

# 【野菜】 防除方法の試験研究成果等 目次

I	現在問題となっている病害虫	
1.	イチゴ炭疽病の発生生態と防除対策	p 1
2.	虫媒伝染性ウイルス病の発生生態と防除対策	
(1)	トマト黄化葉巻病	p 8
(2)	トマト黄化病	p 11
(3)	キュウリ退緑黄化病・メロン退緑黄化病	p 12
(4)	キュウリ黄化えそ病	p 15
3.	ナスすすかび病とナスすす斑病の見分け方	p 18
4.	トマト葉かび病とトマトすすかび病の見分け方	p 19
5.	ハウレンソウべと病の発生生態と防除対策	p 20
6.	トマトキバガの発生生態と防除対策	p 22
7.	調合油乳剤苗浸漬法によるイチゴのナミハダニ防除	p 24
II	主要病害虫の薬剤感受性検定結果	
1.	イチゴのナミハダニ	p 27
2.	ネギのシロイチモジヨトウ	p 31
3.	キュウリのミナミキイロアザミウマ	p 33
4.	ナスのミナミキイロアザミウマ	p 36
5.	イチゴのヒラズハナアザミウマ	p 39
6.	トマトのタバココナジラミ	p 42
7.	アスパラガスのタバココナジラミ	p 44
8.	キュウリ（参考：ダリア）のタバココナジラミ	p 46
III	苗立枯病及び苗立枯性病害の発生生態と防除対策	p 48
IV	土壌消毒対策	p 61
V	資材消毒	p 73
VI	ナス、トマト、キュウリの主要品種の病害虫抵抗性	p 75

# I 現在問題となっている病害虫

## 1 イチゴ炭疽病 (*Glomerella cingulata*) の発生生態と防除対策

イチゴ炭疽病の病原菌として *Glomerella cingulata* (*Colletotrichum gloeosporioides* 種複合体 (*C. fructicola*, *C. siamense*, *C. aenigma*)) と *Colletotrichum acutatum* 種複合体 (*C. acutatum*, *C. fioriniae*, *C. fragariae*, *C. nymphaeae*) の大別して2種類が知られている。*G. cingulata* による炭疽病は、主に葉枯れ症状を引き起こす *C. acutatum* と比較して株が萎凋・枯死することが多く、近年わが県でも大きな問題となっている。本項では、*G. cingulata* による炭疽病について解説する。また、炭疽病菌は特徴的な発生生態を持っているため、その発生生態をよく知れば本病の有効な防除方法が見えてくる。

### (1) 発生生態

#### ア 宿主範囲

接種試験ではイチゴの他にソラマメ、エンドウ、シクラメン、ノゲシなど数種に病原性を示し、ウリ科及びナス科野菜類、チャ、カキなどに病原性はなく、宿主範囲は限られている。

#### イ 伝染方法

主に降雨・強いかん水などによる跳ね上がりで、感染株から隣接する健全株に病原菌（分生孢子）が伝搬される雨媒伝染と、ほ場に放置された罹病枯死株の葉柄基部やクラウン部の残さ中で生存した病原菌が感染源となる土壌伝染がある。この他、罹病枯死株上に形成された子のう孢子の飛散による空気伝染がある。

なお、病原菌（孢子）がランナーの導管内部を通して親株から子苗に伝染することはない。

#### ウ 潜在感染

病原菌に感染しても病徴が現れず、見かけ上健全な株（潜在感染株）となる場合がある。潜在感染株は伝染能力を保持しているため、薬剤防除が不徹底となると、潜在感染株に隣接する株や、潜在感染株を親株とした子苗は、高い確率で感染する。

#### エ 炭疽病の発生に好適な条件

高温期の降雨で発生が助長されるので、7～8月期の発生が多い。発病適温は25℃以上だが、発病には温度よりも湿度が大きく影響し、飽和湿度では20℃以下でも枯死株が発生する場合がある。

最高気温15℃以下となる低温期には病徴は現れにくい。これらの他、窒素質肥料の多肥、急激な肥効で発生しやすくなる。また、過湿・過乾、着果負担など株へのストレスが発病を助長することがある。

#### オ 炭疽病の伝染環

主要な第一次伝染源は、潜在感染株である。これを伝染源として、風雨などによって急速に二次伝染を繰り返し、蔓延する。

### (2) 防除対策

本病の防除には、主に伝染環の遮断を目的とした薬剤防除と耕種的防除が有効である。

#### ア 農薬による防除

炭疽病の防除は、育苗期が重要である。この時期の感染を抑えることに防除の主眼を置く。そのためには親株からの徹底防除を励行する。

(ア) 感染発病後に治療できる薬剤はない。感染を防ぐために予防散布を徹底する。なお、潜在感染株を治療できる薬剤はないが、隣接株への感染を抑えることはできる。

(イ) 炭疽病防除は初期防除が重要。炭疽病菌は4月初めには潜在感染株から隣接株に感染できるようになるため、薬剤散布は3月上旬には始める。

特に採苗期・梅雨期・高温期には重点的に実施する。

(ウ) 長雨・台風等の前後にもできるだけ薬剤散布を行う。

(エ) 下葉除去など株に傷を付けるような作業後にも薬剤散布を行う。

(オ) 同一系統薬剤の連用を避け、ローテーション散布を実施する（耐性菌発生の防止）。

薬剤の名称が異なっても系統が同じものがあるので注意。

ローテーション散布のモデル表（親株～育苗期）

月	3月	4月	5月	6月	7月	8月
主な管理				鉢上げ	下葉除去	下葉除去
上旬	防除（重要）	防除	防除	防除	防除	防除
中旬			防除	防除	防除	防除
下旬		防除	防除	防除	防除	（防除）

