE U., 1995. – *Longhorn beetles, Illustrated key to the Cerambycidae and Vesperidae of Europe*. – Nördlingen : Druckerei Steinmeier, 512 pp.
- BIDAULT J., 2004. – La montagne d'Angèle : une station qui se mérite. *Rutilans* VII-3 : 70-72.
- BRUSTEJ H., BERGER P., CÔCQUEMPOT C., 2002. – Catalogue des Vesperidac et des Cerambycidae de la faune de France (Coleoptera). *Ann. Soc. Entomol. Fr. (n.s.)*, 38 (4) : 443-461.
- CHATENET G. du., 2000. – *Coléoptères phytophages d'Europe*. N.A.P Editions 368 pp.
- COACHE A., PUIPIER R., 2000. – *Catalogue et Atlas Cerambycidae des Alpes-de-Haute-Provence*. I.C.A.H.P., 175 p.
- PICARD, 1929. – *Coléoptères Cerambycidae*. – Faune de France, 20, Lechevalier, 166 pp.
- RICHOUX P., ALLEMAND R., PUIPIER R. et DELAUNAY L., 1986. – Biogéographie des *Purpuricenus* (Col. Cerambycidae) dans le sud de la France. *Bull. mens. Soc. Linn. Lyon*, 55 (9) : 305-318.
- ROBERT J.-Y., 1997. – *Atlas commenté des insectes de Franche-Comté. Tome 1 - Coléoptères Cerambycidae*. OPIE de Franche Comté, 201 pp.
- SAMA G., 2002. – *Atlas of the Cerambycidae of Europe and the Mediterranean Area.1 : Northern, Western, Central and Eastern Europe. British Isles and Continental Europe from France (excl. Corsica) to Scandinavia and Urals*. Editions Kabourek, Zlín, 173 pp.
- SAUTIERE C., 2002. – Contribution à la connaissance des Cerambycidae de l'Ardèche (Coleoptera), 2<sup>ème</sup> partie. *Rutilans*, V-1 : 1-15.
- SAUTIERE C., 2004. – Deuxième contribution à la connaissance des Cerambycidae de l'Ardèche. *Rutilans*, VII-2 : 40-53.
- SAUTIERE C., 2005. – Troisième contribution à la connaissance des Cerambycidae de l'Ardèche, *Rutilans* VIII-3 : 81-92.
- SCHAEFFER L. et AUDRAS G., 1953. – Catalogue des Cérambycides de la région lyonnaise. *Miscellanea Entomologica*, 47 : 50-64.
- SUDRE J., 1998. – Contribution à l'étude des Cerambycidae du Département de la Haute-Savoie, liste commentée des espèces rencontrées et conservées au Muséum d'Histoire Naturelle de Genève. *Bulletin Roman d'Entomologie* 16 : 73-124.
- VILLIERS A., 1978. – Cerambycidae, Faune des Coléoptères de France, 1. – *Encyclopédie entomologique* XLII, Lechevalier, Paris, 1-611.
- VIVES E., 2000. – *Insecta, Coleoptera, Cerambycidae. Fauna Iberica*, vol. 12. Museo Nacional de Ciencias Naturales, CSIC, 724 pp.

---

## ERRATUM

**Dans le dernier bulletin Rutilans 2005 VIII - 3, page 90 - photo 9 :**

le spécimen représenté est un *Penichroa fasciata* et non un *Poecilium fasciatum* comme indiqué dans la légende. En page 17 de ce bulletin figurent les photographies de ces 2 espèces.

# Le piège à sang... : nez sensibles, s'abstenir !

François CLEMENT \*

Ce mode de piégeage a été découvert de manière tout à fait fortuite par mon frère, qui exploitait alors (début des années 1990) un mas perdu dans la garrigue, près de Saint-Martin-de-Londres (Hérault). Il avait oublié un jour un des seaux contenant le sang des chevreux qu'il venait d'abattre ainsi que les eaux de rinçage de la table de découpe. C'était vers le début du mois de mai, à une époque où la chaleur se fait déjà sentir. On sait que le sang se corrompt vite. Dès le lendemain, le liquide était devenu noir et il s'élevait dans la cour une puissante odeur de charogne.

S'apprêtant à vider le récipient pour le nettoyer, en se pinçant fortement les narines, mon frère remarqua des insectes barbotant dans la sauce, notamment des bousiers. Il les recueillit et les rinça. Surprise : il y avait des espèces jamais aperçues dans le voisinage, malgré une exploration régulière des crottins, bouses, pétoles et autres déjections du petit troupeau de la ferme. Ceci lui donna l'idée d'expérimenter ce mode de piégeage insolite. Avec les jours et l'intensification de la puanteur, le rendement du seau augmenta. L'expérience fut renouvelée les années suivantes, entre avril et juin, avec le même succès.

Ainsi furent récoltées des espèces assez communément visibles alentour comme *Euonthophagus amyntas* Olivier, 1789, d'autres plus rares à observer, notamment *Sisyphus schaefferi* Linné, 1758 piégé en nombre, mais aussi des espèces invisibles ordinairement : *Scarabeus laticollis* Linné, 1767 *Scarabeus typhon* Fischer, 1823 et *Copris hispanus* Linné, 1764. Sans doute venaient-elles de plus loin.

En revanche, *Bubas bubalus* Olivier, 1811 abondant à moins de cent mètres, sous les crottins, ne fit jamais le voyage vers le seau, pas plus que les Nécrophores qu'on se serait attendu à trouver, alors qu'ils accouraient lorsqu'une charogne était mise à leur disposition.

Cette attirance de certains Scarabaeidae coprophages pour le sang en décomposition me semble inédite, c'est pourquoi je la signale. Il faudrait renouveler l'expérience dans d'autres régions, afin de préciser ce qu'il en est.

## Comment procéder ?

Pour ceux qui ne craignent pas la puanteur – elle est vraiment infecte, je vous l'assure – voici la marche à suivre :

- Verser dans un seau à large ouverture, genre seau à vendanges, un litre de sang environ, puis compléter avec de l'eau jusqu'à mi-hauteur ; bien mélanger le tout.

- Placer le piège, solidement calé par des pierres (sangliers et autres animaux curieux pourraient le renverser) pas trop près d'une habitation (ni d'un chemin : pitié pour les narines des promeneurs !), de préférence au sommet d'un vallon, afin que les particules olfactives diffusent aussi loin que possible.

- Relever le piège tous les jours, vers la fin de la matinée. Il est important de compléter régulièrement le niveau du liquide avec de l'eau fraîche et de bien touiller la mixture, sinon elle va s'épaissir et finir par coaguler. Si une croûte se forme en surface, la crever avec un bâton et la couler au fond du seau. Ainsi entretenu, le dispositif demeure efficace une à deux semaines (cela dépend, bien entendu, de la chaleur et de la sécheresse).

Ce piège étant également très productif en Lépidoptères, surtout Hétérocères, et en Diptères, lesquels ne seront pas récupérables, il importe de le neutraliser de la fin de la matinée à l'aube en le couvrant par un treillis ou une planche. Son utilisation impose donc quelques contraintes.

Reste la question de la matière première. A moins de connaître un éleveur, le mieux est de s'adresser à son boucher.

\* 12 rue Jenner F-44100 NANTES France.

# Compte rendu de la sortie annuelle de la

## Société Entomologique de France

des 18, 19 et 20 juin 2005

### dans les départements de l'Aude et des Pyrénées-Orientales

Marc DEBREUIL\*

Pour sa sortie annuelle 2005, la Société Entomologique de France (S.E.F.) avait porté son choix sur le Sud de la France et plus particulièrement sur le département des Pyrénées-Orientales, réputé pour sa richesse entomologique.

Comme correspondant régional de la S.E.F., j'ai donc été chargé d'organiser cette sortie avec les membres locaux de Rutilans ; des membres de deux autres associations, l'une locale - A.R.E.<sup>1</sup> - l'autre régionale - S.E.L.<sup>2</sup> - m'ont aimablement prêté leur concours ; qu'ils en soient ici remerciés.

Pour leur contribution à la réalisation de cette sortie, nous tenons également à remercier :

- Joseph GARRIGUE, Conservateur de la Réserve Naturelle de la Massane et son adjoint J.-A. MAGDALOU, qui nous ont aidés à découvrir le Massif des Albères, à la fois en nous accompagnant sur le terrain et en nous présentant un intéressant diaporama sur la Réserve de la Massane ;

- Georges LACOSTE, Président du syndicat forestier de Counozouls, en nous autorisant l'accès aux forêts privées du Col de Jau et Pierre BOULBES du service immobilier du Groupama. en nous autorisant l'accès à celle de La Rouquette ; Jean-Luc MARTIN, Directeur de l'Office National des Forêts (ONF) des Pyrénées-Orientales et Thierry NOBLECOURT de l'ONF de Quillan.

D'année en année, l'intérêt pour la sortie S.E.F ne se dément pas ; ces journées représentent en effet une occasion unique de retrouver des collègues autour d'une passion commune. Et cette fois encore, c'est des 4 coins de la France que plus de 50 entomologistes se sont déplacés pour prospecter la région pendant 3 jours, inventoriant plus de 600 taxons.

Comme l'avait annoncé Hubert PIGUET, Secrétaire Général de la S.E.F., au cours de notre repas du samedi soir, nous publions ici le compte rendu de cette sortie avec le détail des captures effectuées que les participants ont bien voulu nous transmettre.

#### Les biotopes prospectés

Trois sites principaux avaient été retenus :

- 18 juin - La Forêt de la Parcigoule, sur le territoire de la commune de Prats-de-Mollo-la-Preste (Pyrénées-Orientales). Située sur le versant Nord du massif du Canigou, il s'agit d'une vallée à torrents sur éboulis de schistes, qui s'étage de 900 à 1 900 m d'altitude.

- 19 juin - Le Col de Jau 1 506 m d'altitude, à cheval sur le territoire de Mosset (Pyrénées-Orientales) et celui de Counozouls (Aude). Le versant Sud (Pyrénées Orientales)

<sup>1</sup> Association Roussillonnaise d'Entomologie

<sup>2</sup> Société Entomologique du Languedoc

donne accès à la forêt de la Rouquette et à des prairies alpines ; le versant Nord (Aude) comprend notamment la forêt de Lapazeuil, de nombreuses zones humides et des tourbières.

