

# Troisième année d'inventaire entomologique sur les campus de Brest et Nantes d'IMT Atlantique

## *Note de terrain*



*Année de réalisation : 2023*

*Rédaction : mai 2024*



**IMT Atlantique**  
Bretagne-Pays de la Loire  
École Mines-Télécom

**Prospections de terrain & identifications** : Mathieu CLAISSE & Floriane FLACHER-GESLIN (campus de Brest) ; Thomas CHERPITEL & Baptiste HUBERT (campus de Nantes).

**Analyse et rédaction** : Thomas CHERPITEL & Baptiste HUBERT & Floriane FLACHER-GESLIN

**Photographies de couverture** : de gauche à droite : *Halictus scabiosae* (D. Roustide) - *Anatis ocellata* (B. Maurouard) - *Tritomegas bicolor* (B. Maurouard)

**Cette note doit être référencée comme suit** : CHERPITEL T., FLACHER-GESLIN F., & HUBERT B. 2024. Troisième année d'inventaire entomologique sur les campus de Brest et Nantes d'IMT Atlantique - *Note de terrain*. Rapport GRETIA pour IMT Atlantique. 7p + annexes

## Contexte de l'étude

IMT Atlantique porte un projet sur la préservation de la biodiversité sur ses campus de Nantes et Brest. Chacun de ces deux campus présente une superficie d'espaces verts d'environ 6 hectares, répartis entre des pelouses, des espaces récréatifs ou dédiés aux sports et des espaces qui devraient laisser plus de place à la biodiversité. L'objectif pour les années à venir est de laisser la flore autochtone se renforcer grâce à une gestion différenciée, et d'associer les étudiants et les agents en charge de la gestion des espaces verts au projet.

Afin de mesurer si cette gestion en faveur de la biodiversité a un impact favorable sur l'entomofaune, IMT Atlantique sollicite le GRETIA pour des inventaires entomologiques depuis 2021. Ainsi, en plus de poursuivre les inventaires initiés sur les abeilles solitaires, cette année 2023 a été l'occasion d'étudier plus particulièrement de nouveaux groupes : les hémiptères (« punaises » - Campus de Nantes) et les coccinelles (campus de Brest).

## Matériels et méthodes

### 1. Sites d'études

Les prospections ont eu lieu sur les zones échantillonnées lors des précédents inventaires à savoir (Figure 1) :

- Pour le campus de Brest : quatre zones principales d'échantillonnage
  - o nord du campus (friche)
  - o centre-est du campus (prairie)
  - o sud du campus (friche)
  - o abords du terrain de sport à l'ouest
- Pour le campus de Nantes : grande zone d'échantillonnage à l'ouest du campus

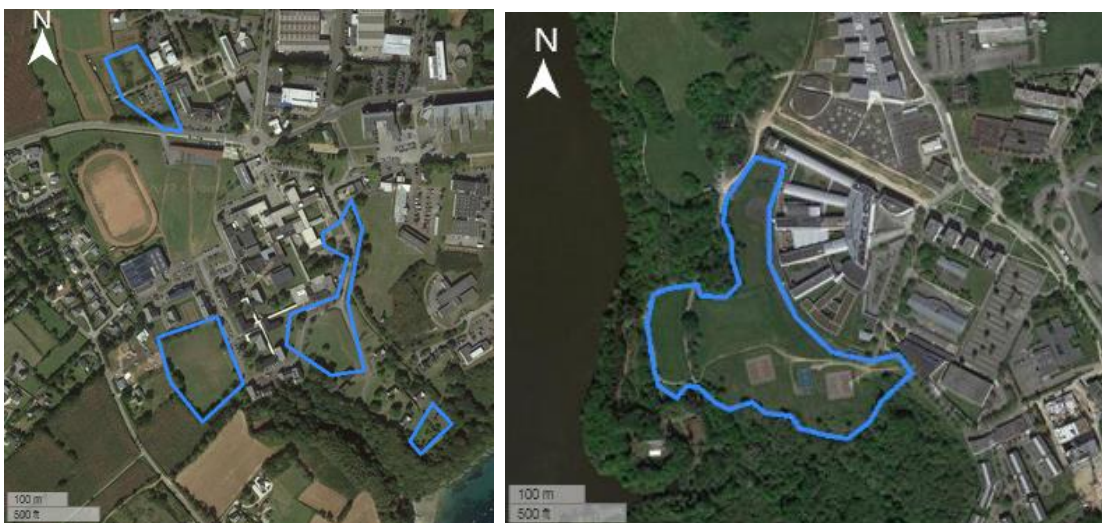


Figure 1 : Localisation des stations prospectées sur le site (source : GoogleSatellite et Geonature GRETIA)