注）8月下旬の（防除）は普通育苗の場合。

## ☆炭疽病に登録のある主な散布剤

2025年7月1日現在

アントラコール顆粒水和剤、ジマンダイセン水和剤、ベルコート水和剤、有機銅水和剤（ドキリンフロアブル、キノンドーフロアブル）、デランフロアブル、オーソサイド水和剤80

セイビアーフロアブル20、ゲッター水和剤、アミスター20フロアブル（施設等で散布後の高温多湿による薬害事例あり）

- 注） 1 アミスター20フロアブルに対する薬剤耐性菌の発生が本県でも確認され、セイビアーフロアブル20、ゲッター水和剤に対して薬剤耐性菌発生の可能性があるため、できるだけ使用回数を抑えたローテーションを組むことが望ましい。
- 2 農薬の使用にあたっては、ラベルを熟読し、正しい使用方法を遵守する。

（カ） 定植予定のほ場は、線虫対策を兼ねて必ず土壌消毒を実施する。太陽熱消毒は天候不順により効果がふれるので、薬剤との併用が望ましい。

なお、消毒前は深く耕し、土塊を細かく、土壌水分を30～40％に保ち薬剤の効果を確保する（バスアミド微粒剤、ガスタード微粒剤は土壌が乾きすぎていると効果が落ちる）。

### イ 耕種的防除

（ア） 秋ランナーからの無病苗採苗（親株用の苗）

定植、天井ビニル被覆後に収穫用株から発生した秋ランナー由来の苗（以下、秋期苗）は、炭疽病菌に感染していなかった（表1）。従って、秋期苗を無病苗として利用する。これに対して翌年4月～5月にかけて発生したランナー由来の苗（以下、春期苗）には1割程度の炭疽病菌感染が認められた（表1）ので、春期苗は親株用の苗として利用しないこと。

なお、品種「あまおう」では、定植前に15℃、2週間程度の低温暗黒処理を行うことにより秋ランナーの発生を促進する必要がある（表2）。

表 1 秋期及び春期苗のイチゴ炭疽病感染率

	採苗数 (ポット 数)	炭疽病感染株率 (%)	
		1 回目 (冬期)	2 回目 (夏期)
2007年度			
秋ランナー採苗 低温暗黒処理・菌接種区	21	0.0	0.0
春ランナー採苗 低温暗黒処理・菌接種区	40	—	15.0
2008年度			
秋ランナー採苗 低温暗黒処理・菌接種区	60	0.0	0.0
春ランナー採苗 低温暗黒処理・菌接種区	97	—	11.3

注) 2007、2008年度ともに、定植した親株の炭疽病感染率は100%であった。

表 2 低温暗黒処理が秋ランナーの発生促進に及ぼす効果

	本ぽ定植株数	採苗数
2007年度		
低温暗黒処理あり	120	42
低温暗黒処理なし	80	1
2008年度		
低温暗黒処理あり	180	76
低温暗黒処理なし	40	1

注) 低温暗黒処理株内で秋ランナーが発生しなかった株あり

#### (イ) 雨よけ採苗・雨よけ育苗

風雨による二次感染拡大を防止するためには雨よけ栽培が非常に有効であり、『親株のプランター定植』+『雨よけ採苗・育苗』+『棚式採苗・育苗』の3つを組み合わせることが望ましい。

なお、雨よけ栽培でもスプリンクラーかん水など飛散水滴の大きなかん水、頭上からの強いかん水は、病原菌の飛散・感染を招くので避け、水滴の細かな散水法で行う。また、雨よけ施設内の高温多湿状態は炭疽病の発生を助長するので、ハウス妻面の開放や水はけ等に十分留意する。

#### ウ その他・栽培管理上の注意点

##### (ア) 栽培資材管理

前作の育苗ポットやトレイなどは、農業資材用の薬剤で洗浄

するか、更新する。

(イ) 健全親株の確保

- ・本ぼ10a当たり800株を準備する。
- ・炭疽病罹病株及びその隣接株を親株にしない。
- ・親株不足時には、定植苗からビニル被覆後に発生したランナーを採苗し、親株とする。

※定植苗からの採苗時の注意点

- 採苗は、できる限り炭疽病の発生していない生産者の定植株から行う。
- 感染確率の低い、ビニル被覆後秋に発生したランナーを採苗する。
- 採苗は1株から1苗とする。
- 収穫の終了した親株からは絶対に採苗しない（感染確率が高い恐れ）。
- ・親株管理はできるだけ雨よけ施設内で行う。なお、雨よけ栽培でも露地栽培でも、ほ場では通路も含めて全面マルチをする。

