



Horticulture

PACA

n°6
3 Septembre 2026



Référent filière & rédacteurs

Tatiana DENEGRİ

Astredhor

tatiana.denegri@astredhor.fr

Solène HENRY

Chambre d'Agriculture du 06

shenry@alpes-maritimes.chambagri.fr

Jérôme COUTANT

Astredhor

jerome.coutant@astredhor.fr

Directeur de publication

Georgia LAMBERTIN

Présidente de la Chambre Régionale
d'Agriculture Provence Alpes-Côte
d'Azur

Maison des agriculteurs

22 Avenue Henri Pontier

13626 Aix en Provence cedex 1

bsv@paca.chambagri.fr

Supervision

DRAAF

**Service régional de l'Alimentation
PACA**

132 boulevard de Paris

13000 Marseille



**La stratégie
écophyto 2030**

Réduire et améliorer
l'utilisation des phytos

Au sommaire de ce numéro

- [Synthèse des pressions par bioagresseur](#)
- [Acarïens](#)
- [Cicadelles](#)
- [Cochenilles](#)
- [Tarsonèmes](#)
- [Thrips](#)
- [Suivi Lépidoptères](#)
- [Auxiliaires des cultures](#)
- [Notes nationales Biodiversité](#)



Des liens à consulter



Identifiez les produits de biocontrôle et accédez à la liste officielle mise à jour



Identifiez les résistances et accédez au site R4P, réseau scientifique dédié à la surveillance et à la gestion des résistances en agriculture



Vous abonner



Devenir
observateur
& contact



Tous les BSV
PACA

Synthèse des pressions observées par bioagresseurs du 10 août au 2 septembre 2026

Tendance: ↗ à la hausse ↘ à la baisse = stable

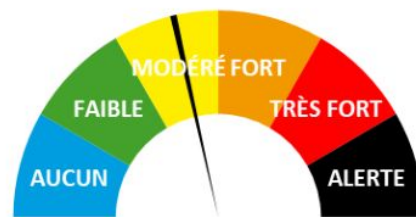
Bioagresseur	Niveau de pression	Cultures touchées
Oïdium	Faible	Dahlia(= 83), Limonium(=83)
Acarien tétranyque	Faible	Lisianthus(↘83), Rose(↘83)
	Modéré	Dahlia(↘83), Limonium(↘83), Agastache(=06)
Aleurode	Faible	Dahlia(=83), Lisianthus(=83)
Cicadelles	Faible	Alstroemeria(↗83 et =06)
	Modéré	Calla(↗83)
	Fort	Dahlia(↗83)
Chenille	Faible	Limonium(↘83), Agastache(=06), Alstroemeria(=06), Dahlia(=06), Oeillet(=06), Rosier(=06), Sauge (=06)
	Modéré	Lisianthus(↗83)
	Fort	Dahlia(↗83)
Cochenilles	Faible	Alstroemeria(=83), Limonium(=83), Dahlia(=83)
	Fort	Rose(↗83)
Criquet	Faible	Dahlia(=83)
Fourmis	Modéré	Limonium(↘83), Rose(=83), Agastache (↘ 06)
Mouches des rivages	Faible	Lisianthus(=83)
Puceron	Faible	Dahlia(=83), Rose(↘83)
	Modéré	Limonium(↗83), Agastache (↗06)
Punaise(N.viridula)	Faible	Dahlia(=83)
Tarsonème	Faible	Limonium(=83)
	Modéré	Dahlia(=83)
	Fort	Dahlia(06)
Thrips	Faible à modéré	Limonium(=83), Dahlia(↘83)
	Fort	Rose(=83)
Autre thrips: <i>Scirtothrips inermis</i>	Faible	Limonium(=83), Dahlia(=83)
	Modéré	Rose(=83)
Thrips du feuillage <i>Hercinothrips femoralis</i>	Faible	Alstroemeria(=83 et 06), Dahlia(↗83), Calla(=83)
	Faible à modéré	Lisianthus(=83), Curcuma(↗06)

Observations

Des attaques d'[acariens tétranyques](#) ont été observées à des niveaux élevés au cours du mois d'août sur des parcelles de Dahlia, Limonium et Rose situées dans le Var ainsi que sur Agastache dans les Alpes-Maritimes. Sur ces foyers, plusieurs auxiliaires ont également été recensés. *Feltiella acarisuga* a été régulièrement observé sur Rose, tandis que la coccinelle [Stethorus](#) sp. a été retrouvée en abondance sur une parcelle de Dahlia cultivée sous ombrière. Des populations de *Phytoseiulus persimilis* ont également été observées sur ces foyers. Malgré ces niveaux d'attaque, la pression est actuellement en baisse sur l'ensemble des parcelles suivies.