## 2. Méthode d'échantillonnage mise en place

Des chasses à vue (inventaire opportuniste au filet à papillons filets fauchoir et nappe de battage) ont été réalisées les 17 mai (avec personnels de l'établissement) et 10 août 2023 pour le campus de Brest et le 25 mai et le 22 juin 2023 (avec personnels de l'établissement pour ces deux dates) pour le campus de Nantes. Ces prospections ont ciblé préférentiellement les abeilles, hémiptères et coccinelles mais d'autres taxons ont été notés de manière opportuniste. Les prospections ont été faites dans des conditions météorologiques correctes (beau temps, peu de vent, températures clémentes). Les spécimens ne pouvant pas être identifiés sur le terrain ont été prélevés et mis en collection pour identification au laboratoire sous loupe binoculaire à l'aide de clés de détermination et de collections de référence.

## Résultats

### 1. Synthèse des observations

Au total 325 données, tous taxons confondus, ont été récoltées au cours de ces prospections. Parmi ces données :

Ordres	Brest		Nantes	
	N données	N taxons	N données	N taxons
Araignées	/	/	4	4
<b>Coléoptères(dont coccinelles)</b>	<b>16</b>	<b>9</b>	<b>26</b>	<b>24</b>
Diptères	/	/	8	7
<b>Hémiptères</b>	<b>1</b>	<b>1</b>	<b>109</b>	<b>101</b>
<b>Hyménoptères (dont abeilles)</b>	<b>49</b>	<b>26</b>	<b>55</b>	<b>49</b>
Lépidoptères	4	3	27	23
Odonates	/	/	6	4
Orthoptères	/	/	15	14
Autres (Blattoptères, Dermaptères, Neuroptères)	2	2	3	3
<b>TOTAL</b>	<b>72</b>	<b>41</b>	<b>253</b>	<b>229</b>

Tableau 1 : Résumé des données collectées et taxons observés par campus en 2023 (majorité des identifications faites à l'espèce, parfois au genre uniquement)

### 2. Résultats pour les groupes ciblés

- **Les abeilles (Hymenoptera - clade des Anthopila)**

En 2023, 40 espèces d'abeilles ont été observées sur le campus de Nantes, 22 sur le campus de Brest (cf Annexe - Tableau 1). Sur le site de Nantes (avec les observations également faites en 2021 et 2022 cf rapports précédents), la diversité d'abeilles observée est vraiment intéressante avec la présence d'espèces exigeantes du point de vue des ressources alimentaires ou du type de nidification et quelques espèces bien thermophiles. La gestion mise en place depuis quelques années s'avère donc bien favorable à ce groupe comme déjà évoqué dans les précédents rapports sur ce site. Des

observations intéressantes et nouvelles ont également été faites sur le campus de Brest. Parmi les espèces présentant un intérêt particulier sur ces campus :

Campus	Espèce	Commentaire
Brest	<i>Andrena pilipes</i> (1 <sup>e</sup> mention sur le site en 2023)	Peu fréquente dans le nord du Massif armoricain, essentiellement littorale
	<i>Lasioglossum xanthopus</i> (1 <sup>e</sup> mention sur le site en 2023)	Rare en Bretagne, plus commune en Pays de la Loire, sans doute seulement littoral dans le Finistère, thermophile - Statut d'espèce « quasi menacée » dans la liste rouge des abeilles d'Europe (Niето <i>et al.</i> 2014)
	<i>Eucera nigrescens</i> (1 <sup>e</sup> mention sur le site en 2023)	Peu commune dans le nord Bretagne, plutôt affiliée aux zones prairiales bien pourvues en Fabacées
	<i>Sphcodes reticulatus</i>	Assez peu commune en Bretagne, plus commune en Pays de la Loire, espèce parasite des nids d'abeilles du genre <i>Andrena</i> (dont <i>A. dorsata</i> observée sur le site en 2021 et 2022)
Nantes	<i>Andrena russula</i> (1 <sup>e</sup> mention sur le site en 2023)	Rare dans le nord-ouest de la France. Oligolectique sur les fabacées (notamment les lotiers), elle affectionne les milieux ouverts richement fleuris et structurés.
	<i>Andrena viridescens</i> (1 <sup>e</sup> mention sur le site en 2023)	Peu fréquente et dispersée dans le nord nord-ouest de la France. Elle oligolectique sur le genre <i>Veronica</i> et se rencontre surtout dans les prairies grasses, les lisières et clairières de forêt herbacées.
	<i>Nomada braunsiana</i> (1 <sup>e</sup> mention sur le site en 2023)	Rare dans le nord-ouest de la France. Cette abeille coucou parasite les nids d' <i>Andrena pandellei</i> , une espèce assez commune en Pays de la Loire, et possiblement <i>A. curvungula</i> , beaucoup plus rare.
	<i>Hoplitis tridentata</i> (1 <sup>e</sup> mention sur le site en 2023)	Peu fréquente dans le nord nord-ouest de la France où elle semble liée aux milieux secs et chauds (dont les zones urbaines), notamment ceux riches en tiges de plantes mortes, qu'elle utilise comme micro-habitat de nidification.