(ウ) 梅雨前の採苗

採苗作業による株の傷などから感染しやすいので、雨天時の採苗は行わない。梅雨前に採苗を終了させる。

(エ) 適正なポット間隔

密植による湿度上昇は感染を助長する。ポット間隔は18cmを目安に配置する。

(オ) 適正な施肥

株が軟弱に育つと感染しやすいため、多肥栽培は避ける。また、急激な肥効をもたらすような栽培も避ける。

(カ) 発病株の早期発見・早期除去

ランナー、葉柄、小葉の病斑を早期に発見し、すぐに撤去する。この際、枯死した株はクラウンごと除去する。枯死株はほ場周辺に放置せず、ほ場外で嫌氣的発酵処理（発病株などの残渣を肥料袋等に入れ、残渣の重さの半分量の水を加える。密閉するために袋内の空気を抜き、日当たりのよい野外に置く）を実施するなど、適切に処分する。

生育不良株もさまざまな病害の感染が疑われるので、除去するのが望ましい。

(キ) 低温処理時の注意

- ・感染が疑われる苗は、株冷・夜冷処理をせず、普通ポットに変更する。
- ・株冷入庫時に苗を詰めすぎない。詰めすぎによる苗傷みが感

染を助長する。

- ・入庫前・陽光処理時の過度のかん水は避ける（感染の助長）。

(ク) ほ場の選定

親株床、育苗床ともに雨よけ・棚式栽培が望ましい。

(ケ) 育苗施設の除草

雑草の繁茂は高湿度など、感染のリスクを高める恐れがあるため、防草シートの設置など、除草を行う。

(3) 簡易な炭疽病潜在感染株の検定技術（エタノール検定）

イチゴ葉をエタノール処理し、病斑形成を誘導促進して簡易に潜在感染葉の有無を調べる方法である。潜在感染している炭疽病菌に対して競合する葉面微生物を除去するためイチゴ葉を70%エタノール液に浸漬処理又は噴霧処理し、炭疽病菌を優占種とする。その後、イチゴ葉を炭疽病菌の最適生育条件である28℃、多湿条件下に維持することで潜在感染していた炭疽病菌がイチゴ葉を培地として生育してくる。

最終的には本病菌の標徴であるサーモンピンク～鉄さび色の分生子層（大量の分生子の集まり）が形成される。この分生子層は肉眼による観察が容易であるため、潜在感染の有無を診断する際の目安となる。病原性の低いものが遅れて発生するため、処理後約2週間で観察を行う。

以下に本法の手順を述べる。

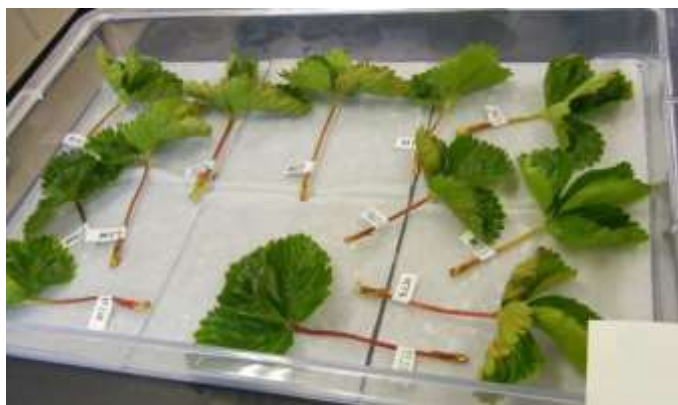
### 『簡易診断法の手順』

#### シャーレを使用する場合

- 1 検定葉として下葉を採取する。3枚程度が望ましい。
- 2 採取した葉は水洗し、泥やほこりを落とす。  
以下の手順は無菌操作で行うのが望ましいが、設備等が無ければできるだけ清潔な環境で行う。
- 3 70%エタノール液に葉全体を30秒浸漬または葉の裏表に十分滴るように噴霧する。
- 4 葉のエタノール液を浸漬した場合はすぐに、噴霧した場合は30秒後に、精製水ですすぎ、洗い流す。
- 5 精製水で湿らせたろ紙を敷いたシャーレ内に検定葉を置く。シャーレは乾燥しないようにビニル袋内に納める。
- 6 検定葉を入れたシャーレは28℃の恒温器内に約2週間保持し、分生子層の形成を確認する。

#### バットを使用する場合

- 1 検定葉として最下位葉（複葉）を葉柄ごと採取する。
- 2 区別できるように葉柄に紙テープで名札を付ける。
- 3 上記「シャーレを使用する場合」の2～4と同様な操作を行う。
- 4 精製水で湿らせたペーパータオルを敷いたバットに検定葉を並べる。その際、他の葉と接触しないように注意する。バットは乾燥しないようにビニル袋内に納める。
- 5 検定葉を並べたバットは28℃の恒温器内に約2週間保持し、分生子層の形成を確認する。



注) 分生子層を形成しなくても、葉上の黒褐変部位には分生子が形成されている場合があるので、必ず葉表面を軽くかきとり、顕微鏡観察を実施すること。



## 2 虫媒伝染性ウイルス病の発生生態と防除対策

### (1) トマト黄化葉巻病

病原ウイルス：Tomato yellow leaf curl virus (TYLCV)