La période estivale est généralement propice aux attaques de tétranyques, qui sont régulièrement observées à cette époque, notamment sur Dahlia et Rose.

Evaluation du risque



Gestion du risque



Des cycles courts de [brumisation](#) aux heures les plus chaudes de la journée limitent le développement des acariens tétranyques et favorisent celui des phytoséiides auxiliaires.

En préventif ou en cas d'attaque faible : l'introduction d'acariens prédateurs comme [Neoseiulus californicus](#) ou *Amblyseius andersoni* peut être intéressante. Ils présentent l'avantage de pouvoir survivre en l'absence d'acarien tétranyque car ils peuvent également consommer des thrips, des tarsonèmes ou du pollen.

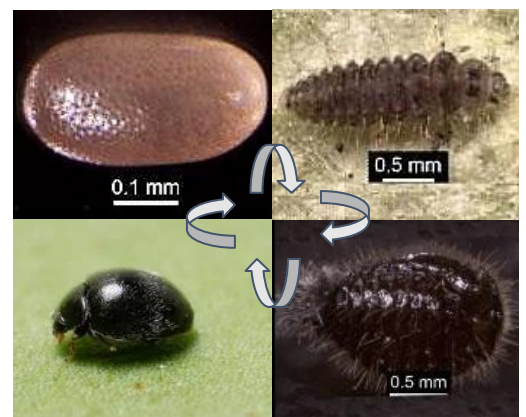
En curatif : lâchers d'acariens prédateurs [Phytoseiulus persimilis](#) sur l'ensemble des foyers préalablement identifiés.

Il est également possible d'appliquer des produits de [biocontrôle](#) à base du champignon *Beauveria bassiana*, de [maltodextrine](#), d'[huile essentielle d'orange](#), d'huile de colza associée ou pas à des pyréthrinés, d'huile de paraffine, ou de terpénoïdes.

Focus sur *Stethorus*

Stethorus punctillum est une minuscule coccinelle, plus petite que *Scymnus* sp., avec laquelle elle peut être confondue. Les adultes mesurent généralement entre **1 et 1,5 mm** de longueur, tandis que les larves de dernier stade peuvent atteindre **3 mm**. Cette espèce se distingue par son corps ovale, bombé et d'un noir brillant. Les larves comme les adultes sont des prédateurs très voraces d'acariens phytophages.

Stethorus punctillum oeuf, larve, pupa et adulte
source aegsf-photo EW Riddick et Z. Wu.jpg



Observations

Des cicadelles sont présentes à différents niveaux de pression dans le Var et les Alpes-Maritimes. Celle-ci reste faible sur une parcelle d'Alstroemeria, modérée sur une parcelle de Calla et forte sur une parcelle de Dahlia.

Ces cicadelles vertes sont apparentées au genre *Empoasca*.

Evaluation du risque

Gestion du risque



Cicadelle verte
source ASTREDHOR

Il est possible d'appliquer des [produits de biocontrôle](#) à base d'huile essentielle d'orange, d'huile de paraffine ou d'huile de colza pouvant être associée à des pyréthrinés.

Il est également possible de mettre en place des [plaques ou des bandes engluées pour les piéger](#). La couleur **rouge** semble plus attractive pour les cicadelles et moins pour les autres insectes.

Cochenilles

Observations

Dans le Var, des cochenilles sont observées à un niveau faible sur des cultures d'Alstroemeria, Dahlia et Limonium, tandis qu'une forte pression est relevée sur une parcelle de Rose. Sur cette dernière culture, le niveau de pression apparaît comparable à celui observé l'année précédente.

Evaluation du risque

Gestion du risque



La lutte repose en priorité sur la **prévention et la détection précoce des foyers**. Les mesures physiques (taille des organes infestés, nettoyage au jet d'eau).