- 20 juin - Le Massif des Albères, dernier contrefort des Pyrénées-Orientales plongeant dans la Méditerranée, rendu célèbre chez les entomologistes par la Réserve Naturelle de la forêt de la Massane ; il s'élève du bord de mer jusqu'à plus de 1 250 m au Pic du Neulos. Dans ce massif, 3 biotopes avaient été retenus :

- . le ravin des Mouchouses qui, de la commune de Sorède à 200 m d'altitude, remonte jusqu'au Col des 3 Hêtres à plus de 1 000 m ;
- . le bois de Lavall qui donne accès à la ripisylve le long de la rivière Massane ;
- . le col de l'Ouillat à 936 m qui, jusqu'au Col des 3 Hêtres, donne accès à une vaste pinède et à des pelouses alpines.

### **La liste des récoltes effectuées**

La liste qui suit est établie à partir de la vingtaine de comptes rendus que nous avons reçus ; merci à leurs auteurs.

La systématique n'étant pas une discipline figée, il est arrivé, pour un même taxon, de trouver deux noms différents, soit au niveau générique, selon qu'une révision a été ou non prise en compte, soit au niveau spécifique, en raison de certaines synonymies. S'il ne nous appartenait pas de prendre position sur la validité de l'une ou l'autre dénomination, il fallait pourtant une harmonisation pour rendre ce document cohérent.

Nous avons donc décidé d'adopter la nomenclature, telle qu'elle est préconisée à l'échelon européen par Fauna Europaea (2004)\*\*, qui semble aujourd'hui utilisée par la plupart des entomologistes. Cette option, qui a conduit à apporter un nombre significatif de corrections, ne préjuge pas du bien fondé des modifications de nomenclature, mais a pour seul but de donner un instrument de lecture unique. Les changements entraînés par ce choix peuvent affecter la famille, le genre ou l'espèce.

Il a également été nécessaire de compléter certaines données, en ajoutant le nom d'auteur et/ou la date de description. L'absence de ces informations n'a pas permis dans quelques cas - changement de genre et deux noms d'espèces identiques dans une même famille par exemple - de retrouver la dénomination ; en pareille occurrence ou chaque fois qu'un doute pouvait subsister, la citation originale a été transcrite à l'identique. Pour rendre plus aisée la recherche, nous avons classé la liste par ordre alphabétique : ordre - famille - genre - espèce.

Dans les listes reçues, la localisation des captures n'a pas été mentionnée de façon uniforme (il aurait fallu disposer d'une grille standard qui aurait d'ailleurs facilité la tâche de chacun). Ceci est particulièrement vrai pour les biotopes du Col de Jau, à la fois dans le département de l'Aude et celui des Pyrénées-Orientales, souvent de natures très différentes. Suivant les auteurs, les données sont regroupées ou éclatées en plusieurs rubriques. La nécessaire harmonisation nous a conduit à adopter un dénominateur commun, celui du regroupement, même si certaines informations intéressantes s'en trouvent occultées.

Plusieurs auteurs ont donné des précisions biologiques ou d'autres informations comme, par exemple, le caractère inédit pour le département de certaines espèces ; ces observations intéressantes ne pouvaient entrer dans le cadre de ce compte rendu. Il reste possible pour le lecteur qui souhaiterait une information plus précise sur une citation de s'adresser à son auteur dont les initiales figurent dans la dernière colonne du tableau et les coordonnées complètes dans l'annuaire des adhérents de la S.E.F.

\* 27, cami de Matemala F-66740 VILLELONGUE-DELS-MONTS - France.

\*\* Fauna Europaea Web Service (2004) Fauna Europaea version 1.1, Available online at <http://www.faunaeur.org/>



**LISTE DES INSECTES RECOLTES ET OBSERVES**

**RECOLTEURS**

AM - André MASSEUR  
 BB - Bernard BORDY  
 BF - Bernard FRANCOIS  
 DD - Didier DELPY  
 EL - Eric de LACLOS  
 GD - Gérard DELVARE  
 GL - Gérard LEPLAT  
 HP - Hubert PIGUET  
 JM - Jacques MARQUET  
 JMA - Jean-Michel MALDES

JT- Jacques TAIB  
 JS - Jean-Claude STREITO  
 MD - Marc DEBREUIL  
 MT - Marc TRONQUET  
 PC - Pierre CANTOT  
 PP - Philippe PONEL  
 PT- Pierre TAUZIN  
 RV - Roger VINCENT  
 SD - Serge DOGUET  
 PM - Philippe MAGNIEN

**SITES PROSPECTES**

18 VI FdP Forêt de la Parcigoule (66)  
 19 VI CdJ Col de Jau (11 et 66)  
 20 VI CdO Col de l'Ouillat (66)  
 20 VI RdM Ravin des Mouchouses (66)  
 20 VI BdL Bois de Lavall (66)

Famille	Genre	Espace	Descripteur	FdP	CdJ	CdO	RdM	BdL	Récolteur
<b>COLEOPTERA</b>									
<b>ALEXIIDAE</b>	<i>Sphaerosoma</i>	<i>quercus</i>	Samouelle	1819	x				MT
<b>ANOBIIDAE</b>	<i>Anobium</i>	<i>hederae</i>	lhssen	1950			x		EL
	<i>Anobium</i>	<i>inexpectatum</i>	Lohse	1954			x		EL/PP
	<i>Anobium</i>	<i>punctatum</i>	(De Geer)	1774			x		EL
	<i>Dryophilus</i>	<i>pusillus</i>	(Gyllenhal)	1802	x	x			EL/MT
	<i>Emobius</i>	<i>mollis</i>	(Linnaeus)	1758	x				EL
	<i>Grynobius</i>	<i>planus</i>	(Fabricius)	1787		x	x		RV/PP
	<i>Hadrobregmus</i>	<i>pertinax</i>	(Linnaeus)	1758		x	x		AM
	<i>Hedobia</i>	<i>imperialis</i>	(Linnaeus)	1767		x	x		PP/AM
	<i>Hemicoelus</i>	<i>costatus</i>	(Aragona)	1830	x	x	x	x	EL/BB/RV
	<i>Hemicoelus</i>	<i>fulvicornis</i>	(Sturm)	1837	x		x	x	EL/RV/PP
	<i>Lasioderma</i>	<i>haemorrhoidale</i>	(Illiger)	1807		x			RV
	<i>Ochina</i>	<i>ptinoides</i>	(Marsham)	1802			x		EL/PP
	<i>Ptilinus</i>	<i>pecticornis</i>	(Linnaeus)	1758		x			BB/RV
	<i>Ptinus</i>	<i>fur</i>	(Linnaeus)	1758			x		AM
	<i>Ptinus</i>	<i>lichenum</i>	Marsham	1802			x		PP
	<i>Xestobium</i>	<i>declive</i>	(Dufour)	1843		x			BB
	<i>Xyletinus</i>	<i>laticollis</i>	(Duftschmid)	1843			x		BB
<b>ANTHRIBIDAE</b>	<i>Anthribus</i>	<i>nebulosus</i>	Forster	1770		x			BB
	<i>Enedreytes</i>	<i>sepicola</i>	(Fabricius)	1792	x		x		EL/PP
<b>APHODIIDAE</b>	<i>Acrossus</i>	<i>depressus</i>	(Kugelnann)	1792		x			BB
	<i>Acrossus</i>	<i>rufipes</i>	(Linnaeus)	1758		x			BB
	<i>Agrilinus</i>	<i>ater</i>	(De Geer)	1774		x			BB
	<i>Agrilinus</i>	<i>rufus</i>	(Moll)	1782		x			AM
	<i>Aphodius</i>	<i>finetarius</i>	(Linnaeus)	1758			x		PT
	<i>Esymus</i>	<i>pusillus</i>	(Herbst)	1789		x			AM
	<i>Otophorus</i>	<i>haemorrhoidalis</i>	(Linnaeus)	1758		x	x		BB/PT/AM
	<i>Teuchestes</i>	<i>fossor</i>	(Linnaeus)	1758		x			BB/JT
<b>APIONIDAE</b>	<i>Eutrichapion</i>	<i>ervi</i>	(W. Kirby)	1808		x			PP
	<i>Holotrichapion</i>	<i>pisi</i>	(Fabricius)	1801		x			PP
	<i>Oxystoma</i>	<i>subulatum</i>	(W. Kirby)	1808		x			PP
	<i>Perapion</i>	<i>curtirostre</i>	Germar	1817		x			MT/PP
	<i>Perapion</i>	<i>violaceum</i>	(W. Kirby)	1808	x				PP
	<i>Protapion</i>	<i>apricans</i>	(Herbst)	1797		x			AM/PP
<b>BIPHYLLIDAE</b>	<i>Diplocoetus</i>	<i>fagi</i>	Guérin-Ménéville	1838	x		x		EL/PP
<b>BOSTRYCHIDAE</b>	<i>Lichenophanes</i>	<i>varius</i>	(Illiger)	1801		x			PT
<b>BUPRESTIDAE</b>	<i>Acmaeodera</i>	<i>bipunctata</i>	(Olivier)	1790		x			GL
	<i>Acmaeodera</i>	<i>degener</i>	(Scopoli)	1763			x		HB/AM
	<i>Acmaeodera</i>	<i>flavofasciata</i>	(Piller & Mitterpacher)	1783			x		JM/MT/BB
	<i>Agrilus</i>	<i>olivicolor</i>	Kiesenwetter	1857			x		PP
	<i>Anthaxia</i>	<i>funerula</i>	(Illiger)	1803		x			BB
	<i>Anthaxia</i>	<i>godeti</i>	Gory & Laporte	1839	x				GL
	<i>Anthaxia</i>	<i>hungarica</i>	(Scopoli)	1772		x			AM
	<i>Anthaxia</i>	<i>istriana</i>	Rosenhauer	1847	x	x			GL/BB
	<i>Anthaxia</i>	<i>mendizabali</i>	Cobos	1965		x			BB



