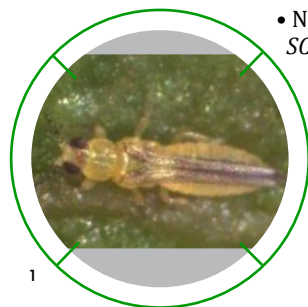


FICHE DE RECONNAISSANCE SORE*

*SURVEILLANCE OFFICIELLE DES ORGANISMES NUISIBLES RÉGLEMENTÉS OU ÉMERGENTS



- NOM SCIENTIFIQUE
SCIRTOTHRIPS DORSALIS
- NOM VERNACULAIRE
THRIPS JAUNE DU THÉIER
- CATÉGORIE TAXONOMIQUE
INSECTE
- ORDRE
THYSANOPTERA

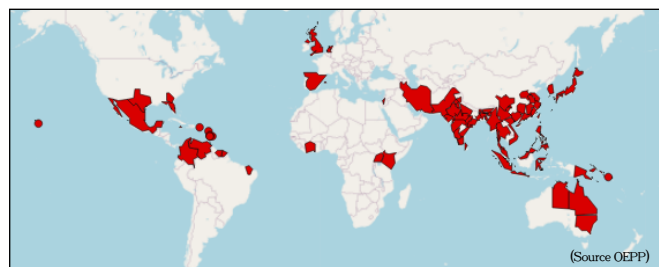
- OEPP
SCITDO
- FAMILLE
THRIPIDAE

RÉGLEMENTATION ET DISTRIBUTION

STATUT RÉGLEMENTAIRE

ORGANISME DE QUARANTAINE DE L'UNION (OQ)

DISTRIBUTION DE L'ORGANISME NUISIBLE ■ Présent ■ Transitoire



1) FILIÈRES ET PLANTES HÔTES

FILIÈRES ET SOUS-FILIÈRES CONCERNÉES	PLANTES HÔTES	VOIES D'ENTRÉE :
ARBORICULTURE FRUITIÈRE - Agrumes	<ul style="list-style-type: none"> • Sensibilité/expressivité des symptômes • Symptômes spécifiques 	
CULTURES LÉGUMIÈRES ET PPAMC - Solanacées	<ul style="list-style-type: none"> • <i>Capsicum annuum</i> (Poivron, Piment), <i>Citrus</i> • Moyenne • Non 	<ul style="list-style-type: none"> - Végétaux destinés à la plantation autres que semences - Semences - Fruits - Autres végétaux (Fleurs coupées) - Propagation naturelle
JEVI - Collections botaniques sous abris - Arboretums - Infrastructures, zones industrielles, zones commerciales, cimetières - Jardins d'amateurs - Jardins remarquables	<ul style="list-style-type: none"> • <i>Camellia sinensis</i> (Arbre à thé) • Faible • Non 	

• PLANTES HÔTES

L'ensemble des plantes hôtes se trouvent dans les instructions-filières des filières ci-dessus.

2) MODE DE TRANSMISSION / DISSÉMINATION

La parthénogenèse et le temps de génération court facilitent la propagation en raison de la forte pression de propagules (Derksen, 2009).

- Propagation naturelle :

Le risque de dispersion naturelle de *Scirtothrips spp.* est relativement limité (EFSA PLH Panel, 2014, 2018a,b). Les adultes volent activement à chaque période lorsque la densité de population atteint un pic (Masui, 2007), mais ils ne se déplacent pas sur de longues distances entre les hôtes et se dispersent très probablement passivement sous le vent.

- Propagation par l'homme

La dissémination sur de longues distances se fait principalement par le commerce de plantes ou de parties de plantes dont les feuilles et fruits poussent activement. Comme les œufs sont insérés dans le tissu végétal, ils sont assez difficiles à détecter et très bien protégés contre les facteurs environnementaux, facilitant leur propagation. De nombreuses plantes hôtes sont fréquemment commercialisées et largement distribuées au sein de l'UE. Ces facteurs présentent donc un risque élevé de nouvelles entrées suivies d'une propagation sur l'ensemble du territoire de l'Union.

3) BIOLOGIE

Insecte de très petite taille (inférieur à 1mm). Les deux sexes sont ailés. Corps jaune sans marques sombres. Le mâle est plus petit.