La **lutte biologique** peut s'appuyer sur des prédateurs tels que les larves de chrysopes et [Cryptolaemus montrouzieri](#), ainsi que sur des parasitoïdes lorsque l'espèce de cochenille est identifiée. Des **produits de biocontrôle** à action par asphyxie ou dessiccation peuvent également être utilisés en traitement d'appoint ou localisé.



(Astredhor/GIE Fleurs et Plantes du Sud-Ouest)
Cryptolaemus montrouzieri sur larves de cochenille

Plus d'informations sont disponibles dans le guide ASTREDHOR "[Lutter contre les cochenilles sur les lieux de vente ouverts au public](#)" ainsi que le dossier "[Focus sur 3 ravageurs en horticulture](#)".

Observations

Dans le Var, des **tarsonèmes** ont été observés sur une parcelle de Limonium, où la pression est faible, ainsi que sur Dahlia, avec un niveau de pression faible à modéré. Une parcelle de Dahlia située dans les Alpes-Maritimes est quant à elle fortement touchée.

Les symptômes apparaissent généralement lorsqu'une population importante est installée. Ils se caractérisent par une décoloration des jeunes feuilles, voire des fleurs, qui prennent une **teinte brun-bronze**, parfois accompagnée d'une **crispation** des tissus.

L'espèce communément rencontrée sous serre est *Polyphagotarsonemus latus*.



Symptômes de tarsonèmes sur Dahlia (source: ASTREDHOR)



Adultes et œufs de *Polyphagotarsonemus latus* (source : ephytia INRAE)



A.swirskii (source: ephytia-INRAE)

Evaluation du risque



Gestion du risque

Pour limiter la dissémination, il est recommandé d'organiser les interventions en commençant par les zones saines et en terminant par les foyers contaminés. Lorsque les foyers sont peu étendus, l'élimination des parties atteintes peut également limiter la propagation. En cas de faible infestation, des **phytoséiides** tels que *Amblyseius swirskii*, *Amblyseius limonicus* ou *Neoseiulus californicus* peuvent contribuer à réguler les populations.

Des produits de biocontrôle peuvent être utilisés. Ils sont à base d'huile de paraffine, de maltodextrine, de champignon entomopathogène, de pyrèthrine ou d'huile essentielle d'orange. Retrouvez la liste complète de ces produits sur le site EcophytoPic : <https://ecophytopic.fr/reglementation/proteger/liste-des-produits-de-biocontrôle>



Observations

Des **thrips des fleurs** sont signalés sur différentes cultures suivies dans le Var et les Alpes-Maritimes. Les niveaux de présence restent faibles sur Alstroemeria. Sur Dahlia, une forte attaque a été observée sur de jeunes plants au début du mois d'août. Depuis, la situation s'est nettement améliorée, même si quelques individus persistent. Sur Limonium, les populations sont modérées, mais aucun symptôme n'est visible. Sur Rose, en revanche, les niveaux restent importants.

À noter qu'un autre thrips, ***Scirtothrips inermis*** (cf. [BSV Horticulture n°6 du 10 octobre 2025](#)), peut être présent conjointement avec les thrips des fleurs. Il est observé sur Limonium, Dahlia et Rose, où il est retrouvé après battage des fleurs, parmi les autres thrips. Généralement plus petit, il reste toutefois difficile à distinguer des autres espèces à l'œil nu, voire à la loupe (X10). Il est donc difficile d'estimer précisément son niveau de population et, par conséquent, d'évaluer l'intensité des dégâts qui lui sont spécifiquement imputables.

