

Table des matières

Détecter les antagonistes des pucerons dans la culture	1
Bulletin PV Cultures maraîchères	2

Détecter les antagonistes des pucerons dans la culture

Les premiers pucerons apparaissent actuellement sur les légumes fruits sous abris. La lutte biologique utilise diverses espèces d'hyménoptères parasitoïdes (Aphidiinae, Aphelinidae) ainsi que la cécidomyie prédatrice *Aphidoletes*

aphidimyza. En cas d'infestation très dense de pucerons, des champignons entomopathogènes peuvent apparaître spontanément dans leurs colonies. Ils appartiennent en général à l'ordre des Entomophthorales.



Photo 1: Colonie de pucerons verts du pêcher (*Myzus persicae*). Cet adulte est attaqué par un champignon entomopathogène, dont le duvet de sporanges forme un dépôt blanchâtre sur ses ailes (photo: Agroscope).



Photo 2: Les pucerons morts de mycoses prennent souvent une teinte beige à brunâtre et leur corps rétrécit (photo: Agroscope).



Photo 3: Larve prédatrice orangée de la cécidomyie *Aphidoletes aphidimyza* au sein d'une colonie de pucerons, sur une feuille de concombre (photo: Agroscope). L'auxiliaire attaque ses proies grâce à ses mandibules en forme de crochets, puis aspire leur contenu.



Photo 4: Cadavres de pucerons (momies) parasités par un hyménoptère parasitoïde du genre *Aphidius* (photo: Agroscope). Pour parasiter un puceron, l'hyménoptère instille sa tarière de ponte dans le corps du ravageur et y injecte un œuf. La larve qui en éclot dévore son hôte de l'intérieur, mais sans le tuer.



Photo 5: Ce n'est qu'au terme du développement larvaire du parasitoïde que le puceron parasité meurt. Sa cuticule se rigidifie alors, en prenant une coloration particulière : c'est ce que l'on désigne par le terme imagé de « momie » (photo: Agroscope).

Suite p. 2

Suite: Détecter les antagonistes des pucerons dans la culture



Photo 6: Après sa pupaison (métamorphose), qui se déroule dans la momie du puceron, l'adulte du parasitoïde de la nouvelle génération émerge en trouant la cuticule de son hôte (photo: Agroscope).



Photo 7: Parasitoïde de la nouvelle génération peu après son émergence de la momie du puceron parasité (photo: Agroscope).



Photo 8: Momies vides, reconnaissables à l'orifice ou à la fente de sortie du parasitoïde (photo : Agroscope).

Bulletin PV Cultures maraîchères



Photo 9: On voit apparaître maintenant de nouvelles pustules de rouille (*Puccinia porri*, *P. allii*) sur poireaux hivernés (photo: Agroscope).



Photo 10: On peut observer actuellement les premières altises du chou (*Phyllotreta* spp.) sur radis en tunnels froids (photo: Daniel Bachmann, Strickhof, Winterthur).



Photo 11: Lors du contrôle des cultures de ce lundi, on a découvert les premiers pucerons à taches vertes de la pomme de terre (*Aulacorthum solani*) sur des concombres récemment plantés (photo: Agroscope).



Photo 12: Diverses espèces de punaises (Pentatomidae) ont hiverné dans des endroits protégés, comme par exemple des caissons de stores ou des mansardes, et reprennent maintenant de l'activité au champ. En plus des premiers exemplaires de la punaise marbrée (*Halyomorpha halys*), on trouve aussi des individus de la punaise nébuleuse *Raphigaster nebulosa*, qui est indigène (photo: Agroscope).



Photo 13: Nous avons simulé l'hivernage de la punaise marbrée dans l'élevage établi en une serre chauffée durant l'hiver. Dans ces conditions, des punaises marbrées hivernantes ont repris une activité de reproduction en janvier déjà. Au début de cette semaine, de jeunes adultes de la première génération 2021, étaient déjà apparus (photo: Agroscope).