Déplacement lent. Ne saute pas. Les larves sont blanchâtres et ne possèdent pas d'ailes.

Comme c'est généralement le cas pour les espèces du genre *Scirtothrips*, les œufs sont pondus dans les tissus les plus jeunes des plantes, et l'alimentation des adultes et des larves peut entraîner des dommages importants à ces tissus en développement, entraînant une déformation (ou un brunissement) des feuilles et des fruits et la chute des fleurs.

4) EXAMEN VISUEL

OBJETS À INSPECTER

- Jeunes feuilles
- Fruits

Les symptômes d'une infestation sont une coloration argentée de la surface des feuilles, des épaissements linéaires du limbe des feuilles, des déjections des adultes et des larves peut entraîner des dommages importants à ces tissus en développement, entraînant une déformation (ou un brunissement) des feuilles et des fruits et la chute des fleurs.

Les dégâts causés sur fruits deviennent plus visibles à maturité, bien que la probabilité de présence du thrips soit plus élevée sur jeunes feuilles ou fruits au stade de la nouaison. L'observation de symptômes sur fruits à un stade ultérieur peut donc être un indicateur pour orienter la surveillance.





3



4



5

• PÉRIODE DE SYMPTOMATOLOGIE

JAN FEV MAR AVR MAI JUIN JUIL AOU SEPT OCT
NOV DEC

• PÉRIODE DE SYMPTOMATOLOGIE OPTIMALE

JAN FEV MAR AVR MAI JUIN JUIL AOU SEPT OCT
NOV DEC

•• CONFUSION POSSIBLE

Scirtothrips dorsalis peut-être confondu avec toutes les espèces de thysanoptères de couleur jaune claire et de petite taille, comme par exemple :

- *Thrips tabaci*
- *Thrips alni*
- *Drepanothrips reuteri*

- Autres espèces de *Scirtothrips* présentes en France (*Scirtothrips inermis* et *Scirtothrips longipennis*)

5) PRÉLÈVEMENTS

PRÉLÈVEMENT À RÉALISER

Les possibilités de détermination spécifique de *Scirtothrips dorsalis* dépendent directement de la qualité du prélèvement et de la conservation des individus.

Seuls les adultes sont identifiables morphologiquement. Les larves de stade II sont identifiables au genre seulement.

Les captures doivent impérativement être réalisées de la façon suivante :

- thrips directement visibles sur la plante (avec ou sans dégâts caractéristiques) : prélever soigneusement plusieurs exemplaires (entre 5 et 10) au pinceau humide et les plonger dans l'alcool éthylique à 10% additionné d'un mouillant (par exemple du liquide vaisselle en très petite quantité);

ou

- Aucun thrips directement visibles : utiliser la méthode du frappage qui consiste à frapper assez fortement la végétation au dessus d'une surface blanche quelconque. Recueillir ensuite les individus tombés sur la surface blanche comme mentionné ci-dessus.

ou

- Aucun thrips directement visibles : Cueillir des parties tendres de plantes (bourgeons, jeunes pousses, jeunes feuilles, organes floraux ou jeunes fruits). Les enfermer immédiatement dans un sachet et les examiner au laboratoire ou, plus facilement, les placer dans un appareil de Berlese clos. Recueillir les captures dans de l'alcool à 10° + mouillant placé au bas de l'appareil au moins 24 heures après.

MATRICE PRÉLÈVEMENT

- Larve ou nymphe
- Adulte

ADRESSES LABORATOIRES DE RÉFÉRENCE / PRÉLÈVEMENTS

Anses, laboratoire de la santé des végétaux, Unité d'Entomologie et Plantes invasives, Site de Montpellier, CBGP Campus International de Baillarguet, 755 avenue du campus Agropolis, CS 30016, FR-34988 MONTFERRIER-SUR-LEZ CEDEX

6) PIÉGEAGE

TYPE DE PIÈGE

- Frappage

ADRESSES LABORATOIRES DE RÉFÉRENCE / PIÉGEAGE

- Anses, laboratoire de la santé des végétaux, Unité d'Entomologie et Plantes invasives, Site de Montpellier, CBGP Campus International de Baillarguet, 755 avenue du campus Agropolis, CS 30016, FR-34988 MONTFERRIER-SUR-LEZ CEDEX

• Période de piégeage

JAN FEV MAR AVR MAI JUIN JUIL AOU SEPT OCT
NOV DEC

• DESCRIPTION DU PIÉGEAGE

Frapper assez fortement la végétation au dessus d'une surface blanche quelconque. Recueillir ensuite les individus tombés sur la surface blanche comme mentionné dans la section "Prélèvement".