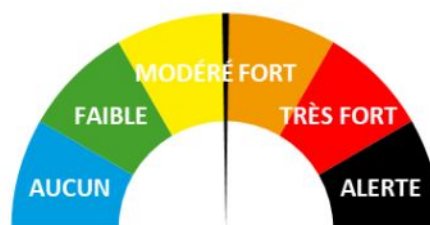


Symptômes de thrips des fleurs
sur bouton de rose

source ASTREDHOR

Analyse du risque

Gestion du risque



- La pose de **plaques engluées** bleues ou jaunes, juste au dessus de la culture, permet une détection précoce des thrips.
- En préventif ou si les populations sont faibles, il est possible d'introduire des **acariens prédateurs** tels que [Neoseiulus cucumeris](#), [Amblyseius swirskii](#) ou *Transeius montdorensis*. En complément, un apport des phytoséiides *Stratiolaelaps scimitus* (*Hypoaspis miles*) ou *Macrocheles robustulus* sur le substrat peut être intéressant, ces derniers se nourrissant des pupes de thrips.
- Il est possible d'appliquer une spécialité à base de **champignon** [Beauveria bassiana](#), un produit de [biocontrôle](#).
- Le projet [TRANS'THRIPS](#) (2025-2030), porté par ASTREDHOR dans le cadre du plan PARSADA, vise à **développer et transférer des solutions alternatives pour mieux gérer les thrips en horticulture**. Les travaux portent notamment sur l'amélioration du **diagnostic et du monitoring**, l'identification des **facteurs de risque d'introduction et d'infestation**, ainsi que le développement de nouvelles stratégies de **biocontrôle, de lutte physique et de prophylaxie**. Le projet prévoit également la création d'outils et de formations afin de **faciliter le suivi des populations et l'appropriation de ces solutions par les professionnels**.



Résistance aux produits de protection des plantes: Pour plus d'informations sur les résistances, veuillez consulter le site [R4P](#) - Réseau de Réflexion et de Recherche sur les Résistances aux Pesticides.

Des suivis sont effectués par piégeage phéromonal des mâles sur 5 espèces de lépidoptères dans le Var et les Alpes-Maritimes. Les comptages se font manuellement sur site ou à distance grâce à l'utilisation de pièges connectés.

[Spodoptera littoralis](#) : 2 pièges en extérieur : 1 à Hyères (83) et 1 à Gattières (Producteur 06) - 2 pièges sous abris : 1 à Gattières (Producteur) et 1 à Puget-sur-Argens (Producteur 83)

[Chrysodeixis chalcites](#) : 2 pièges en extérieur : 1 à La Gaude (06), 1 à Hyères (83)

[Cacoecimorpha pronubana](#) : 2 pièges sous abri : 1 à La Gaude , 1 à Hyères (83) et 1 piège en extérieur à Blausasc (06)

[Heliothis armigera](#) : 2 pièges en extérieur : 1 à La Gaude (06), 1 à Hyères (83)

[Duponchelia fovealis](#) : 1 piège sous abri à Hyères (83)

Observations: Août 2026

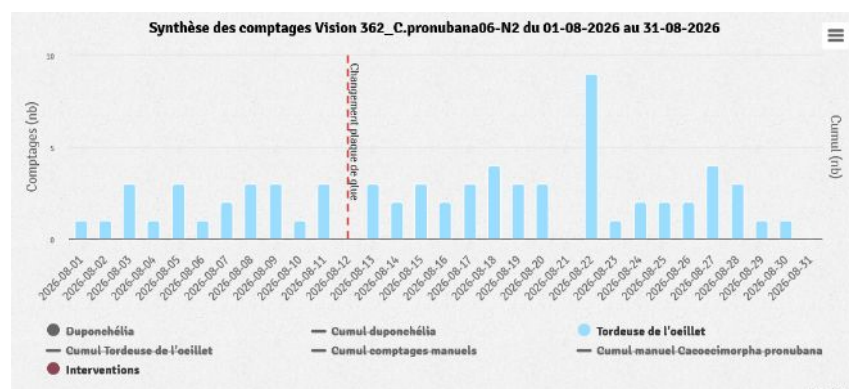
Les captures de **Spodoptera littoralis** restent négligeables, avec un seul papillon capturé au cours du mois sur le site de Hyères. Toutefois, les observations réalisées en culture sur ce même site révèlent, fin août, de nombreuses éclosions récentes de cette espèce sur des parcelles de Lisianthus en croissance. Ce constat souligne l'importance de compléter les données issues du piégeage par une observation régulière des cultures, les niveaux de captures ne reflétant pas toujours la pression réelle du ravageur dans la parcelle.

Le piégeage de **Chrysodeixis chalcites** est légèrement plus important, mais reste globalement faible. Sur le site de Hyères, 17 individus ont été piégés depuis le début du mois, avec un pic de 5 individus le 20 août. À La Gaude, aucune capture n'a été enregistrée sur la période.