- **Les coccinelles (Coleoptera – famille des Coccinellidae)**

Bien que ce groupe n'ait pas été spécifiquement ciblé sur le campus de Nantes, plusieurs espèces ont été notées et ont donc été ajoutées au bilan des observations. Ainsi ce sont 17 espèces qui ont été recensées sur les deux campus (cf Annexe – Tableau 2). La mise à jour en 2022 de l'Atlas des coccinelles du Massif armoricain (actuellement en cours de finalisation voir <http://atlas-coccinelles.gretia.org/>) permet de préciser pour certaines observations qu'il s'agit 1) de la première mention de l'espèce sur la maille couvrant le(s) campus ou bien 2) d'une donnée permettant la mise à jour des connaissances sur une maille avec des données anciennes (<2010) (cf Annexe – Tableau 2). Pour le campus de Brest, cela concerne parfois des espèces très communes (ex : Coccinelle à 7 points, *Coccinella septempunctata*), mais qui présentent encore un défaut de prospection dans certaines zones



Figure 2 : *Anatis ocellata* (Photo : B. Maurouard)

bretonnes. Pour le campus de Nantes, nous pouvons notamment remarquer la présence d'*Anatis ocellata*, la coccinelle ocelée (Figure 2), dont la dernière mention dans cette maille était antérieure à 2010. Il s'agit par ailleurs d'une espèce dont on dispose de peu de données car peu commune. Ces observations permettent ainsi d'enrichir les connaissances et de compléter l'Atlas en cours.

- **Les Hémiptères (Hemiptera)**

En 2023, ce sont 101 taxons d'hémiptères qui ont été inventoriés. Ils se décomposent comme suit : 13 taxons de cicadomorphes (cercopes, cicadelles), 6 taxons de fulgoromorphes (cixides, delphacides, issides...), 81 taxons d'hétéroptères (punaises) et 1 espèce de sternorrhynque (un psylle dans cet inventaire). La famille des Miridae représente plus d'un tiers de l'inventaire à elle seule, avec 36 taxons. La diversité échantillonnée nous semble relativement importante, compte tenue de la pression d'inventaire très limitée (un unique passage de quelques heures). Cependant, aucun taxon ne revêt un enjeu particulier à ce stade. L'observation de la cicadelle *Mocydiopsis parvicauda* semble néanmoins constituer une première mention pour la région des Pays de la Loire, ou tout du moins une première mention confirmée. Cependant, ce genre est difficile à déterminer et nécessite obligatoirement l'examen des pièces génitales du mâle. La diversité du cortège des espèces prairiales est à souligner. Certaines espèces se trouvent dans des prairies naturelles de bonne qualité dans l'ouest de la France, à l'instar des mirides *Lepidargyrus ancorifer* (généralement sur certaines légumineuses), *Megalocoleus molliculus* (sur des astéracées, notamment l'Achillée millefeuille), *Miridius quadrivirgatus* (graminées), *Oncotylus viridiflavus* (sur les centaurées) ou encore *Plagiognathus chrysanthemi* (polyphage). La gestion différenciée menée sur les prairies du campus nous semble donc favorable pour ce groupe.