トマト黄化葉巻病



タバココナジラミ成虫

#### ア 発生の経過

本病は、1996年に愛知、静岡、長崎県で我が国での初発生が確認されたトマト・ミニトマトのウイルス病である。

本県では1999年に県南部で初発生が確認され、現在はほとんどの産地で発生が確認されている。

#### イ 病徴

##### (ア) 育苗期～定植時期

まず新葉の縁から退緑し、葉巻症状を示す。症状が進むと葉脈間が黄化し、萎縮する。激発すると葉の縁が裏側に巻き込み、小葉が球状になったり、らせん状に新葉がねじれ先端が釣り針状になる。また、小葉が完全に萎縮し、スパイク状になる。このような重症株は節間が短縮し、黄化萎縮した腋芽が多数発生し叢生症状となる。

##### (イ) 定植期～収穫期

発病前に着果した果実は比較的正常に生育するが、発病後は開花不良のまま落下することが多い。開花してもほとんどは不稔となったり、小さく硬化するため著しく収量は減収する。

潜伏期間（感染から発病するまで）は夏季では10～14日で、冬季では2か月以上を要するとされている。

#### ウ 伝染方法等

病原ウイルスはタバココナジラミの吸汁によって永続的に媒介される。

本病の媒介に関与しているのは、タバココナジラミバイオタイプB（シルバーリーフコナジラミ）とバイオタイプQである。

その他の昆虫（オンシツコナジラミを含む）による虫媒伝染、土壌伝染、種子伝染はしない。また接触（汁液）伝染の可能性はほと

んどない。

経卵伝染（ウイルスが親虫から卵を経由して次世代虫にも感染する）は、現在まで日本での報告はない。

なお、日本で発生している T Y L C V には病徴が激しいイスラエル系統と、病徴がやや穏やかなイスラエル・マイルド系統がある。

#### エ ウイルスの宿主範囲

感染できる植物の種類はウイルス系統で異なる場合があるが、病原体である T Y L C V は双子葉植物に感染し、主にトマトで著しい病徴を示す。

宿主植物としては、タバコ、ペチュニア、インゲンマメ、ヒラマメ、トルコギキョウ、ヒャクニチソウ等、また雑草であるノゲシ、タカサブロウ、オオセンナリ、イヌホオズキ、エノキグサ、ウシハコベ、ウサギアオイ等がある。

#### オ タバココナジラミが主に寄生する植物

作 目	植 物 名
普通作	ダイズ
野 菜	キャベツ、コマツナ、レタス、セルリー、ミツバ、パセリ、シソ、アスパラガス、茎ブロッコリー、オクラ、キュウリ、スイカ、カボチャ、メロン、ニガウリ、 <b>トマト、ミニトマト、ピーマン、ナス、イチゴ、インゲンマメ、ヒラマメ、ソラマメ、ダイコン、ジャガイモ、サツマイモ</b>
花き花木	ハイビスカス、キク、アスター、ガーベラ、 <b>ポインセチア、ペチュニア</b> 、バラ、 <b>トルコギキョウ、ヒャクニチソウ</b> 、ホウセンカ、パンジー、ヒマワリ、 <b>リンドウ</b>
果 樹	イチジク
その他 (雑草、マイナー植物等)	<b>ウサギアオイ、ノゲシ、エノキグサ、タバコ、ウシハコベ、イヌホオズキ、セイタカアワダチソウ、アキノノゲシ、ムラサキカタバミ</b>

注) 太字は T Y L C V が感染する植物

#### カ タバココナジラミの生態

コナジラミ成虫の活動は、約13℃前後から飛翔・跳躍を始め、約44℃で活動を停止する。最適活動温度は約28℃である。コナジラミ類の飛翔は高温抑制が働き、30℃以上では抑制される。

## キ 防除対策

本病を防除するためには、保毒したタバココナジラミ類の侵入と増殖を防ぐことが重要であり、以下の防除対策を地域全体で取り組む必要がある。

### (ア) 無病苗の確保

苗を購入する際は、ウイルス感染やタバココナジラミの寄生がない苗であることを確認する。

### (イ) コナジラミ類の侵入防止

育苗ほ場や栽培施設の天窓やサイド等の開口部には、0.4mm目合い以下の防虫ネットを使用することが望ましい。特に、出入り口のカーテンは二重にして、開放状態にならないように注意する。

### (ウ) 粘着トラップによるコナジラミ類の確認

ハウスの内側に黄色粘着シート（ITシート等）を設置し、コナジラミの発生状況を把握する。

### (エ) 発病株の除去

発病株は、見つけ次第速やかに除去し、土中深く埋没する等適切に処分する。

### (オ) コナジラミ類の防除

冬春トマトでは、定植時期が早いほど感染する機会が多くなる。このため、苗購入時あるいは定植時の粒剤処理、その後の定期的な薬剤散布等、体系的な防除を実施する。その際、同じ種類（系統）の薬剤使用を繰り返すと抵抗性が発達するので、系統が異なる薬剤のローテーション散布を行う。

### (カ) ほ場周辺の雑草の除草や野良生えトマトの管理

ほ場内外の雑草はコナジラミの増殖源になり得るので、除草を徹底する。また、植物の残さ及び芽かきした茎葉や不良果から派生する野良生えトマトは、感染源になるので、速やかに処分する。