Famille	Genre	Espèce	Descripteur	FdP	CdJ	CdO	RdM	BdL	Récolteur
	<i>Anthaxia</i>	<i>millefolii</i>	(Fabricius)	1801	x				JT
	<i>Anthaxia</i>	<i>nigrojubata</i>	Roubal	1913		x			JM/MT
	<i>Anthaxia</i>	<i>nitidula</i>	(Linnaeus)	1758	x				GL
	<i>Anthaxia</i>	<i>quadripunctata</i>	(Linnaeus)	1758	x				JT
	<i>Anthaxia</i>	<i>sepulchralis</i>	(Fabricius)	1801	x				JT
	<i>Chrysobothris</i>	<i>affinis</i>	(Fabricius)	1794			x		PT/BB
	<i>Phaenops</i>	<i>cyanea</i>	(Fabricius)	1775			x		PT
	<i>Plosima</i>	<i>undecimmaculata</i>	(Herbst)	1784			x		PT
	<i>Trachys</i>	<i>minutus</i>	(Linnaeus)	1758	x				JT
<b>BYTURIDAE</b>	<i>Byturus</i>	sp				x			MD
<b>CANTHARIDAE</b>	<i>Ancistronycha</i>	<i>abdominalis</i>	(Fabricius)	1798	x				PP
	<i>Cantharis</i>	<i>obscura</i>	(Linnaeus)	1758	x				PP
	<i>Cantharis</i>	<i>pallida</i>	Goeze	1777		x			PP
	<i>Cantharis</i>	<i>pellucida</i>	Fabricius	1792	x				JT
	<i>Cantharis</i>	<i>rusticus</i>	Fallén	1807	x				JT
	<i>Cantharis</i>	<i>tristis</i>	Fabricius	1797	x				PP
	<i>Cantharis</i>	<i>xanthoparpa</i>	Kiesenwetter	1860	x	x			JM
	<i>Rhagonycha</i>	<i>femorals</i>	(Brullé)	1832		x			JM
	<i>Rhagonycha</i>	<i>lignosa</i>	(Müller)	1764	x				JM
	<i>Rhagonycha</i>	<i>nigriventris</i>	Motshulsky	1860	x				PP
	<i>Rhagonycha</i>	sp				x			MT
<b>CARABIDAE</b>	<i>Agonum</i>	<i>viduum</i>	(Panzer)	1796		x			PP/AM
	<i>Amara</i>	<i>familiaris</i>	(Duftschmid)	1812	x				JM
	<i>Argutor</i>	<i>diligens</i>	(Sturm)	1824		x			MT
	<i>Calodromius</i>	<i>spilotus</i>	(Illiger)	1798		x			MD
	<i>Carabus</i>	<i>nemorals</i>	Müller	1764	x				JT
	<i>Carabus</i>	<i>problematicus</i>	Herbst	1786	x				JT
	<i>Carabus</i>	<i>punctatoauratus</i>	Gernar	1824		x			AM
	<i>Carabus</i>	<i>purpurascens</i>	Fabricius	1787	x	x			JT/BB
	<i>Chlaenius</i>	<i>nigricornis</i>	(Fabricius)	1787		x			BB
	<i>Cicindela</i>	<i>campestris</i>	Linnaeus	1758		x			JM
	<i>Dromius</i>	<i>meridionalis</i>	Dejean	1825			x		PP
	<i>Elaphrus</i>	<i>riparius</i>	(Linnaeus)	1758		x			HP
	<i>Elaphrus</i>	<i>uliginosus</i>	Fabricius	1792		x			HP/BB
	<i>Harpalus</i>	<i>honestus</i>	(Duftschmid)	1812	x				JM
	<i>Harpalus</i>	<i>rufipalpis</i>	Sturm	1818		x			MT
	<i>Harpalus</i>	<i>xanthopus winkleri</i>	Schauberger	1923	x				RV
	<i>Laemostenus</i>	<i>oblongus</i>	Dejean	1828		x			AM
	<i>Melanius</i>	<i>nigrita</i>	(Paykull)	1790		x			MT
	<i>Metallina</i>	<i>lampros</i>	(Herbst)	1784	x				RV
	<i>Ocydromus</i>	<i>geniculatus</i>	(Heer)	1837	x				MT
	<i>Ocydromus</i>	<i>tibialis</i>	(Duftschmid)	1812	x				MT
	<i>Paranchus</i>	<i>albipes</i>	(Fabricius)	1796		x			AM
	<i>Pterostichus</i>	<i>amaroides</i>	(Dejean)	1828		x			AM
	<i>Pterostichus</i>	<i>diligens</i>	(Sturm)	1824		x			MT/PP
	<i>Pterostichus</i>	<i>madidus</i>	(Fabricius)	1775		x			AM
	<i>Pterostichus</i>	<i>xatartii</i>	(Dejean)	1828		x			AM
	<i>Sinechostictus</i>	<i>stomoides</i>	(Dejean)	1831	x				PP
<b>CERAMBYCIDAE</b>	<i>Aegomorphus</i>	<i>clavipes</i>	(Schrank)	1781	x				JT
	<i>Agapanthia</i>	<i>cardui</i>	(Linnaeus)	1767	x				PT/JT
	<i>Agapanthia</i>	<i>villosiviridescens</i>	(De Geer)	1775	x	x			JT/AM/PP
	<i>Alosterna</i>	<i>tabacicolor</i>	(De Geer)	1775	x	x	x		PT/JM
	<i>Anaesthetis</i>	<i>testacea</i>	(Fabricius)	1781	x				PP
	<i>Anastrangalia</i>	<i>dubia</i>	(Scopoli)	1763	x				JM/PT/JT
	<i>Anastrangalia</i>	<i>sanguinolenta</i>	(Linnaeus)	1761		x			PT/AM
	<i>Clytus</i>	<i>arietis</i>	(Linnaeus)	1758	x	x	x		BF/JM/MT/PT/BB/JT/AM/GL/PP
	<i>Deilus</i>	<i>fugax</i>	(Olivier)	1790	x	x			BF/PT/JT/AM/GL
	<i>Dinoptera</i>	<i>collaris</i>	(Linnaeus)	1758	x	x	x		PT/JT/GL
	<i>Exocentrus</i>	<i>adspersus</i>	Mulsant	1846				x	MD
	<i>Grammoptera</i>	<i>ruficornis</i>	(Fabricius)	1781				x	PP
	<i>Iberodorcadion</i>	<i>molitor</i>	(Fabricius)	1775			x		PT
	<i>Judolia</i>	<i>sexmaculata</i>	(Linnaeus)	1758		x			GL/AM
	<i>Leiopus</i>	<i>nebulosus</i>	(Linnaeus)	1758	x	x	x	x	HP/GL/PP
	<i>Mesosa</i>	<i>nebulosa</i>	(Fabricius)	1781				x	MD
	<i>Monochamus</i>	<i>sutor</i>	(Linnaeus)	1758	x	x			BF/MT/JT
	<i>Opsilia</i>	<i>coerulescens</i>	(Scopoli)	1763	x				GL
	<i>Oxymirus</i>	<i>cursor</i>	Linnaeus	1758		x			RV

Famille	Genre	Espèce	Descripteur	Ann.	PaP	DuJ	CaD	RdM	BaL	Récolteur
	<i>Pachytodes</i>	<i>cerambyciformis</i>	(Schrank)	1781	x	x				PT/AM
	<i>Paracorymbia</i>	<i>stragulata</i>	(Germar)	1824	x	x				PT/RV/AM
	<i>Pogonocherus</i>	<i>hispidulus</i>	(Piller & Mitterpacher)	1783	x	x		x		GL/PP
	<i>Pogonocherus</i>	<i>hispidus</i>	(Linnaeus)	1758		x		x		MD/AM
	<i>Pogonocherus</i>	<i>ovatus</i>	(Goeze)	1777		x				BB/MD/GL
	<i>Pseudovadonia</i>	<i>livida</i>	(Fabricius)	1776	x					PT
	<i>Rhagium</i>	<i>inquisitor</i>	Linnaeus	1758	x					JT
	<i>Rhagium</i>	<i>mordax</i>	(De Geer)	1775		x				JM
	<i>Rosalia</i>	<i>alpina</i>	(Linnaeus)	1758			x			JM
	<i>Rutpela</i>	<i>maculata</i>	(Poda)	1761			x			PT
	<i>Saperda</i>	<i>scalaris</i>	(Linnaeus)	1758		x				JT/GL
	<i>Stenopterus</i>	<i>rufus</i>	Linnaeus	1767			x			PT
	<i>Stictoleptura</i>	<i>cordigera</i>	(Fuessly)	1775			x			BB
	<i>Stictoleptura</i>	<i>rubra</i>	(Linnaeus)	1758		x				AM
	<i>Stictoleptura</i>	<i>scutellata</i>	(Fabricius)	1781			x			BB
	<i>Tetrops</i>	<i>praestus</i>	(Linnaeus)	1758			x			BB
<b>CETONIIDAE</b>	<i>Cetonia</i>	<i>aurata</i>	(Linnaeus)	1761			x			PT
	<i>Gnorimus</i>	<i>nobilis</i>	(Linnaeus)	1758			x			PT
	<i>Trichius</i>	<i>fasciatus</i>	(Linnaeus)	1758	x	x	x			PT/JT
	<i>Trichius</i>	<i>rosaceus</i>	(Voët)	1769			x			PT
	<i>Tropinota</i>	<i>hirta</i>	(Poda)	1761			x			PT
<b>CHRYSOMELIDAE</b>	<i>Altica</i>	<i>ampelophaga</i>	Guerin - Méneville	1858	x					JT
	<i>Altica</i>	<i>lythri</i>	Aubé	1843		x				PP
	<i>Altica</i>	<i>oleracea</i>	(Linnaeus)	1758	x	x				SD/PP
	<i>Altica</i>	<i>sp</i>				x				MT
	<i>Aphthona</i>	<i>stussineri</i>	Weise	1888		x				SD
	<i>Aptepoda</i>	<i>splendida</i>	Allard	1860		x				MT/BB
	<i>Calomicrus</i>	<i>circumfusius</i>	(Marsham)	1802	x					SD
	<i>Cassida</i>	<i>flaveola</i>	Thunberg	1794		x				MT
	<i>Cassida</i>	<i>panzeri</i>	Weise	1907		x				PC
	<i>Cassida</i>	<i>rubiginosa</i>	Müller	1776	x	x				BB/PP
	<i>Cassida</i>	<i>sanguinosa</i>	Suffrian	1844		x				HP
	<i>Cassida</i>	<i>viridis</i>	(Linnaeus)	1758	x	x				RV/MT/BB/MD/AM/PP
	<i>Chaetocnema</i>	<i>angustula</i>	(Rosenhauer)	1847	x	x				SD/PP
	<i>Chaetocnema</i>	<i>hortensis</i>	(Geoffroy)	1785	x	x				SD/PP
	<i>Chrysolina</i>	<i>americana</i>	Linnaeus	1758			x			RV
	<i>Chrysolina</i>	<i>fastuosa</i>	(Scopoli)	1763	x	x				MD/AM/PP
	<i>Chrysolina</i>	<i>femorialis</i>	(Olivier)	1790			x			RV/SD/PC
	<i>Chrysolina</i>	<i>gypsophilae</i>	(Küster)	1845			x			JM
	<i>Chrysolina</i>	<i>haemoptera</i>	(Linnaeus)	1758			x			PC
	<i>Chrysolina</i>	<i>interstincta</i>	(Suffrian)	1851			x			PC
	<i>Chrysomela</i>	<i>populi</i>	Linnaeus	1758	x					PP
	<i>Clytra</i>	<i>quadripunctata</i>	(Linnaeus)	1758		x	x			JT/RV/MD/AM
	<i>Crepidodera</i>	<i>fulvicornis</i>	(Fabricius)	1792	x	x				SD
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>aquitanus</i>	Sassi	2001	x	x	x			SD/BB/PC/PP
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>aureolus</i>	Suffrian	1847	x	x				JM/JT/PP
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>biguttatus</i>	(Scopoli)	1763		x				JM/HP/SD/PC/PP
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>bilineatus</i>	(Linnaeus)	1767		x				PC
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>bimaculatus</i>	Fabricius	1781	x					JT
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>bipunctatus</i>	(Linnaeus)	1758			x			BB
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>crassus</i>	Olivier	1791	x					JT
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>cristula</i>	Dufour	1843	x					SD
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>hypochaeridis</i>	(Linnaeus)	1758	x	x				JM/HP/JT/AM/PP
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>labiatus</i>	(Linnaeus)	1761		x				PC/PP
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>marginellus</i>	Olivier	1791	x	x	x			JM/JT/SD/MD
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>octopunctatus</i>	(Scopoli)	1763	x					MD
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>primarius</i>	Harold	1872			x			SD
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>quadripunctatus</i>	Olivier	1808			x			RV/SD/BB/PC/AM
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>quadripustulatus</i>	Gyllenhal	1813		x				AM
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>sericeus</i>	(Linnaeus)	1758		x				HP/AM
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>tibialis</i>	Brisout	1866		x				PC
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>violaceus</i>	Laicharting	1782	x	x				JM/BB/JT/AM
	<i>Cryptocephalus</i>	<i>vittatus</i>	Fabricius	1775		x				BB
	<i>Dibolia</i>	<i>cryptocephala</i>	Koch	1803		x	x			PC
	<i>Dibolia</i>	<i>foersteri</i> (?)	Bach	1859		x				PC
	<i>Epitrix</i>	<i>intermedia</i>	Foudras	1860		x				PP
	<i>Exosoma</i>	<i>lusitanica</i>	(Linnaeus)	1767			x			JM