Concernant **Helicoverpa armigera** (*Heliothis armigera*), aucune capture n'a été relevée ni à La Gaude ni à Hyères. Pourtant, sur ce dernier site, et comme pour *Spodoptera littoralis*, d'importants dégâts causés par les chenilles de cette espèce ont été constatés sur une parcelle de Lisianthus en fin de culture.

Les captures de **Duponchelia fovealis** demeurent très faibles, avec seulement 3 individus piégés à Hyères au cours du mois.

Les captures de **Cacoecimorpha pronubana** (tordeuse de l'œillet) sont très hétérogènes selon les sites. Elles restent très faibles à Hyères et à La Gaude, avec respectivement 7 et 1 individu piégé, mais sont en revanche très importantes à Blausasc, avec 75 individus capturés en un mois. Le risque d'attaque est donc considéré comme fort dans ce secteur.



À noter également que des attaques de **tordeuses** d'intensité assez forte sont observées sur une parcelle de Dahlia à Hyères. Il s'agit toutefois de *[Platynota sultana](#)*, la tordeuse mexicaine, une espèce proche de *Cacoecimorpha pronubana*, tant par l'apparence de l'adulte que par les dégâts occasionnés par les chenilles.

Par ailleurs, le prélèvement d'une chrysalide a permis l'émergence d'une mouche *tachinaire*, et non d'un papillon de tordeuse. Cette observation témoigne de l'existence d'une régulation naturelle, même si son importance reste encore difficile à évaluer.

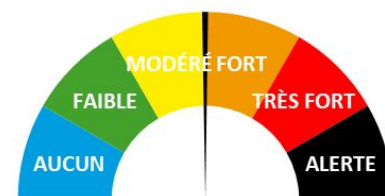


A gauche: *Platynota sultana*
(source: ASTREDHOR)

A droite: *Cacoecimorpha pronubana* (source Lepinet)

Analyse du risque

Malgré des captures faibles dans la majorité des pièges, les observations réalisées en culture et les conditions actuellement favorables au développement des chenilles invitent à rester vigilant vis-à-vis du risque d'attaque.



Gestion du risque



Niveau de risque	Observation type	Mesures à mettre en œuvre
Nul à faible	Aucune chenille n'est observée en culture et aucun papillon n'est capturé dans les pièges	Poursuivre la surveillance (tous les 3 jours) et mettre en place les mesures prophylactiques : - Positionner des pièges à phéromones après avoir identifié la ou les espèces présentes - Favoriser la présence des auxiliaires naturels - Effectuer des lâchers de <i>trichogrammes</i> en période à risque
Modéré	Attaques localisées par foyers ET chenilles de jeune stade larvaire (1cm maxi)	Sur un petit périmètre l'élimination mécanique des chenilles peut être réalisée. Environ 7 jours après un pic de vol, des applications répétées de <i>Bacillus thuringiensis</i> sont possibles (alternance des souches conseillée). Le nématode <i>Steinernema carpocapsae</i> contamine les chenilles via une bactérie symbiotique. Adaptez vos mesures en fonction de la taille du foyer.
Fort à très fort	Attaques généralisées OU chenilles de stade larvaire avancé	Le ravageur doit rapidement être contrôlé. Sont homologuées des spécialités de biocontrôle à base de virus spécifiques d' <i>H.armigera</i> et <i>S. littoralis</i> .

Synthèse des observations du 10 août au 2 septembre 2026

L'ensemble des auxiliaires observés sur toutes cultures confondues est reporté ci-dessous.
Pour chaque auxiliaire (I=indigène et/ou L=lâché), sont mentionnés :

- le niveau de présence
- les cultures où ils sont observés
- les ravageurs ciblés

Pour en savoir plus

En cliquant sur la photo des auxiliaires identifiés par , il est possible d'accéder à des fiches techniques ou aux dossiers du site Ecophytopic, le portail de la protection intégrée des cultures qui regroupent des accès aux ressources web, documentaires et techniques.



source: Natural Insect Control

Phytoseiulus persimilis (I/L)

- Présence faible à modérée
- Rose, Dahlia
- Acarien tétranyque



source: nrcb.icar.gov.inr

Scolothrips (I)

- Présence faible
- Dahlia
- Acarien tétranyque



source: ASTREDHOR

Anystis (I)