### (キ) 栽培終了時の蒸し込み

施設栽培が終了したら、ハウスを密閉して蒸し込み（約50℃で7～10日間程度）作業を行い、コナジラミを死滅させて、ウイルス保毒虫が施設外へ移動するのを防ぐ。なお、植物体内に水分が残っていると効果が不十分となるので、密閉前に株元から株を切断するか、またはキルパー処理を行うことにより、株を枯死させる。

### (ク) 耐病性品種の利用

トマト黄化葉巻病耐病性品種は、既に市販されており県内でも普及が進んでいる。しかし耐病性品種といえども、コナジラミ類が多発し植物体内のTYLCV濃度が高くなった際等に、黄化葉巻病を発病したケースも確認されている。そのため、耐病性品種を利用する場合でも、媒介虫であるコナジラミ類の防除は必ず行う。

## (2) トマト黄化病

病原ウイルス：Tomato chlorosis virus (T o C V)



トマト黄化病

### ア 発生の経過

本病は2008年に栃木県で初確認されたトマトのウイルス病であり、本県では2012年に初発生が確認された。

これまでに、九州、中部、東北、関東、四国地方で発生が確認されている。

### イ 病徴

- (ア) 発病の初期には、葉の一部の葉脈間が退緑黄化し、黄斑を生じる。
- (イ) 症状が進展すると、葉脈に沿った部分を残して葉全体が黄化し、葉巻症状やえそ症状が現れる。
- (ウ) 下位葉で比較的重症化する傾向があり、症状は生理障害(苦土欠乏症)に似る。
- (エ) 発病株は生育が抑制され、収量が減少する傾向が見られる。

### ウ 伝染方法等

- (ア) 病原ウイルスはクリニウイルス属のウイルスで、タバココナジラミ(バイオタイプB及びQ)及び、オンシツコナジラミによって媒介されることが確認されている。
- (イ) クリニウイルス属のウイルスでは経卵伝染、汁液伝染、土壌伝染及び種子伝染はしない。
- (ウ) 半永続伝搬であり、ウイルス媒介能力は数時間から数日間持続される。

### エ タバココナジラミの生態

(1)のトマト黄化葉巻病のカの項参照

### オ 防除対策

(1)のトマト黄化葉巻病のキの項参照 ((ク)を除く)

(3) キュウリ退緑黄化病・メロン退緑黄化病

病原ウイルス：Cucurbit chlorotic yellows virus (CCYV)



キュウリ退緑黄化病



メロン退緑黄化病

ア 発生の経過

CCYVによる病害は2004年に熊本県のメロンで初発生が確認され、ほぼ同時期に九州各地のメロン、キュウリでも確認された。2007年にタバココナジラミバイオタイプQが媒介するウイルス病害であることが明らかとなった。

これまでに、本ウイルスによる病害は九州、中国、四国、近畿、中部及び関東地方で発生が確認されている。本県では、2008年2月にキュウリで、同年8月にメロンで初発生が確認された。また、本ウイルスはスイカに退緑えそ病を起こすが、本県での発生は未確認である。

イ 病徴

(ア)キュウリ退緑黄化病

a 退緑型

まず、葉脈間に多数の退緑小斑点を生じる。小斑点は拡大、たがいに癒合しながら退緑斑となる。拡大は不規則に起こり、不鮮明なモザイク症状となる。さらに進展すると葉はツヤを失い、葉脈の緑だけを残す退緑～黄化葉となる。黄化葉は葉脈間が隆起して粗剛となるほか、しばしば下側へ巻く。

b 黄斑型

葉脈で区切られた一部分または全体の葉脈間が放射状に黄化し、葉脈の緑を残す黄化葉となる。

c 発病の特徴

黄斑型病斑と退緑型病斑は、同一株に発生する。黄斑型病斑は保毒したタバココナジラミが吸汁加害した葉に、退緑型病斑は保毒虫の吸汁加害以降新たに展開した上位葉あるいは側枝の葉に出現し、上位方向へ進展する。生長点付近の数枚の葉には症状は現れず、成熟した葉にのみ症状が現れるため、同一株内に黄化葉と健全葉が混在する。

## (イ)メロン退緑黄化病

### a 退緑型

まず、葉の先端部分や葉柄に近い部分に退緑小斑点を生じ、拡大する。小斑点の周囲は滑らかでない。小斑点は拡大しながら癒合し、徐々に黄化する。同じ葉の中でも小斑点は偏って生じるので、黄化は「まだら」な黄化葉となる。まだら黄化葉を下面から観察すると、多数の退緑小斑点が認められる。さらに進展すると葉脈沿いに緑色部が残る黄化葉になるが、緑色斑点が残る場合がしばしばみられる。また、全面が黄化した葉の裏面は、徐々に粗剛となる。