Famille	Genre	Espèce	Descripteur	Fdp	Ccd	Ccd	RdM	BdL	Récolteur
	<i>Galerucella</i>	<i>lineola</i>	(Fabricius)	1791	x				AM
	<i>Galeruca</i>	<i>monticola</i>	Kiesenwetter	1850		x			RV/BB/PC
	<i>Galeruca</i>	<i>tanacetii</i>	(Linnaeus)	1758	x				PP
	<i>Gastrophysa</i>	<i>viridula</i>	(Linnaeus)	1758	x	x			SD/JT/AM/PP
	<i>Gastrophysa</i>	<i>viridula</i>	(De Geer)	1775			x		BB
	<i>Gonioctena</i>	<i>quinquepunctata</i>	(Fabricius)	1787		x			BB/PC
	<i>Hydrothassa</i>	<i>hannoveriana</i>	(Fabricius)	1775		x			SD/BB/PC/MD
	<i>Hydrothassa</i>	<i>marginella</i>	(Linnaeus)	1758		x			MT/SD/BB/MD/AM
	<i>Hydrothassa</i>	sp				x			MT
	<i>Labidostomis</i>	<i>longimana</i>	(Linnaeus)	1760	x				PP
	<i>Labidostomis</i>	<i>humeralis</i>	(D.H.Schneider)	1792		x			BB
	<i>Labidostomis</i>	<i>taxicornis</i>	(Fabricius)	1792			x		SD
	<i>Lochmaea</i>	<i>caprea</i>	(Linnaeus)	1758		x			SD/MD/PP/AM
	<i>Lochmaea</i>	<i>suturalis</i>	(Thomson)	1866	x				PP
	<i>Longitarsus</i>	<i>holsaticus</i>	(Linnaeus)	1758		x			SD/PP
	<i>Longitarsus</i>	<i>obliteratoides</i>	Gruev	1973			x		PC
	<i>Longitarsus</i>	<i>succineus</i>	(Foudras)	1860			x		PC
	<i>Longitarsus</i>	<i>ventricosus</i>	(Foudras)	1860		x			MT/SD
	<i>Luperus</i>	<i>flavipes</i>	(Linnaeus)	1767			x		SD/PC
	<i>Neocrepidodera</i>	<i>melanopus</i>	(Kutschera)	1860		x			PP
	<i>Neocrepidodera</i>	<i>ferruginea</i>	(Scopoli)	1763	x				SD/PP
	<i>Oreina</i>	<i>alpestris</i>	(Schummel)	1843		x			BB/MD/AM
	<i>Orsodacne</i>	<i>cerasi</i>	(Linnaeus)	1758		x			JM/BB
	<i>Oulema</i>	<i>gallaeciana</i>	(Heyden)	1879		x			MT/BB/PP
	<i>Oulema</i>	<i>melanopus</i>	(Linnaeus)	1758		x			MD
	<i>Phaedon</i>	<i>armoraciae</i>	(Linnaeus)	1758	x	x			SD/PC/MD/PP
	<i>Phaedon</i>	<i>cochleariae</i>	(Fabricius)	1792	x	x			JM/MT/BB/MD/RV/PP
	<i>Phyllotreta</i>	<i>tetrastigma</i>	(Comolli)	1837	x				SD/PC
	<i>Plagiosterna</i>	<i>aenea</i>	(Linnaeus)	1758	x	x		x	MD/AM/PP
	<i>Plateumaris</i>	<i>consimilis</i>	(Schrank)	1781		x			SD/BB/PC/JT/MD/AM/PP
	<i>Plateumaris</i>	<i>discolor</i>	(Panzer)	1795		x			PP
	<i>Plateumaris</i>	<i>sericea</i>	(Linnaeus)	1761		x			AM
	<i>Psylliodes</i>	<i>napi</i>	(Fabricius)	1792	x				PP
	<i>Smaragdina</i>	<i>affinis</i>	(Illiger)	1784		x			PP
	<i>Smaragdina</i>	<i>concolor</i>	(Fabricius)	1792	x	x	x		JM/SD/PC/JT/MD/PP
	<i>Smaragdina</i>	<i>diversipes</i>	(Letzner)	1839	x	x			SD/MD/PP
	<i>Smaragdina</i>	<i>salicina</i>	(Scopoli)	1763		x			AM
<b>CHDAE</b>	<i>Cis</i>	<i>bidentatus</i>	(Olivier)	1790		x			PP
	<i>Ennearthron</i>	<i>cornutum</i>	(Gyllenhal)	1827	x				MT
<b>CLERIDAE</b>	<i>Opilo</i>	<i>mollis</i>	(Linnaeus)	1758		x		x	JM/EL/MD/AM
	<i>Thanasimus</i>	<i>femorialis</i>	(Zetterstedt)	1828		x			GL
	<i>Thanasimus</i>	<i>formicarius</i>	(Linnaeus)	1758	x	x			JT/GL
<b>COCCINELLIDAE</b>	<i>Anatis</i>	<i>ocellata</i>	(Linnaeus)	1758		x			BB
	<i>Chilocorus</i>	<i>bipustulatus</i>	(Linnaeus)	1767				x	PP
	<i>Coccidula</i>	<i>rufa</i>	(Herbst)	1783		x			MT/PP
	<i>Halyzia</i>	<i>sedecimguttata</i>	(Linnaeus)	1758	x	x		x	BB/PP
	<i>Hippodamia</i>	<i>variegata</i>	(Goeze)	1777	x				PP
	<i>Myzia</i>	<i>oblongoguttata</i>	(Linnaeus)	1758		x			BB
	<i>Propylea</i>	<i>quatuordecimpunctata</i>	(Linnaeus)	1758	x				JT
	<i>Subcoccinella</i>	<i>20quatuordecimpunctata</i>	(Linnaeus)	1758	x				PP
<b>CURCULIONIDAE</b>	<i>Acalles</i>	<i>misellus</i>	Boheman	1844				x	PP
	<i>Anthonomus</i>	<i>rubi</i>	(Herbst)	1795	x	x			MT/PP
	<i>Attelabus</i>	<i>nitens</i>	(Scopoli)	1763				x	AM/PP
	<i>Brachyderes</i>	<i>pubescens</i>	Boheman	1833				x	AM
	<i>Ceutorhynchus</i>	<i>pandellei</i>	C. Brisout	1869	x				SD/PP
	<i>Ceutorhynchus</i>	sp				x			MT
	<i>Ceutorhynchus</i>	sp				x			MT
	<i>Choerorhinus</i>	<i>squalidus</i>	Fairmaire	1857				x	EL
	<i>Cionus</i>	<i>alauda</i>	(Herbst)	1784		x			JM
	<i>Crypturgus</i>	<i>cinereus</i>	(Herbst)	1793	x				EL
	<i>Dieckmanniellus</i>	<i>helveticus</i>	(Tourmier)	1867	x				AM
	<i>Hylesinus</i>	<i>toranio</i>	(Danthorne)	1788				x	EL
	<i>Hypera</i>	<i>plantaginis</i>	(De Geer)	1775		x			PP
	<i>Larinus</i>	<i>planus</i>	(Fabricius)	1792		x			PP
	<i>Larinus</i>	<i>turbinatus</i>	Gyllenhal	1835		x			PP
	<i>Leiosoma</i>	<i>muscorum</i>	Ch. Bnsout	1863				x	AM
	<i>Leperisus</i>	<i>wachtlii ssp orn</i>	Reitter	1887				x	EL