Figure 3 : Deux espèces observées sur le campus de Nantes. A gauche, larve de *Phytocoris tiliae* capturée au battage. A droite, larve de *Tritomegas bicolor*. (Photos : T. Cherpitel)

- Autres taxons

Quelques espèces sont à souligner parmi des taxons non ciblés. Sur le campus de Nantes, la présence de l'œdemère *Anogcodes seladonius*, un coléoptère floricole à l'état adulte et dont la larve se développe dans le bois humide de chênes. De même, des trous d'émergence du Grand capricorne (*Cerambyx cerdo*), espèce protégée au niveau national et « vulnérable » au niveau mondial, ont été repérés dans un vieux chêne à l'entrée du campus. Il ne nous a pas été possible de savoir si l'activité était récente ou non.



Figure 4 : *Anogcodes seladonius* photographié en main sur le campus de Nantes (Photo : T. Cherpitel)

Notons que la présence de résineux horticoles amène une certaine diversité, aussi bien chez les coléoptères (la coccinelle *Anatis ocellata* par exemple) ou les punaises (*Atractotomus parvulus*, *Phoenicocoris obscurellus*...). Par ailleurs, toujours sur le campus de Nantes, 23 espèces de lépidoptères ont été observées avec un cortège prairial assez développé (présence de *Melitaea* notamment). Certaines espèces seraient à rechercher (*Cupido argiades*, *Cyaniris semiargus*...).

## Bibliographie

BWARS - Bees, Wasps & Ants Recording Society. (2024). *Sphecodes reticulatus* plumipes. <https://bwars.com/bee/halictidae/sphecodes-reticulatus>. 14/05/2024

NIETO, A., ROBERTS, S.P.M., KEMP, J., RASMONT, P., KUHLMANN, M., GARCIA CRIADO, M., BIESMEIJER, J.C., BOGUSCH, P., DATHE, H.H., DE LA RUA, P., De MEULEMEESTER, T., DEHON, M., DEWULF, A., ORTIZ-SANCHEZ, F.J., LHOMME, P., PAULY, A., POTTS, S.G., PRAZ, C., QUARANTA, M., RADCHENKO, V.G., SCHEUCHL, E., SMIT, J., STRAKA, J., TERZO, M., TOMOZII, B., WINDOW, J. and MICHEZ, D. (2014). European Red List of bees. Luxembourg: Publication Office of the European Union

## Annexe : Tableaux des espèces recensées sur les groupes ciblés en 2023 sur deux campus d'IMT Atlantique

**Tableau 1** : Liste des espèces d'abeilles (Anthophila) observées en 2023 par campus (surlignées en orange, les espèces nouvellement observées en 2023 par rapport aux inventaires de 2021 et 2022)

Espèce	Nantes	Brest
<b>Andrenidae</b>		
<i>Andrena angustior</i> (Kirby, 1802)	X	
<i>Andrena cinerea</i> Brullé, 1832	X	
<i>Andrena dorsata</i> (Kirby, 1802)	X	
<i>Andrena flavipes</i> Panzer, 1799		X
<i>Andrena fulvago</i> (Christ, 1791)		X
<i>Andrena minutuloides</i> Perkins, 1914		X
<i>Andrena ovata</i> Schenck, 1853	X	
<i>Andrena ovatula</i> (Kirby, 1802)	X	
<i>Andrena pandellei</i> Pérez, 1895	X	
<i>Andrena pilipes</i> Fabricius, 1781		X
<i>Andrena russula</i> Lepeletier de Saint-Fargeau, 1841	X	
<i>Andrena semilaevis</i> Pérez, 1903	X	
<i>Andrena subopaca</i> Nylander, 1848	X	
<i>Andrena viridescens</i> Viereck, 1916	X	
<i>Andrena wilkella</i> (Kirby, 1802)	X	
<b>Apidae</b>		
<i>Apis mellifera</i> Linnaeus, 1758	X	X
<i>Bombus lapidarius</i> (Linnaeus, 1758)	X	X
<i>Bombus pascuorum</i> (Scopoli, 1763)	X	X
<i>Bombus pratorum</i> (Linnaeus, 1760)	X	
<i>Bombus terrestris</i> (Linnaeus, 1758)	X	X
<i>Bombus vestalis</i> (Geoffroy in Fourcroy, 1785)	X	
<i>Eucera nigrescens</i> Pérez, 1880	X	X
<i>Nomada braunsiana</i> Schmiedeknecht, 1882	X	
<i>Nomada femoralis</i> Morawitz, 1868		X
<b>Colletidae</b>		
<i>Hylaeus brevicornis</i> Nylander, 1852	X	X
<i>Hylaeus cornutus</i> Curtis, 1831	X	
<i>Hylaeus hyalinatus</i> Smith, 1842	X	
<i>Hylaeus variegatus</i> (Fabricius, 1798)	X	
<b>Halictidae</b>		
<i>Halictus compressus</i> (Walckenaer, 1802)	X	
<i>Halictus maculatus</i> Smith, 1848	X	X
<i>Halictus scabiosae</i> (Rossi, 1790)	X	X
<i>Lasioglossum calceatum</i>		X
<i>Lasioglossum lativentre</i> (Schenck, 1853)	X	
<i>Lasioglossum leucozonium</i> (Schrank, 1781)		X