### b 黄斑型

まず、不規則に不鮮明な不定型の小黄斑を生じ、徐々に拡大し、黄化葉となる。葉脈で黄化部分と緑色部分に明瞭に区切られる場合と全面が黄化する場合がある。

### c 発病の特徴

黄斑型病斑と退緑型病斑は、同一株に発生する。黄斑型病斑は主に下位葉に発生し、退緑型病斑は黄斑型病斑の発病葉より上位に出現する。ただし、下位葉が摘除されるため、黄斑型病斑がない場合がある。また、退緑型病斑は初発生葉から上方向に黄化が進展する。下方向への進展や異なる葉位で同時に黄化することはない。

## ウ 伝染方法

CCYVはタバココナジラミのバイオタイプQおよびBによって媒介される。なお、本ウイルスが属するクロステロウイルス科クリニウイルス属のウイルスは、半永続性媒介で経卵伝染、汁液伝染、土壌伝染及び種子伝染はしないとされている。

## エ ウイルスの宿主範囲

自然感染が確認された作物は、キュウリ、メロン、スイカである。なお、接種試験では、その他のウリ科、ナス科等広範囲な植物に感染する。

## オ 防除対策

キュウリでは、定植直後から収穫終了時まで発病する。減収の被害は発病1か月後から認められ、徐々に拡大し2か月後には2～3割の減収となる。感染時期が早いほど、減収割合が高くなるので、前半の防除に重点を置く。

メロンでは、定植直後から定植60日後、特に定植30日後（着果期）を中心に発病する。また、主な病徴である退緑型病徴は、展葉後20～30日後の葉だけに発症する。これらのことから育苗期から定植40日後までの防除を徹底する。

本病の防除対策は、媒介虫であるタバココナジラミ類を全栽培期

間を通じて栽培作物に寄生させないことが重要である。

タバココナジラミ類の防除対策については、トマト黄化葉巻病を参照する。なお、キュウリではUV除去フィルムの使用が有効であり、防虫ネットと組み合わせることで、コナジラミ類の侵入を防止する。



#### (4) キュウリ黄化えそ病

病原ウイルス：Melon yellow spot virus (M Y S V)



キュウリ黄化えそ病



ミナミキイロアザミウマ

##### ア 発生の経過

M Y S V による病害は1992年に静岡県でメロンで初確認され、キュウリでは1996年に高知県で確認されている。その後、スイカ、ニガウリ、シロウリなどで発生が確認されている。

本県では2003年にキュウリで、2006年にシロウリで発生が初確認された。

##### イ 病徴

キュウリでは、はじめ生長点付近の葉に葉脈透過症状が現れ、上位葉は濃淡の明瞭なモザイク症状を生じる。やがて、最初に葉脈透過症状を現した葉が、多数のえそ斑点を伴いながら激しく退緑、黄化する。症状はマンガン欠乏症に類似する。感染株は生育が抑制され、減収につながり、長時間放置すると枯死にいたる場合もある。果実には症状が現れないが、まれに、表面にモザイク斑を生じる場合がある。

メロンでは、はじめ葉の葉脈に沿って黄化し、葉脈間に黄斑点が多数発生し、やがてえそ斑点になる。果実では、ネット形成の異常や糖度の低下が見られる。

##### ウ 伝染方法

M Y S V はミナミキイロアザミウマによって媒介されるが、その他のアザミウマ類による媒介は不明である。アザミウマの1齢幼虫だけが、罹病植物を5分以上吸汁することでウイルスを獲得できるが、2齢以降はウイルス獲得能力はない。保毒した幼虫はウイルス



を伝搬できる。実際には成虫が飛翔して他の植物に寄生することで感染が成立し、幼虫自体が拡大に関与することはあまりないと考えられる。なお、経卵伝染はしない。汁液伝染能力は低く、管理作業等により伝染する可能性は低い。種子伝染、土壌伝染はしない。

主にアザミウマの活動が盛んな春と秋に発生し被害を及ぼすが、気温が27℃を超える夏季には病徴がマスクされ、伝染も困難になる。

#### エ ウイルスの宿主範囲

MYSVの感染が報告されている主な植物

作目	植 物 名
普通作	ゴマ
野 菜	ホウレンソウ、ツルナ、 <b>キュウリ</b> 、 <b>メロン</b> 、 <b>スイカ</b> 、 <b>シロウリ</b> 、トウガン、ヘチマ、 <b>ニガウリ</b> 、カボチャ、ユウガオ、ササゲ
花き花木	キンギョソウ、トレニア、ペチュニア
その他 (雑草、マイナ-植物等)	タバコ、 <b>ホトケノザ</b> 、 <b>オランダミナミグサ</b> 、 <b>カタバミ</b> 、 <b>ノゲシ</b> 、 <b>コハコベ</b>