Famille	Genre	Espèce	Descripteur	FdP	CdJ	CdO	RdM	BdL	Récolteur
	<i>Limnobaris</i>	<i>dolorosa</i>	(Goeze)	1777		x			AM
	<i>Limnobaris</i>	<i>pilistriata</i>	(Stephens)	1831		x			MT/MD
	<i>Limnobaris</i>	<i>t-album</i>	(Linnaeus)	1758		x			SD/PP
	<i>Magdalis</i>	<i>memnonia</i>	(Gyllenhal)	1837	x				JM
	<i>Magdalis</i>	<i>phlegmatica</i>	(Herbst)	1797		x			MD
	<i>Mogulones</i>	<i>angulicollis</i>	(Schultze)	1897		x			PP
	<i>Nanophyes</i>	<i>brevis</i> (ssp. <i>fallax</i> )	Rey	1893	x				AM
	<i>Nedyus</i>	<i>quadrimaculatus</i>	(Linnaeus)	1758	x	x			PP
	<i>Orobitis</i>	<i>cyanea</i>	(Linnaeus)	1578		x			BB
	<i>Otiorynchus</i>	<i>europunctatus</i>	(Gyllenhal)	1834	x				AM
	<i>Otiorynchus</i>	<i>singularis</i>	(Linnaeus)	1767	x				AM/PP
	<i>Phloetribus</i>	<i>perfoliatus</i>	(Wollaston)	1854			x		EL
	<i>Phyllobius</i>	<i>argentatus</i>	(Linnaeus)	1758	x				JM
	<i>Phyllobius</i>	<i>oblongus</i>	(Linnaeus)	1758		x			AM
	<i>Pissodes</i>	<i>piceae</i>	(Illiger)	1807		x			PP
	<i>Pissodes</i>	<i>pini</i>	(Linnaeus)	1758	x				PP
	<i>Pityophthorus</i>	<i>pityographus</i>	(Ratzeburg)	1837	x				EL
	<i>Pleurodirus</i>	<i>murinus</i>	(Gyllenhal)	1834		x			AM
	<i>Polydrusus</i>	<i>cervinus</i>	(Linnaeus)	1758		x			AM
	<i>Polydrusus</i>	<i>impressifrons</i>	Gyllenhal	1834	x	x			JM/AM
	<i>Polydrusus</i>	<i>prasinus</i>	Olivier	1790	x				JM
	<i>Polydrusus</i>	<i>sparsus</i>	Gyllenhal	1834		x			AM
	<i>Rhinoncus</i>	<i>castor</i>	(Fabricius)	1792	x	x			PP
	<i>Rhinoncus</i>	<i>pericarpus</i>	(Linnaeus)	1758	x	x			MD/AM/PP
	<i>Rhinusa</i>	<i>asellus</i>	(Gravenhorst)	1807	x				PP
	<i>Rhyncholus</i>	<i>elongatus</i>	(Gyllenhal)	1827		x			PP
	<i>Rhyncholus</i>	<i>strangulatus</i>	Perris	1852	x				MD
	<i>Scolytus</i>	<i>rugulosus</i>	(Müller)	1818			x		RV
	<i>Sitona</i>	<i>lineatus</i>	(Linnaeus)	1758		x			JM
	<i>Sitona</i>	<i>regensteiniensis</i>	(Herbst)	1794	x				JM
	<i>Stereonychus</i>	<i>fraxini</i>	(De Geer)	1775	x				JM/PP
	<i>Strophosoma</i>	<i>melanogrammum?</i>	(Forster)	1771	x	x			JM/PP
	<i>Zacliadus</i>	<i>geranii</i>	(Paykull)	1800	x	x			MD/PP
<b>DASYTIDAE</b>	<i>Dasytes</i>	<i>caeruleus</i>	(De Geer)	1774		x			PP
	<i>Dasytes</i>	<i>niger</i>	(Linnaeus)	1767		x			MT/PP
<b>DYTISCIDAE</b>	<i>Iibus</i>	<i>albarracinensis</i>	(Ferry)	1986		x			PP
<b>ELATERIDAE</b>	<i>Actenicerus</i>	<i>siaelandicus</i>	(Müller)	1764		x			HP/MD/PP/AM
	<i>Adelocera</i>	<i>murina</i>	Linnaeus	1758	x	x			HP
	<i>Agriotes</i>	<i>obscurus</i>	(Linnaeus)	1758		x			HP/PP
	<i>Agriotes</i>	<i>pallidulus ?</i>	(Illiger)	1807		x			JM
	<i>Agrypnus</i>	<i>murinus</i>	(Linnaeus)	1758			x		JT
	<i>Ampedus</i>	<i>balteatus</i>	Linnaeus	1758		x			GL
	<i>Ampedus</i>	<i>pomorum</i>	(Herbst)	1784		x			MT/HP
	<i>Anostinus</i>	<i>purpureus</i>	(Poda)	1761	x				PT/HP
	<i>Athous</i>	<i>godarti</i>	Mulsant & Guillebeau	1856	x				HP/JM
	<i>Athous</i>	<i>haemorrhoidalis</i>	(Fabricius)	1801	x	x			MD/GL/PP
	<i>Athous</i>	<i>longicornis</i>	Cardéze	1865		x			BB/MD
	<i>Athous</i>	<i>melanoderes</i>	Mulsant & Guillebeau	1855			x		AM
	<i>Cardiophorus</i>	<i>biguttatus</i>	(Olivier)	1790	x		x		HP/JM/RV/BB
	<i>Cardiophorus</i>	<i>rufipes</i>	Goeze	1777			x		RV/BB
	<i>Ctenicera</i>	<i>cuprea</i>	(Fabricius)	1775	x	x	x		HP/MT/MGL/AM
	<i>Ctenicera</i>	<i>pectinicornis</i>	(Linnaeus)	1758		x			GL
	<i>Dalopius</i>	<i>marginatus</i>	(Linnaeus)	1758	x	x			JM/MT/HP/MD/GL+GL/PP
	<i>Denticollis</i>	<i>rubens</i>	Piller & Mitterpacher	1783		x			JM/RV
	<i>Diacanthous</i>	<i>undulatus</i>	(De Geer)	1774		x			JTGL
	<i>Hemicrepidius</i>	<i>hirtus</i>	(Herbst)	1784	x				JM
	<i>Hemicrepidius</i>	<i>niger</i>	(Linnaeus)	1758					
	<i>Idolus</i>	<i>picipennis</i>	(Bach)	1852	x	x		x	MD/PP
	<i>Limonius</i>	<i>minutus</i>	(Linnaeus)	1758		x	x		MT/HP/PT/RV
	<i>Nothodes</i>	<i>parvulus</i>	(Panzer)	1799				x	MD/PP
	<i>Prosternon</i>	<i>tessellatum</i>	(Linnaeus)	1758	x	x			HP/JT/AM
	<i>Selatosomus</i>	<i>aeneus</i>	(Linnaeus)	1758		x			JM/MD
	<i>Selatosomus</i>	<i>amplicollis</i>	(Germar)	1843			x		HP/MT
<b>ELMIDAE</b>	<i>Elmis</i>	<i>aenea</i>	(Müller)	1806	x				PP
	<i>Elmis</i>	<i>maugetti ? aenea?</i>	Latreille? Müller ?		x				MT
	<i>Esolus</i>	<i>angustatus</i>	(Müller)	1821	x				RV/MT/PP
	<i>Limnius</i>	<i>perrisi</i>	(Dufour)	1843	x				RV/PP