<i>Lasioglossum morio</i> (Fabricius, 1793)	X	X
<i>Lasioglossum pauxillum</i> (Schenck, 1853)	X	X
<i>Lasioglossum punctatissimum</i> (Schenck, 1853)	X	
<i>Lasioglossum villosulum</i> (Kirby, 1802)		X
<i>Lasioglossum xanthopus</i> (Kirby, 1802)		X
<i>Seladonia seladonia</i> (Fabricius, 1794)	X	
<i>Seladonia subaurata</i> (Rossi, 1792)	X	X
<i>Seladonia tumulorum</i> (Linnaeus, 1758)		X
<i>Sphecodes reticulatus</i> Thomson, 1870		X
<b>Megachilidae</b>		
<i>Anthidium oblongatum</i> (Illiger, 1806)	X	
<i>Chelostoma florissomne</i> (Linnaeus, 1758)	X	
<i>Hoplitis leucomelana</i> (Kirby, 1802)	X	
<i>Hoplitis tridentata</i> (Dufour & Perris, 1840)	X	
<i>Megachile leachella</i> Curtis, 1828	X	
<i>Megachile rotundata</i> (Fabricius, 1787)	X	
<i>Osmia caerulescens</i> (Linnaeus, 1758)	X	
<i>Osmia niveata</i> (Fabricius, 1804)	X	
<b>TOTAL</b>	<b>40</b>	<b>22</b>

**Tableau 2** : Liste des espèces de coccinelles (Coccinellidae) observées en 2023 par campus (surlignées en orange, les espèces pour lesquelles l'observation faite en 2023 est la première mention (ou la mise à jour de données anciennes) sur une maille de l'Atlas des coccinelles du Massif armoricain actuellement en cours de finalisation)

Espèce	Nantes	Brest	Première mention / MAJ
<i>Anatis ocellata</i> (Linnaeus, 1758)	X		Données <2010
<i>Adalia decempunctata</i> (Linnaeus, 1758)		X	/
<i>Coccinella septempunctata</i> Linnaeus, 1758	X	X	Première mention
<i>Exochomus quadripustulatus</i> (Linnaeus, 1758)	X		
<i>Halyzia sedecimguttata</i> (Linnaeus, 1758)		X	Première mention
<i>Harmonia axyridis</i> (Pallas, 1773)	X		
<i>Harmonia quadripunctata</i> (Pontoppidan, 1763)	X		
<i>Hippodamia variegata</i> (Goeze, 1777)	X		
<i>Oenopia conglobata</i> (Linnaeus, 1758)	X		
<i>Psyllobora vigintiduopunctata</i> (Linnaeus, 1758)		X	Première mention
<i>Rhyzobius chrysomeloides</i> (Herbst, 1792)	X	X	Première mention
<i>Rhyzobius litura</i> (Fabricius, 1787)	X		
<i>Scymnus rubromaculatus</i> (Goeze, 1777)		X	Première mention
<i>Scymnus suturalis</i> Westman in Thunberg, 1795	X		
<i>Stethorus pusillus</i> (Herbst, 1797)	X		
<i>Subcoccinella vigintiquatuorpunctata</i> (Linnaeus, 1758)	X		Première mention
<i>Tytthaspis sedecimpunctata</i> (Linnaeus, 1761)	X	X	Première mention
<b>TOTAL</b>	<b>13</b>	<b>7</b>	

- **Tableau 3** : Liste des espèces d'hémiptères (Hemiptera) observées en 2023 sur le site de Nantes