- Présence faible
- Dahlia, Alstroemeria
- divers petits arthropodes



source: Ephytia-INRAE

Phytoséiides (I/L)

- Présence faible
- Rose, Dahlia
- Acariens, thrips, aleurodes



source: Insect.org

Zelus (I)

- Présence faible à modérée
- Dahlia, Rosier
- Hémiptères, hyménoptères, chrysopes..



source: Insect.org

Guêpe fouisseuse (Sphex. sp) (I)

- Présence faible
- Limonium
- Criquet, grillons, sauterelles...



source: ephytia-INRAE

Tachinaire (I)

- Présence faible
- Dahlia
- Chenille et autres arthropodes selon l'espèce



Coccinelles: *Scymnus* (I/L)

- Présence faible à modérée
- Dahlia
- Pucerons



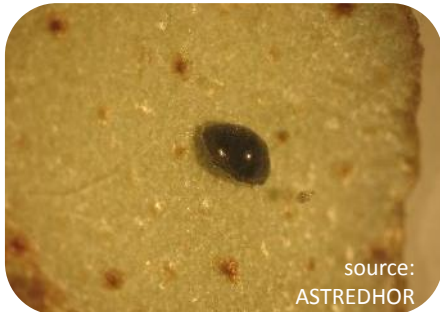
Coenosia (I)

- Présence faible
- Lisianthus
- Mineuses, aleurodes et autres petits insectes volants



Feltiella acarisuga (I/L)

- Présence faible
- Rose
- Acarien tétranyque



Coccinelles: *Stethorus* sp. (I)

- Présence modérée
- Dahlia
- Acarien tétranyque



Punaie prédatrice: *Orius* sp. (I/L)

- Présence faible
- Dahlia
- Thrips



Syrphes (I)

- Présence faible
- Limonium, Lisianthus
- Pucerons



Coccinelle *Psyllobora vigintiduopunctata* (I)

- Présence faible
- Dahlia
- Oïdium



Aphidoletes (I/L)

- Présence faible
- Rose
- Pucerons



Punaie prédatrice: *Macrolophus* (I/L)

- Présence faible
- Saugé
- Aleurodes, pucerons, acariens..



Des notes nationales biodiversité publiées par le Muséum National d'Histoire Naturelle MNHN mettent en avant les **bonnes pratiques agricoles** concourant au maintien ou à l'amélioration de la biodiversité. Elles se composent d'un volet biodiversité et d'un volet sur la santé générale des agro-écosystèmes.



Les coléoptères jouent un rôle majeur au sein des agroécosystèmes, à la fois en tant que bio-indicateurs de la biodiversité et comme acteurs essentiels de la régulation biologique des ravageurs. Les pratiques agricoles influencent directement la dynamique et la diversité de leurs populations. Il est donc essentiel de mettre en œuvre des leviers d'action visant à préserver leurs habitats et à renforcer les infrastructures agroécologiques favorables à leur maintien.

Plus de [Notes Nationales Biodiversité](#) sont également disponibles sur le portail de la Protection Intégrée des Cultures EcophytoPIC.



Le BSV est un outil d'aide à la décision, les informations données correspondent à des observations réalisées sur un échantillon de parcelles régionales. Le risque annoncé correspond au risque potentiel connu des rédacteurs et ne tient pas compte des spécificités de votre exploitation.

Par conséquent, les informations renseignées dans ce bulletin doivent être complétées par vos propres observations avant toute prise de décision.

Chaque serre étant une unité autonome de production, ce conseil est d'autant plus vrai pour les productions sous serres.

Comité de rédaction

Solène Henry, **Chambre d'Agriculture des Alpes-Maritimes – CREAM**

Tatiana Denegri, **ASTREDHOR**

Jérôme Coutant, **ASTREDHOR**



Observations

Les observations contenues dans ce bulletin ont été transmises par les partenaires suivants :

ASTREDHOR
Chambre d'Agriculture des Alpes-Maritimes
CREAM – UMRA Fleur Azur
Philaflor
Producteurs varois
Producteurs Maralpins
Terres d'Azur



La stratégie
écophyto 2030
Réduire et améliorer
l'utilisation des phytos



Vous abonner



Devenir
observateur
& contact



Tous les BSV
PACA