Famille	Genre	Espèce	Descripteur	FdP	CdJ	CdO	RdM	BdL	Récolteur
ENDOMYCHIDAE	<i>Mycetina</i>	<i>cruciata</i>	(Schaller)	1783		x		x	BB/MD/PP
ERIRHINIDAE	<i>Notaris</i>	<i>acridula</i>	(Linnaeus)	1758		x			MT
GEOTRUPIDAE	<i>Anoplotrupes</i>	<i>stercorosus</i>	(Scriba)	1791	x	x	x		PT/BB/JT/PP/AM
	<i>Geotrupes</i>	<i>spiniger</i>	Marsham	1802	x	x			PT/JT/AM
	<i>Trypocopris</i>	<i>pyrenaicus</i>	(Charpentier)	1825	x	x			PT/JM/BB/AM
GYRINIDAE	<i>Gyrinus</i>	<i>dejeani</i>	Brullé	1832				x	PP
	<i>Gyrinus</i>	<i>distinctus</i>	Aubé	1836				x	PP
HISTERIDAE	<i>Hister</i>	<i>unicolor</i>	Linnaeus	1758	x	x			JT/PP
HYDRAENIDAE	<i>Hydraena</i>	<i>minutissima</i> (?)	Stephens	1829	x				MT
	<i>Hydraena</i>	<i>saga</i>	d'Orchymont	1930	x				RV
	<i>Hydraena</i>	<i>truncata</i>	Rey	1885	x				RV
HYDROPHILIDAE	<i>Anacaena</i>	<i>globulus</i>	(Paykull)	1798	x				MT
KATERETIDAE	<i>Heterhelus</i>	<i>scutellaris</i>	(Heer)	1841	ø				PP
	<i>Kateretes</i>	<i>rufilabris</i>	(Latreille)	1807		x			PP
LAEMOPHLOEIDAE	<i>Notolaemus</i>	<i>castaneus</i>	(Erichson)	1845				x	HB
LATRIDIIDAE	<i>Corticicara</i>	<i>gibbosa</i>	(Herbst)	1793	x				RV
LUCANIDAE	<i>Aesalus</i>	<i>scarabaeoides</i>	(Panzer)	1794				x	EL/PP
	<i>Sinodendron</i>	<i>cylindricum</i>	(Linnaeus)	1758		x			PT
MALACHIIDAE	<i>Anthocomus</i>	<i>rufus</i>	(Herbst)	1786	x				JT
	<i>Attalus</i>	<i>arnictus</i>	(Erichson)	1840	x				PP
	<i>Attalus</i>	<i>analis</i>	(Panzer)	1896				x	PP
	<i>Axinotarsus</i>	<i>marginalis</i>	(Laporte de Castelnau)	1840				x	PP
	<i>Clanoptilus</i>	<i>parilis</i>	(Erichson)	1840	x				JT
	<i>Malachius</i>	<i>bipustulatus</i>	(Linnaeus)	1758				x	JM
	<i>Malachius</i>	<i>sp</i>				x			MT
	<i>Micrinus</i>	<i>dimorphus</i>	(Abeille)	1881	x				PP
MELANDRYIDAE	<i>Abdera</i>	<i>bifasciata</i>	(Marsham)	1802				x	HB
	<i>Conopalpus</i>	<i>brevicollis</i>	Kraatz	1855				x	PP
	<i>Marolia</i>	<i>variagata</i>	(Bosc)	1791	x				PP
	<i>Melandrya</i>	<i>caraboides</i>	(Linnaeus)	1760				x	HB
MELOIDAE	<i>Meloe</i>	<i>tuccius</i>	Rossi	1792				x	BB
MELOLONTHIDAE	<i>Anisoplia</i>	<i>villosa</i>	(Goeze)	1777				x	PT
	<i>Hymenoplia</i>	<i>chevrolati</i>	Mulsant	1842				x	PT/BB
	<i>Rhizotrogus</i>	<i>cicatricosus</i>	Mulsant	1842		x			PT
	<i>Rhizotrogus</i>	<i>marginipes</i>	Mulsant	1842				x	PT
MONOTOMIDAE	<i>Rhizophagus</i>	<i>dispar</i>	(Paykull)	1800		x			PP
MORDELLIDAE	<i>Anaspis</i>	<i>publicaria</i> (?)	Costa	1854		x			SD
	<i>Anaspis</i>	<i>sp</i>				x			MT
	<i>Mordellochroa</i>	<i>abdominalis</i>	(Fabricius)	1775	x	x			SD/AM
MYCETOPHAGIDAE	<i>Eulagius</i>	<i>filicornis</i>	(Reitter)	1887				x	PP
	<i>Mycetophagus</i>	<i>quadripustulatus</i>	(Linnaeus)	1761		x		x	BB/MD/PP
NITUDILIDAE	<i>Meligethes</i>	<i>difficilis</i>	(Heer)	1841		x			MT
	<i>Meligethes</i>	<i>umbrosus</i>	Sturm	1845	x				PP
	<i>Pocadius</i>	<i>adustus</i>	Reitter	1888	x				PP
	<i>Soronia</i>	<i>punctatissima</i>	(Illiger)	1794	x				MT
OEDEMERIDAE	<i>Chrysanthia</i>	<i>viridissima</i>	(Linnaeus)	1758	x	x			SD/PP
	<i>Oedemera</i>	<i>femorata</i>	(Scopoli)	1763	x			x	SD/AM/PP
	<i>Oedemera</i>	<i>lunida</i>	(Marsham)	1802	x				SD/PP
	<i>Oedemera</i>	<i>podagrariae</i>	(Linnaeus)	1767	x				SD
	<i>Oedemera</i>	<i>virescens</i>	(Linnaeus)	1767	x				PP
PRIONOCERIDAE	<i>Lobonyx</i>	<i>aeneus</i>	(Fabricius)	1787				x	PP
RUTELIDAE	<i>Phyllopertha</i>	<i>horticola</i>	(Linnaeus)	1738	x	x			JT/JM/GL/JT/PP
	<i>Lasiorynchites</i>	<i>sericeus</i>	(Herbst)	1797				x	BB
SALPINGIDAE	<i>Lissodema</i>	<i>denticolle</i>	(Gyllenhal)	1813				x	HB/PP
	<i>Lissodema</i>	<i>litturatum</i>	(Costa)	1847				x	PP
	<i>Salpingus</i>	<i>planirostris</i>	(Fabricius)	1787	x			x	HB/PP/AM
	<i>Sphaeriestes</i>	<i>castaneus</i>	(Panzer)	1796		x			MD
SCARABAEIDAE	<i>Euoniticellus</i>	<i>fulvus</i>	(Goeze)	1777		x			AM
	<i>Euoniticellus</i>	<i>pallipes</i>	(Fabricius)	1798	x				JT
	<i>Onthophagus</i>	<i>fracticornis</i>	(Preyssler)	1790		x			AM
	<i>Onthophagus</i>	<i>furcatus</i>	(Fabricius)	1781	x				JT
	<i>Onthophagus</i>	<i>verticicornis</i>	(Laicharting)	1781		x			AM
	<i>Sisyphus</i>	<i>schaefferi</i>	(Linnaeus)	1758				x	PT/BB
SILPHIDAE	<i>Phosphuga</i>	<i>atrata</i>	(Linnaeus)	1758		x			JM
	<i>Thanatophilus</i>	<i>rugosus</i>	(Linnaeus)	1758	x				PP
SILVANIDAE	<i>Uleiota</i>	<i>planata</i>	(Linnaeus)	1761				x	MD
STAPHYLINIDAE	<i>Aloconata</i>	<i>currax</i>	(Kraatz)	1856	x				MT

Famille	Genre	Espèce	Descripteur	FdP	CdJ	CdO	RdM	SdL	Récolteur
	<i>Aloconata</i>	<i>sulcifrons</i>	(Stephens)	1832	x				MT
	<i>Anthophagus</i>	<i>muticus</i>	Kiesenwetter	1850	x				PP
	<i>Astenus</i>	<i>uniformis</i> (?)	Dejean	1833		x			RV
	<i>Athea</i>	<i>falociosa</i>	(Sharp)	1869		x			MT
	<i>Bryaxis</i>	<i>mulsantii</i>	(Kiesenwetter)	1850	x				MT
	<i>Emus</i>	<i>hirtus</i>	(Linnaeus)	1758		x			AM
	<i>Discerota</i>	<i>torrentum</i>	(Kiesenwetter)	1850	x				DD
	<i>Eusphalerum</i>	<i>angustum</i>	(Kiesenwetter)	1850		x			MT
	<i>Eusphalerum</i>	<i>minutum</i>	(Fabricius)	1792		x			PP
	<i>Eusphalerum</i>	<i>torquatum</i>	(Marsham)	1802	x				MT/PP
	<i>Gabrius</i>	<i>breviventer</i>	(Sperk)	1835		x			MT
	<i>Geodromicus</i>	<i>nigrita</i>	(P.W.J. Müller)	1821	x				MT
	<i>Geostiba</i>	<i>myops</i>	(Kiesenwetter)	1850	x				DD
	<i>Hydrosmecta</i>	<i>eximia</i>	(Sharp)	1869	x				MT
	<i>Leptusa</i>	<i>fumida</i>	(Erichson)	1839	x				MT
	<i>Leptusa</i>	<i>pulchella</i>	(Mannerheim)	1831		x			DD
	<i>Lesteva</i>	<i>pubescens</i>	Mannerheim	1830	x				MT
	<i>Lordithon</i>	<i>funulatus</i>	(Linnaeus)	1760		x			PP
	<i>Myllaena</i>	<i>brevicornis</i>	(Matthews)	1838	x				MT
	<i>Ocalea</i>	<i>picata</i>	(Stephens)	1839	x				MT
	<i>Ochtheophilum</i>	<i>fracticorne</i>	(Paykull)	1800		x			MT
	<i>Ochtheophilus</i>	<i>aureus</i>	(Fauvel)	1871	x				MT
	<i>Ochtheophilus</i>	<i>praepositus</i>	Mulsant & Rey	1878	x				MT
	<i>Omalium</i>	<i>caesum</i>	Gravenhorst	1806	x				DD
	<i>Othius</i>	<i>subuliformis</i>	Stephens	1833	x				DD
	<i>Oxypoda</i>	<i>alternans</i>	(Gravenhorst)	1802	x				DD
	<i>Oxypoda</i>	<i>annularis</i>	(Mannerheim)	1830	x				DD
	<i>Oxypoda</i>	<i>brevicornis</i>	(Stephens)	1832	x				DD
	<i>Oxypoda</i>	<i>praecox</i>	Erichson	1839	x				DD
	<i>Oxypoda</i>	<i>vottata</i>	Maerkel	1842	x				DD
	<i>Philonthus</i>	<i>nigrita</i>	(Gravenhorst)	1806		x			MT
	<i>Philonthus</i>	sp				x			MD
	<i>Platystethus</i>	<i>cornutus</i>	(Gravenhorst)	1802	x				MT
	<i>Platystethus</i>	<i>nitens</i>	(C. Sahlberg)	1832	x				MT
	<i>Quedius</i>	<i>lateralis</i>	(Gravenhorst)	1802			x		PP
	<i>Quedius</i>	<i>umbrinus</i>	Erichson	1839	x				DD
	<i>Quedius</i>	<i>unicolor</i>	Kiesenwetter	1847		x			MT
	<i>Quedius</i>	<i>xanthopus</i>	Erichson	1839		x			RV/DD
	<i>Stenus</i>	<i>cicindeloides</i>	(Schaller)	1783	x	x			MT/PP
	<i>Stenus</i>	<i>clavicornis</i>	(Scopoli)	1763		x			MT
	<i>Stenus</i>	<i>eumerus</i>	Kiesenwetter	1850		x			MT
	<i>Stenus</i>	<i>flavipes</i>	Stephens	1833	x	x			MT/PP
	<i>Stenus</i>	<i>oscillator</i>	Rye	1870	x				MT
	<i>Stenus</i>	<i>nitidiusculus</i>	Stephens	1833		x			MT
	<i>Stenus</i>	<i>providus</i>	Erichson	1839		x			PP
	<i>Stenus</i>	<i>similis</i>	(Herbst)	1784	x				PP
	<i>Tachinus</i>	sp				x			MD
	<i>Tachyporus</i>	<i>scitulus</i>	Erichson	1839		x			MT
	<i>Thinodromus</i>	<i>arcuatus</i>	(Stephens)	1834	x				MT
	<i>Thinodromus</i>	<i>distinctus</i>	(Fairmaire-Laboulbène)	1856	x				MT
<b>TENEBRIONIOAE</b>	<i>Asida</i>	<i>jurinei</i>	Solier	1836			x		JM
	<i>Blaps</i>	<i>mucronata</i>	Latreille	1804			x		BF
	<i>Bolitophagus</i>	<i>reticulatus</i>	(Linnaeus)	1767			x		PP
	<i>Corticeus</i>	<i>unicolor</i>	(Piller & Mitterpacher)	1783		x			RV
	<i>Diaperis</i>	<i>boleti</i>	(Linnaeus)	1758			x		MD
	<i>Eledona</i>	<i>agricola</i>	(Herbst)	1783			x		MD
	<i>Isomira</i>	<i>antennata</i>	Panz	1798			x		PP
	<i>Lagria</i>	<i>hirta</i>	(Linnaeus)	1758			x		PP
	<i>Nalassus</i>	<i>dryadophilus</i>	(Mulsant)	1854			x		AM
	<i>Omophilus</i>	<i>lepturoides</i>	(Fabricius)	1787			x		JM
	<i>Omophilus</i>	<i>proteus</i> (?)	Kirsh	1869			x		RV
	<i>Platydemus</i>	<i>violaceum</i>	(Fabricius)	1790			x		MD
	<i>Probaticus</i>	<i>laticollis</i>	(Küster)	1850			x		MD
	<i>Pseudocistela</i>	<i>ceramboides</i>	(Linnaeus)	1764			x		HB
<b>THROSCIDAE</b>	<i>Aulonothroscus</i>	<i>brevicollis</i>	(Bonvouloir)	1859			x		EL
<b>TROGOSITIDAE</b>	<i>Thymalus</i>	<i>limbatus</i>	(Fabricius)	1787		x		x	BB/MD/AM
<b>ZOPHERIDAE</b>	<i>Synchita</i>	<i>humeralis</i>	(Fabricius)	1792	x				EL