Photo 14: Pontes, nymphes (N1) tout juste écloses et adultes de la punaise marbrée dans l'élevage de simulation, à la fin de janvier 2021. À une température d'à peu près 20°C dans le local, le stade imaginal a été atteint à fin mars, ce qui correspond à une durée de développement totale de l'œuf à l'adulte d'environ deux mois (photo: Agroscope).



Photo 15: Adulte de la teigne du poireau récemment émergé, vu sous binoculaire (photo: Agroscope).

Début du vol de la 1ère génération de la teigne du poireau

Au cours de la semaine passée, nous avons capturé les premières teignes du poireau (*Acrolepiopsis assectella*) dans un des sites dont nous assurons la surveillance.

Les cultures hivernées de poireau doivent être récoltées et leurs déchets enfouis le plus rapidement possible. Protégez les jeunes plantons avec des filets ou traitez avec un des pyréthroides autorisés (délai d'attente 2 semaines). Les cultures de plein champ ne sont pas menacées tant qu'elles sont protégées par les couvertures de non-tissés.



Photo 16: Dégâts causés par l'adulte du sitone sur des feuilles de pois (photo: Agroscope).

Premiers dégâts foliaires des sitones du pois

Lors du contrôle des cultures de ce lundi, on a constaté les traces de rongement semi-circulaires typiques des sitones du pois (*Sitona lineatus*) dans une culture hâtée. Les jeunes semis de pois (aux stades 1-3 feuilles) sont particulièrement touchés. Il faut immédiatement commencer les contrôles visuels quant à la présence de tels symptômes.

Dans les cultures de pois à écosser, on peut lutter contre le sitone avec l'alphacyperméthrine (perles Fastac), la bifenthrine (Talstar SC), la deltaméthrine (Decis Protech) et la zéta-cyperméthrine (Fury 10 EW) (délai d'attente 2 semaines); la lambda-cyhalothrine (Karate Zeon, Kendo, Techno 10 CS) est aussi autorisée (délai d'attente 1 semaine).

Toutes les données sont fournies sans garantie. Pour l'utilisation de produits phytosanitaires, respecter les consignes d'application, les charges et les délais d'attente. De nombreuses indications et charges sont révisées dans le cadre du réexamen ciblé des produits phytosanitaires autorisés. Il est recommandé de consulter DATaphyto ou la banque de données de l'OFAG avant toute utilisation. Pour consulter les résultats du réexamen ciblé, voir :

<https://www.blw.admin.ch/blw/fr/home/nachhaltige-produktion/pflanzenschutz/pflanzenschutzmittel/zugelassene-pflanzenschutzmittel.html>

Mentions légales

Données, Informations :	Daniel Bachmann, Christof Gubler & Flora Zourek, Strickhof, Winterthur (ZH) Lutz Collet, Grangeneuve, Posieux (FR) Vincent Doimo, Gaëtan Jaccard, Julie Ristord & Max Baladou, OTM, Morges (VD) Suzanne Schnieper, Liebegg, Gränichen (AG) Matthias Lutz (Agroscope)
Éditeur :	Agroscope
Auteurs :	Cornelia Sauer, Matthias Lutz, Serge Fischer, Lucia Albertoni, Mauro Jermini (Agroscope) et Anja Vieweger (FiBL)
Photos :	photos 1, 8: U. Remund (Agroscope); photos 2, 5-7, 9, 12-16: C. Sauer (Agroscope); photos 3-4, 11: R. Total (Agroscope); photo 10: Daniel Bachmann, Strickhof, Winterthur
Coopération :	Offices cantonaux et Institut de recherche de l'agriculture biologique (FiBL)
Adaptation française :	Serge Fischer, Christian Linder (Agroscope)
Copyright :	Agroscope, Müller-Thurgau-Strasse 29, 8820 Wädenswil www.agroscope.ch
Changements d'adresse, Commandes :	Cornelia Sauer, Agroscope cornelia.sauer@agroscope.admin.ch