注) 太字は自然感染植物

#### オ 防除対策

本病を防除するためには、媒介虫であるアザミウマ類を、全栽培期間を通じて栽培作物に寄生させないことが重要である。

#### アザミウマ類対策の三原則：入れない・増やさない・出さない

##### (ア) 無病苗の確保

苗を購入する際は、ウイルス感染やアザミウマ類の寄生がない苗であることを確認する。

##### (イ) 発病株の除去

感染株は伝染源となり、アザミウマ類によりウイルスが伝搬され急速に拡大するので、発病株は速やかに抜き取り、土中に埋める等適正に処分する。

##### (ウ) アザミウマ類の侵入防止

施設では成虫の侵入防止のため開口部に防虫ネットを張る。0.4mm目合い以下の防虫ネットの使用が望ましい。また、UV除去フィルムを使用し、侵入を抑制する。

##### (エ) 粘着トラップによるアザミウマ類の確認

アザミウマ類の成虫は青色・黄色に誘引されるので、これらの色の粘着トラップを施設に設置して発生の有無を確認し、防除の目安とする。

##### (オ) アザミウマ類の防除

多発後は防除が困難になるため、発生後は直ちに薬剤防除を行う。また、成虫は絶食状態におくと数日で死亡するので、施設では栽培

終了後に10日以上密閉する。なお、植物体内に水分が残っていると効果が不十分となるので、密閉前に株元から株を切断するか、またはキルパー処理を行うことにより、株を枯死させる。

また土中には蛹がいるので、栽培終了後に土壌消毒し蛹を死滅させる。

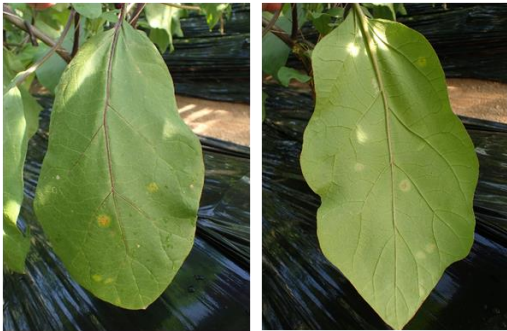
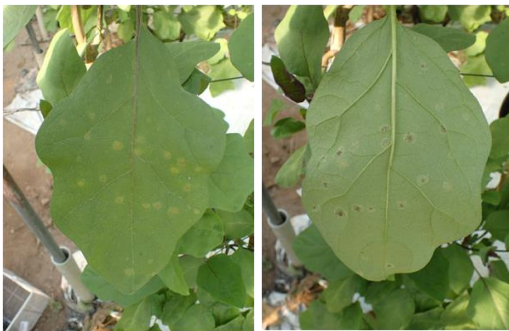


作物によっては、古株枯死を目的としたキルパーの農薬登録がないものがあるので、農薬登録内容に注意する。

(カ) ほ場周辺の雑草の除去

ほ場周辺の雑草も感染、発生源となるので除草を徹底する。

### 3 ナスすすかび病とナスすす斑病の見分け方

ナスすすかび病とナスすす斑病は症状が類似し、病徴に基づく判別はやや難しい。このことから、正確に診断するには、顕微鏡下で分生子の形状を確認する必要がある。両病害の特徴と診断のポイントを以下に示す。

病名	ナスすすかび病	ナスすす斑病
病原菌	<i>Mycovellosiella nattrassii</i>	<i>Pseudocercospora fuligena</i>
病徴	葉に発生する。初め葉の裏面に白色のかびが密生した小斑点を生じ、のちに灰褐色に変わる。病斑は通常円形であるが、葉脈付近では不整形になる。	葉に発生する。はじめ黄色、円形の小斑点を生じ、のち周縁部は黄色、内部は淡褐色～褐色、円形病斑を形成する。病斑の表面には、灰褐色、すす状のかびを密生する。
診断のポイント (病斑)	 <p style="text-align: center;">葉表                      葉裏</p> <p>葉裏のかびは灰褐色、ビロード状で密生。葉表の病斑の色は淡黄褐色～褐色で、すす斑病と比較すると薄い。</p>	 <p style="text-align: center;">葉表                      葉裏</p> <p>葉裏のかびは灰褐色、すす状でややまばら。葉表の病斑の色は淡黄褐色～淡褐色で、すすかび病と比較して黄色味が強い。</p>
診断のポイント (分生子)	 <p style="text-align: center;">すすかび病の分生子</p> <p>大きさ：15.6～62.4×6.0～10.8 μm 隔壁の数：0～数個（平均 3.6）</p>	 <p style="text-align: center;">すす斑病の分生子</p> <p>大きさ：13～170×3～6 μm 隔壁の数：0～15 個</p>
防除対策	<ul style="list-style-type: none"> <li>・多湿条件下で発生しやすいため、過繁茂にならないよう管理し、施設内の換気に努める。</li> <li>・治療効果のある登録薬剤が少ないので、予防散布を心がける。</li> <li>・薬剤耐性菌の発生を遅らせるため、異なる系統の薬剤によるローテーション散布を行う。</li> </ul>	

#### 4 トマト葉かび病とトマトすすかび病の見分け方

トマト葉かび病とトマトすすかび病は、症状が酷似し、病徴に基づく判別は困難であることが知られている。近年、トマト葉かび病に抵抗性を持つ Cf-9 品種を侵すトマト葉かび病（新レース）の発生が確認されており、すすかび病と混発する場合が予想される。両病害の特徴と診断ポイントを以下に示す。