Famille	Genre	Espèce	Descripteur	FdP	CdJ	CdO	RdM	BdL	Récolteur
<b>DIPTERA</b>									
<b>ASILIDAE</b>	<i>Dasygogon</i>	<i>diadema</i>	(Fabricius)	1781					JMA (Le Boulou 66)
	<i>Dysmachus</i>	<i>hamulatus</i>	(Loew)	1854		x			JMA
	<i>Dysmachus</i>	<i>harpas</i>	Villeneuve	1904	x				JMA
	<i>Dysmachus</i>	<i>hiulcus</i>	(Pandellé)	1905		x			JMA
	<i>Dystolmus</i>	<i>kieserwetteri</i>	(Loew)	1854		x			JMA
	<i>Laphria</i>	<i>bomboides</i>	Macquart	1849				x	JMA
	<i>Laphria</i>	<i>ephippium</i>	(Fabricius)	1781	x				JMA
	<i>Laphria</i>	<i>flava</i>	(Linnaeus)	1791		x			JMA
	<i>Lasiopogon</i>	<i>sp</i>				x			JMA
	<i>Machimus</i>	<i>chrysitis</i>	(Meigen)	1820		x			JMA
	<i>Machimus</i>	<i>lacinulatus</i>	(Loew)	1854		x			JMA
<b>HEMIPTERA</b>									
<b>ACANTHOSOMATIDAE</b>	<i>Cyphostethus</i>	<i>tristriatus</i>	(Fabricius)	1787		x			JS
	<i>Elasmucha</i>	<i>grisea</i>	(Linnaeus)	1758	x				JS
<b>ANTHOCORIDAE</b>	<i>Acompocoris</i>	<i>alpinus</i>	Reuter	1875	x				PM
	<i>Anthocoris</i>	<i>nemorialis</i>	(Fabricius)	1794		x			JS/PM
	<i>Anthocoris</i>	<i>nemorum</i>	(Linnaeus)	1761	x				PM
	<i>Anthocoris</i>	<i>sarothamni</i>	Douglas & Scott	1865	x				PM
	<i>Cardiastethus</i>	<i>fasciiventris</i>	(Garbiglietti)	1869	x				PM
	<i>Orius</i>	<i>horvathi</i>	(Reuter)	1884	x				JS
	<i>Onus</i>	<i>niger</i>	(Wolff)	1811	x				JS/PM
	<i>Tetraphleps</i>	<i>bicuspis</i>	(Herrich-Schaeffer)	1835	x				JS
<b>COREIDAE</b>	<i>Arenocoris</i>	<i>sp.</i>				x			PM
	<i>Coreus</i>	<i>marginatus</i>	(Linnaeus)	1758	x				JS
	<i>Coriomeris</i>	<i>affinis</i>	(Herrich-Schaeffer)	1839	x				PM
	<i>Coriomeris</i>	<i>denticulatus</i>	(Scopoli)	1763	x				JS
	<i>Enopiops</i>	<i>scapha</i>	(Fabricius)	1794		x			JS
	<i>Spathocera</i>	<i>dalmanii</i>	(Schilling)	1829		x			JS/PM
	<i>Syromastus</i>	<i>rhombeus</i>	(Linnaeus)	1767	x				JS
<b>CYDNIDAE</b>	<i>Legnotus</i>	<i>picipes</i>	(Fallén)	1807		x			JS
	<i>Sehirus</i>	<i>sp.</i>			x				JS/PM
<b>GERRIDAE</b>	<i>Gerris</i>	<i>costae</i>	(Herrich-Schaeffer)	1850		x			JS
	<i>Gerris</i>	<i>gibbifer</i>	Schummel	1832	x				JS
<b>LYGAEIDAE</b>	<i>Cymus</i>	<i>glauddicolor</i>	Hahn	1832		x			JS
	<i>Drymus</i>	<i>ryeii</i>	(Douglas & Scott)	1865		x			PM
	<i>Emblethis</i>	<i>sp</i>			x				PM
	<i>Ischnocoris</i>	<i>sp</i>			x				JS
	<i>Ischnodenus</i>	<i>quadratus</i>	Fieber	1836		x			PM
	<i>Kleidocerys</i>	<i>ericae</i>	(Horváth)	1908	x				JS
	<i>Kleidocerys</i>	<i>resedae</i>	(Panzer)	1797	x				JS
	<i>Kleidocerys</i>	<i>sp (intermédiaires)</i>			x				JS
	<i>Lygaeus</i>	<i>questris</i>	(Linnaeus)	1758	x				JS
	<i>Macroplox</i>	<i>fasciata</i>	(Herrich-Schaeffer)	1835		x			JS
	<i>Macroplox</i>	<i>preyssleri</i>	(Fieber)	1837		x			PM
	<i>Nysius</i>	<i>ericae</i>	(Schilling)	1829	x				JS
	<i>Peritrechus</i>	<i>gracilicornis</i>	Puton	1877	x				PM
	<i>Plinthisus</i>	<i>brevipennis</i>	(Latreille)	1807		x			PM
	<i>Rhyparochromus</i>	<i>pini</i>	(Linnaeus)	1758	x	x			PM/JS
	<i>Scolopostethus</i>	<i>decoratus</i>	(Hahn)	1833		x			PM
	<i>Scolopostethus</i>	<i>thomsoni</i>	Reuter	1875		x			PM
	<i>Spilostethus</i>	<i>pandurus</i>	(Scopoli)	1763		x			JS
	<i>Trapezonotus</i>	<i>ullrichi</i>	Fieber	1837	x				PM
	<i>Tropidothorax</i>	<i>leucopterus</i>	(Goetze)	1778	x				JS
<b>MEMBRACIDAE</b>	<i>Centrotus</i>	<i>cornutus</i>	(Linnaeus)	1758	x				JS
<b>MICROPHYSIDAE</b>	<i>Loricula</i>	<i>pselaphiformis</i>	Curtis	1833	x	x			JS/PM
	<i>Myrmedobia</i>	<i>coleoprata</i>	(Fallén)	1807		x			JS
<b>MIRIDAE</b>	<i>Adelphocoris</i>	<i>seticornis</i>	(Fabricius)	1775	x				JS
	<i>Campylomma</i>	<i>verbasci</i>	(Meyer-Dür)	1843	x				JS/PM
	<i>Capsodes</i>	<i>flavomarginatus</i>	(Donovan)	1798	x				JS/PM
	<i>Capsus</i>	<i>ater</i>	(Linnaeus)	1758	x				JS
	<i>Charagochilus</i>	<i>gylenhalii</i>	(Fallén)	1807		x			JS
	<i>Chlamydatus</i>	<i>pulicarius</i>	(Fallén)	1807	x	x			JS/PM
	<i>Chlamydatus</i>	<i>pullus</i>	(Reuter)	1870	x				PM
	<i>Cremnocephalus</i>	<i>albolineatus</i>	Reuter	1874	x				JS
	<i>Deraeocoris</i>	<i>lutescens</i>	(Schilling)	1837	x				JS/PM