Espèces	N obs
<b>Alydidae</b>	<b>1</b>
<i>Micrelytra fossularum</i> (Rossi, 1790)	
<b>Anthocoridae</b>	<b>3</b>
<i>Anthocoris confusus</i> Reuter, 1884	
<i>Cardiastethus fasciiventris</i> (Garbiglietti, 1869)	
<i>Temnostethus gracilis</i> Horváth, 1907	
<b>Aphrophoridae</b>	<b>4</b>
<i>Aphrophora alni</i> (Fallén, 1805)	
<i>Aphrophora pectoralis</i> Matsumura, 1903	
<i>Aphrophora salicina</i> (Goeze, 1778)	
<i>Philaenus spumarius</i> (Linnaeus, 1758)	
<b>Berytidae</b>	<b>3</b>
<i>Berytinus hirticornis</i> (Brullé, 1836)	
<i>Berytinus montivagus</i> (Meyer-Dallwitz, 1841)	
<b>Blissidae</b>	<b>1</b>
<i>Ischnodemus quadratus</i> Fieber, 1837	
<b>Cercopidae</b>	<b>2</b>
<i>Cercopis vulnerata</i> Rossi, 1807	
<b>Cicadellidae</b>	<b>8</b>
<i>Anaceratagallia glabra</i> Dmitriev, 2020	
<i>Aphrodes bicinctus</i> (Schrank, 1776)	
<i>Cicadella viridis</i> (Linnaeus, 1758)	
<i>Eupteryx urticae</i> (Fabricius, 1803)	
<i>Euscelis incisa</i> (Kirschbaum, 1858)	
<i>Mocydiopsis parvicauda</i> Ribaut, 1939	
<i>Psammotettix confinis</i> (Dahlbom, 1850)	
<i>Sardius argus</i> (Marshall, 1866)	
<b>Cixiidae</b>	<b>1</b>
<i>Hyalesthes obsoletus</i> Signoret, 1865	
<b>Coreidae</b>	<b>9</b>
<i>Arenocoris waltlii</i> (Herrich-Schäffer, 1834)	
<i>Ceraleptus lividus</i> Stein, 1858	
<i>Coreus marginatus</i> (Linnaeus, 1758)	
<i>Coriomeris denticulatus</i> (Scopoli, 1763)	
<i>Enoplops scapha</i> (Fabricius, 1794)	
<i>Gonocerus acuteangulatus</i> (Goeze, 1778)	
<i>Haploprocta sulcicornis</i> (Fabricius, 1794)	
<i>Syromastus rhombeus</i> (Linnaeus, 1767)	
<b>Cydnidae</b>	<b>1</b>
<i>Tritomegas bicolor</i> (Linnaeus, 1758)	
<b>Cymidae</b>	<b>1</b>
<i>Cymus melanocephalus</i> Fieber, 1861	
<b>Delphacidae</b>	<b>4</b>