• DESCRIPTION D'ENVOI DU PRÉLÈVEMENT ET DU PIÉGEAGE

Dans tous les cas (adultes, larves et pupes), les individus capturés sont placés dans des tubes hermétiques solides contenant le mélange mentionné ci-dessus (alcool + mouillant). Un tube ne contient qu'un prélèvement (un site, une date, une espèce végétale). Pour chaque prélèvement, remplir une fiche de renseignement. Mettre à l'intérieur du tube une étiquette rappelant le numéro de référence que vous avez indiqué sur la fiche.

Prendre soin de l'emballage afin d'éviter les risques de détérioration durant le transport.

7) MESURES À PRENDRE

• EN CAS DE SUSPICION

Toute personne qui soupçonne la présence de cet organisme nuisible est priée de le signaler immédiatement à sa Direction régionale de l'alimentation, de l'agriculture et de la forêt (DRAAF)-Service régional de l'alimentation (SRAL) en joignant si possible des photos de l'organisme ou des symptômes observés.

8) BIBLIOGRAPHIE ET CONTRIBUTEURS

BIBLIOGRAPHIE ET RESSOURCES EXISTANTES

• [EFSA Pest survey card on *Scirtothrips aurantii*, *S. citri* and *S. dorsalis*](#)

• Derksen AI, 2009. Host susceptibility and population dynamics of *Scirtothrips dorsalis* Hood (Thysanoptera: Thripidae) on select ornamental hosts in Southern Florida. Masters Thesis, University of Florida, Gainesville, FL, USA, 136 pp

• [EFSA PLH Panel \(EFSA Panel on Plant Health\), 2014. Scientific Opinion on the pest categorisation of *Scirtothrips dorsalis*. EFSA Journal 2014;12\(12\):3915, 29 pp.](#)

• [EFSA PLH Panel \(EFSA Panel on Plant Health\), 2018a. Scientific Opinion on the pest categorisation of *Scirtothrips aurantii*. EFSA Journal 2018;16\(3\):5188, 21 pp.](#)

• [EFSA PLH Panel \(EFSA Panel on Plant Health\), 2018b. Scientific Opinion on the pest categorisation of *Scirtothrips citri*. EFSA Journal 2018;16\(3\):5189, 23 pp.](#)

• [Masui S, 2007. Timing and distance of dispersal by flight of adult yellow tea thrips, *Scirtothrips dorsalis* Hood \(Thysanoptera: Thripidae\). Japanese Journal of Applied Entomology and Zoology, 51, 137-140.](#)

PHOTOGRAPHIE

1. Adulte de *Scirtothrips dorsalis* © Andrew Derksen, USDA-APHIS, Bugwood.org 2. Larve L1 de *Scirtothrips dorsalis* © Andrew Derksen, USDA-APHIS, Bugwood.org 3. Adulte de *Scirtothrips dorsalis* © Andrew Derksen, USDA-APHIS, Bugwood.org 4. Adulte femelle de *Scirtothrips dorsalis* vue au microscope © Hoddle MS, Mound LA, Paris DL., 2012 5. Dégâts de *Scirtothrips dorsalis* sur jeune mangue © EFSA Pest Survey Card on *Scirtothrips aurantii*, *S. citri* and *S. dorsalis* (version 1 du 24.09.2020)

CONTRIBUTEURS

Philippe Reynaud (Anses-LSV), Luc Tastevin (DRAAF-SRAL Corse)

CETTE FICHE A ÉTÉ VALIDÉE PAR

Martin Strugarek (DGAL-BSV)

PRODUCTION

Plateforme ESV

Version du 18 Janvier 2022



https://fichesdiag.plateforme-esv.fr/fiches/Fiche_Diagnostique_SCITDO_Scirtothrips_dorsalis.pdf