Famille	Genre	Espèce	Descripteur	FdP	CdJ	CdO	RdM	BdL	Récolteur
	<i>Deraeocoris</i>	<i>serenus</i>	(Douglas & Scott)	1868	x				JS
	<i>Dichroscytus</i>	sp				x			JS/PM
	<i>Euryopicoris</i>	<i>nitidus</i>	(Meyer-Dür)	1843		x			JS
	<i>Hadrodemus</i>	<i>m-flavum</i>	(Goeze)	1778	x				JS
	<i>Heterocordylus</i>	<i>tibialis</i>	(Hahn)	1833	x	x			JS
	<i>Honistus</i>	<i>orientalis</i>	(Gmelin)	1790	x				JS/PM
	<i>Leptopterna</i>	<i>dolabrata</i>	(Linnaeus)	1758	x	x			JS
	<i>Lygus</i>	<i>gemellatus</i>	(Herrich-Schaeffer)	1835	x				JS
	<i>Lygus</i>	<i>pratensis</i>	(Linnaeus)	1758	x	x			JS
	<i>Lygus</i>	<i>rugulipennis</i>	Poppius	1911	x				JS
	<i>Lygus</i>	<i>wagneri</i>	Remane	1955	x	x			JS
	<i>Mecomma</i>	<i>ambulans</i>	(Fallén)	1807	x				PM
	<i>Miris</i>	<i>striatus</i>	(Linnaeus)	1758	x				PM
	<i>Myrmecophyes</i>	<i>gallicus</i>	Wagner	1976		x			JS
	<i>Notostra</i>	sp			x	x			JS
	<i>Orthocephalus</i>	<i>corniceus</i>	(Fabricius)	1777	x				PM
	<i>Orthocephalus</i>	<i>saltator</i>	(Hahn)	1835	x				JS/PM
	<i>Pachytomeila</i>	<i>parallela</i>	(Meyer-Dür)	1843		x			JS
	<i>Phoenicocoris</i>	<i>dissimilis</i>	(Reuter)	1878		x			PM
	<i>Plagiognathus</i>	<i>arbustorum</i>	(Fabricius)	1794	x				JS
	<i>Psaltus</i>	<i>ambiguus</i>	(Fallén)	1807	x				JS/PM
	<i>Stenodema</i>	<i>calcarata</i>	(Fallén)	1807	x	x			JS/PM
	<i>Stenodema</i>	<i>hoisata</i>	(Fabricius)	1787	x	x			JS
	<i>Stenodema</i>	<i>laevigata</i>	(Linnaeus)	1758	x	x			JS
	<i>Stenodema</i>	<i>virens</i>	(Linnaeus)	1767		x			JS
	<i>Strongylocoris</i>	sp.			x	x			JS
<b>NABIDAE</b>	<i>Nabis</i>	<i>ericetorum</i>	Scholtz	1847		x			JS
	<i>Nabis</i>	<i>pseudoferus ibericus</i>	Remane	1962		x			JS
	<i>Nabis</i>	<i>rugosus</i>	(Linnaeus)	1758	x				JS/PM
<b>PENTATOMIDAE</b>	<i>Aelia</i>	<i>acuminata</i>	(Linnaeus)	1758	x				JS
	<i>Aelia</i>	<i>klugii</i>	Hahn	1833		x			JS
	<i>Carpocoris</i>	<i>purpureipennis</i>	(De Geer)	1773	x				JS
	<i>Chlorochroa</i>	<i>juniperina</i>	(Linnaeus)	1758		x			JS
	<i>Eurydema</i>	<i>cyanea</i>	(Fieber)	1864		x			JS
	<i>Eurydema</i>	<i>oleracea</i>	(Linnaeus)	1758	x				JS
	<i>Eysarcoris</i>	<i>aeneus</i>	(Scopoli)	1763	x				JS
	<i>Graphosoma</i>	<i>lineatum</i>	(Linnaeus)	1758	x				JS
	<i>Holcostethus</i>	<i>vernalis</i>	(Wolff)	1804	x				JS
	<i>Neottiglossa</i>	<i>leporina</i>	(Herrich-Schaeffer)	1830	x				PM
	<i>Palomena</i>	<i>prasina</i>	(Linnaeus)	1761	x				JS
	<i>Piezodorus</i>	<i>lituratus</i>	(Fabricius)	1794	x	x			JS
	<i>Sciocoris</i>	<i>microphthalmus</i>	Flor	1860		x			JS
<b>PLATASPIDIDAE</b>	<i>Coptosoma</i>	<i>scutellatum</i>	(Geoffroy)	1785	x				JS/PM
<b>REDUVIIDAE</b>	<i>Phymata</i>	<i>crassipes</i>	(Fabricius)	1775		x			JS
	<i>Rhynocoris</i>	<i>annulatus</i>	(Linnaeus)	1758	x				PM
	<i>Rhynocoris</i>	<i>cuspidatus</i>	Ribaut	1921	x				JS
<b>RHOPALIDAE</b>	<i>Brachycarenum</i>	<i>tigrinus</i>	(Schilling)	1829	x				JS
	<i>Rhopalus</i>	<i>parumpunctatus</i>	Schilling	1829	x	x			JS/PM
	<i>Stictopleurus</i>	<i>crassicornis</i>	(Linnaeus)	1758	x	x			JS
	<i>Stictopleurus</i>	<i>punctatonervosus</i>	(Goeze)	1778	x				JS
	<i>Stictopleurus</i>	sp			x				JS
<b>SALDIDAE</b>	<i>Saldula</i>	<i>c-album</i>	(Fieber)	1859	x				JS
	<i>Saldula</i>	<i>saltatoria</i>	(Linnaeus)	1758	x				JS
<b>SCUTELLERIDAE</b>	<i>Eurygaster</i>	<i>maura</i>	(Linnaeus)	1758	x				JS
	<i>Eurygaster</i>	<i>testudinana</i>	(Geoffroy)	1785	x				PM
<b>TINGIDAE</b>	<i>Dictyla</i>	<i>convergens</i>	(Herrich-Schaeffer)	1835		x			JS
<b>VELIIDAE</b>	<i>Velia</i>	sp			x				JS
<b>MECOPTERA</b>									
<b>PANORPIDAE</b>	<i>Panorpa</i>	<i>germanica</i>	(Linnaeus)	1758	x				JS
<b>HYMENOPTERA</b>									
<b>APHELINIDAE</b>	<i>Coccophagoides</i> ?	sp						x	GD
<b>AULACIDAE</b>	<i>Aulacus</i>	<i>striatus</i>	Jurine	1807				x	GD
<b>BRACONIDAE</b>	<i>Doryctinae</i>	sp						x	GD
	<i>Schizoprimum</i>	sp						x	GD
	<i>Wroughtonia</i>	<i>spinator</i>	(Lepelletier)	1825			x		GD
<b>CHALCIDIDAE</b>	<i>Proconura</i>	<i>nigripes</i>	(Fonscolombe)	1832				x	GD



Famille	Genre	Espèce	Descripteur	FdP	CdJ	CdO	RdM	BdL	Récolteur		
ENCYRTIDAE	<i>Aschitus</i>	sp						x	GD		
	<i>Cheiloneurus</i>	sp						x	GD		
	<i>Encyrtus</i>	<i>infidus</i>	(Rossi)	1790					x	GD	
	<i>Ercydnus</i>	sp						x	GD		
	<i>Habrolepis</i>	sp						x	GD		
	<i>Homalotylus</i>	<i>flaminus</i> ?	(Dalman)	1820	x					GD	
	<i>Paratrachnemoidea</i>	<i>malenotti</i>	(Mercet)	1918					x	GD	
	<i>Prionomitus</i>	<i>mitratus</i>	(Dalman)	1820	x					GD	
	<i>Sectiliclava</i>	<i>cleone</i>	(Walker)	1844	x					GD	
	EULOPHIDAE	<i>Achrysocharoides</i>	sp						x	GD	
<i>Aprostocetus</i>		sp		x					x	GD	
<i>Baryscapus</i>		sp		x					x	GD	
<i>Cirrospilus</i>		sp		x						GD	
<i>Closterocerus</i>		sp						x		GD	
<i>Diglyphus</i>		sp		x						GD	
<i>Elachertus</i>		sp		x				x		GD	
<i>Entedon</i>		sp		x						GD	
<i>Euderus</i>		sp						x		GD	
<i>Omphale</i>		sp		x						GD	
<i>Pediobius</i>		sp		x						GD	
<i>Sigmophora</i>		<i>brevicornis</i>	(Panzer)	1804	x					GD	
<i>Tamarixia</i>		sp			x					GD	
EUELMIDAE		<i>Calosota</i>	<i>aestivalis</i>	Curtis	1836				x		GD
	<i>Eupelmus</i>	<i>nubilipennis</i>	Förster	1860				x	x	GD	
EURYTOMIDAE	<i>Bruchophagus</i>	sp			x					GD	
	<i>Eurytoma</i>	sp			x				x	GD	
	<i>Tetramesa</i>	sp			x					GD	
ICHNEUMONIDAE	<i>Rhyssella</i>	<i>approximator</i> ?	(Fabricius)	1793					x	GD	
PTEROMALIDAE	<i>Cecidostiba</i>	<i>semifascia</i>	(Walker)	1835					x	GD	
	<i>Chlorocyclus</i>	sp			x					GD	
	<i>Gastrancistrus</i>	sp			x					GD	
	<i>Meraporus</i>	sp			x					GD	
	<i>Mesopolobus</i>	sp			x					GD	
	<i>Miscogaster</i>	sp			x					GD	
	<i>Pachyneuron</i>	sp			x				x	GD	
	<i>Pseudocatolaccus</i>	<i>nitescens</i>	(Walker)	1834	x					GD	
	<i>Pteromalus</i>	sp			x				x	GD	
	<i>Sphegigaster</i>	sp			x					GD	
	<i>Stenoselma</i>	<i>nigrum</i>	Delucchi	1956					x	GD	
	<i>Systasis</i>	sp			x				x	GD	
	STEPHANIDAE	<i>Stephanus</i>	<i>serrator</i>	(Fabricius)	1798				x	x	GD
	TORYMIDAE	<i>Idiomacromerus</i>	sp			x					GD
<i>Torymus</i>		sp			x					GD	
XIPHYDRIIDAE	<i>Xiphrydia</i>	<i>picta</i>	Konow	1897					x	GD	



## SOMMAIRE

---

M. DEBREUIL	Editorial	1
R. COSTESSEQUE	Ornementation de la tête des <i>Cryptocephalus</i> - (Coleoptera Chrysomelidae)	2/12
A. MOLLARD	<i>Carabus (Mesocarabus) lusitanicus</i> ssp. <i>sayagoensis</i> nova : une nouvelle sous-espèce espagnole - (Coleoptera Carabidae)	12/13
P. DUQUESNEL	A propos du rapprochement proposé des sous-genres <i>Chrysocarabus</i> Thomson, 1875 et <i>Iniopachys</i> Solier, 1848 - (Coleoptera Carabidae)	14/16
E. MERCERON	Au sujet de quelques Coléoptères alpins	16
C. SAUTIERE & P. JACQUOT	Observations sur quelques Cerambycidae peu communs rencontrés en région Rhône-Alpes entre les années 1999 et 2005 - (Coleoptera)	18/27
F. CLEMENT	Le piège à sang... nez sensibles, s'abstenir	28
M. DEBREUIL	Compte rendu de la sortie annuelle de la Société Entomologique de France des 18,19 et 20 juin 2005 dans les départements de l'Aude et des Pyrénées-Orientales	29/40

---