<i>Asiraca clavicornis</i> (Fabricius, 1794)	
<i>Dicranotropis hamata</i> (Boheman, 1847)	
<i>Javesella dubia</i> (Kirschbaum, 1868)	
<i>Scottianella dalei</i> (Scott, 1870)	
<b>Geocoridae</b>	<b>1</b>
<i>Geocoris erythrocephalus</i> (Lepelletier de Saint Fargeau & Audinet-Serville, 1825)	
<b>Issidae</b>	<b>1</b>
<i>Issus coleoptratus</i> (Fabricius, 1781)	
<b>Lygaeidae</b>	<b>2</b>
<i>Melanocoryphus albomaculatus</i> (Goeze, 1778)	
<i>Nysius graminicola</i> (Kolenati, 1845)	
<b>Miridae</b>	<b>39</b>
<i>Adelphocoris lineolatus</i> (Goeze, 1778)	
<i>Amblytylus nasutus</i> (Kirschbaum, 1856)	
<i>Atractotomus mali</i> (Meyer-Dallwitz, 1843)	
<i>Atractotomus parvulus</i> Reuter, 1878	
<i>Calocoris nemoralis</i> (Fabricius, 1787)	
<i>Calocoris roseomaculatus</i> (De Geer, 1773)	
<i>Campyloneura virgula</i> (Herrich-Schäffer, 1835)	
<i>Capsodes sulcatus</i> (Fieber, 1861)	
<i>Capsus ater</i> (Linnaeus, 1758)	
<i>Closterotomus norwegicus</i> (Gmelin, 1790)	
<i>Deraeocoris lutescens</i> (Schilling, 1837)	
<i>Deraeocoris ruber</i> (Linnaeus, 1758)	
<i>Dicyphus globulifer</i> (Fallén, 1829)	
<i>Heterotoma planicornis</i> (Pallas, 1772)	
<i>Horistus orientalis</i> (Gmelin, 1790)	
<i>Lepidargyrus ancorifer</i> (Fieber, 1858)	
<i>Liocoris tripustulatus</i> (Fabricius, 1781)	
<i>Lopus decolor</i> (Fallén, 1807)	
<i>Megalocoleus molliculus</i> (Fallén, 1807)	
<i>Miridius quadrivirgatus</i> (A. Costa, 1853)	
<i>Oncotylus viridiflavus</i> (Goeze, 1778)	
<i>Orthocephalus saltator</i> (Hahn, 1835)	
<i>Orthops campestris</i> (Linnaeus, 1758)	
<i>Orthotylus marginalis</i> Reuter, 1883	
<i>Orthotylus prasinus</i> (Fallén, 1826)	
<i>Phoenicocoris obscurellus</i> (Fallén, 1829)	
<i>Phylus melanocephalus</i> (Linnaeus, 1767)	
<i>Phytocoris tiliae</i> (Fabricius, 1777)	
<i>Phytocoris ulmi</i> (Linnaeus, 1758)	
<i>Phytocoris varipes</i> Boheman, 1852	
<i>Pilophorus</i> Hahn, 1826	
<i>Plagiognathus arbustorum</i> (Fabricius, 1794)	
<i>Plagiognathus chrysanthemi</i> (Wolff, 1804)	
<i>Stenodema calcarata</i> (Fallén, 1807)	

<i>Stenodema laevigata</i> (Linnaeus, 1758)	
<i>Stenotus binotatus</i> (Fabricius, 1794)	
<b>Nabidae</b>	<b>4</b>
<i>Himacerus apterus</i> (Fabricius, 1798)	
<i>Himacerus mirmicoides</i> (O. Costa, 1834)	
<i>Nabis fesus</i> (Linnaeus, 1758)	
<i>Nabis pseudoferus pseudoferus</i> Remane, 1949	
<b>Oxycarenidae</b>	<b>1</b>
<i>Oxycarenus pallens</i> (Herrich-Schäffer, 1850)	
<b>Pentatomidae</b>	<b>9</b>
<i>Aelia acuminata</i> (Linnaeus, 1758)	
<i>Carpocoris mediterraneus atlanticus</i> Tamanini, 1958	
<i>Dolycoris baccarum</i> (Linnaeus, 1758)	
<i>Eurydema ornata</i> (Linnaeus, 1758)	
<i>Graphosoma italicum</i> (O.F. Müller, 1766)	
<i>Neottiglossa leporina</i> (Herrich-Schäffer, 1830)	
<i>Palomena prasina</i> (Linnaeus, 1761)	
<i>Peribalus strictus vernalis</i> (Wolff, 1804)	
<i>Rhaphigaster nebulosa</i> (Poda, 1761)	
<b>Plataspidae</b>	<b>1</b>
<i>Coptosoma scutellatum</i> (Geoffroy, 1785)	
<b>Pyrrhocoridae</b>	<b>1</b>
<i>Pyrrhocoris apterus</i> (Linnaeus, 1758)	
<b>Rhopalidae</b>	<b>1</b>
<i>Corizus hyoscyami</i> (Linnaeus, 1758)	
<b>Rhyparochromidae</b>	<b>3</b>
<i>Pterotmetus staphyliniformis</i> (Schilling, 1829)	
<i>Scolopostethus affinis</i> (Schilling, 1829)	
<i>Scolopostethus thomsoni</i> Reuter, 1875	
<b>Scutelleridae</b>	<b>3</b>
<i>Eurygaster maura</i> (Linnaeus, 1758)	
<i>Eurygaster testudinaria</i> (Geoffroy, 1785)	
<b>Tingidae</b>	<b>4</b>
<i>Catoplatus fabricii</i> (Stål, 1868)	
<i>Derephysia foliacea</i> (Fallén, 1807)	
<i>Tingis auriculata</i> (A. Costa, 1847)	
<b>Triozidae</b>	<b>1</b>
<i>Lauritrioza alacris</i> (Flor, 1861)	
<b>TOTAL</b>	<b>109 obs – (101 taxons)</b>