病 名	トマト葉かび病	トマトすすかび病
病原菌	<i>Passalora fulva</i> (旧 <i>Fulvia fulva</i> )	<i>Pseudocercospora fuligena</i>
病 徴	<p>葉に発生し、始め葉の表面の一部がわずかに黄変し、裏側に灰白色の輪郭の不鮮明な病斑を生じる。</p> <p>後に灰白色のかびを生じる。</p> <p>病原菌の発育適温は 20℃～25℃で、比較的低温高湿度で発生しやすい。</p>	<p>葉に発生し、はじめ葉裏にぼんやりとした淡黄緑色の病斑が現れ、その後黒褐色のかびが生じる。</p> <p>その後、次第に病斑は拡大し、褐色～黒褐色になる。</p> <p>病原菌の発育適温は 26℃～28℃である。</p>
診断の ポイント (病斑)	 <p style="text-align: center;"><b>葉かび病の病斑</b></p> <p>葉裏のかびは明るめの灰褐色。菌の形は盛り上がって立体的。</p>	 <p style="text-align: center;"><b>すすかび病の病斑</b></p> <p>葉裏のかびは明るめの黒褐色。菌の形は盛り上がり無く平面的。</p>
診断の ポイント (分生子)	 <p style="text-align: center;"><b>葉かび病の分生子</b></p> <p>大きさ：14～38×5～9 μm 隔壁の数：0～3 個</p>	 <p style="text-align: center;"><b>すすかび病の分生子</b></p> <p>大きさ：13～170×3～6 μm 隔壁の数：0～15 個 ※ 前頁のナスすす斑病と同一の病原菌。</p>
防除対策	<ul style="list-style-type: none"> <li>・多湿条件下で発生しやすいため、過繁茂にならないよう管理し、施設内の換気に努める。</li> <li>・抵抗性品種を栽培しているほ場でも、葉かび病の発生に注意し、予防的な薬剤散布を行う。</li> <li>・薬剤に対する感受性低下を防ぐため、異なる系統の薬剤によるローテーション散布を行う。</li> </ul>	

## 5 ホウレンソウベと病の発生生態と防除対策

### (1) 発生生態

本病はホウレンソウのみに発生する。はじめ葉表に黄白色で不整形の病斑を作るのが特徴で、病徴が進展すると、葉全体が黄化して萎凋、枯死する。このような病斑の裏側には、ねずみ色で粉状のかび（分生孢子）が多数形成されている。病原菌は *Peronospora farinosa* f. sp. *spinaciae* で、生きた宿主上でのみ増殖可能な絶対寄生菌である。菌糸の状態越冬し、春に分生孢子を形成して空気伝染するとともに、被害葉に形成された卵孢子が土中に残り、土壌伝染する。また、種子伝染もする。

本病には多数のレースが存在し、現在、日本ではレース 17 まで、海外ではレース 20 まで報告されている（Plantum NI(オランダ種苗協会)）。

発病適温は 10～20℃であることから、冬春栽培では 10～12 月、3～5 月にかけて気温が平年より高く、曇雨天が続くと多発する。



ホウレンソウベと病の発生状況



葉裏に生じたねずみ色のかび



表 1 福岡県の主要栽培品種の各べと病レースに対する抵抗性

品種名	取扱業者	各べと病菌レースに対する抵抗性																			
		R1	R2	R3	R4	R5	R6	R7	R8	R9	R10	R11	R12	R13	R14	R15	R16	R17	R18	R19	R20
チェイサー	カネコ種苗	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
晩抽サンホープ	カネコ種苗	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
アクティブパワー	サカタのタネ	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
アトラス	サカタのタネ	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
クロノス	サカタのタネ	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
ゴードン	サカタのタネ	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
ジャスティス	サカタのタネ	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
ドンキー	サカタのタネ	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
ハイドン	サカタのタネ	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
ピンドン	サカタのタネ	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
プログレス	サカタのタネ	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
ミラージュ	サカタのタネ	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
スーパーセーブ	サカタのタネ	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
寒兵衛	タキイ種苗	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
タフスカイ	タキイ種苗	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
福兵衛	タキイ種苗	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
フォルテンMV	トーホク	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
クローネ	中原採種場	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
サマートップセブン	中原採種場	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
金の夏	ナント種苗	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
スタンドアップ13	ナント種苗	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
スタンドフォース20	ナント種苗	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○
ヴァンガード19	トキタ種苗	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○	○

注) 抵抗性は各社の HP や商品の袋の記載に基づく。2025 年 7 月確認  
品種は福岡県野菜主要栽培品種一覧表（令和 7 年）を参考とした。

## (2) 防除対策

### ア 抵抗性品種の利用

レースの発生状況に注意し、高次のレース抵抗性を持つ品種を利用する。

### イ 伝染源の除去

発病株は、直ちに圃場外に持ち出し処分する。また、収穫後の残渣は圃場外に処分する。

### ウ 適正な肥培管理

葉が繁茂しすぎると多発しやすいため、密植を避け、適正な肥培管理を行う。

### エ 湿度条件の改善

湿度が高いと多発しやすいので、ほ場の水はけを良くし、ハウスの場合は適切な換気を行うよう努める。

### オ 薬剤防除の徹底

播種前の粒剤土壌混和から散布剤の防除体系で予防散布に心懸ける。薬剤耐性菌管理のため FRAC コードを確認し、ローテーション散布を行う。薬液は葉裏にもかかるよう丁寧に散布する。

以上のように、高次のレース抵抗性を持つ品種の利用を主体に、発病株の処分や排水対策等の耕種的防除、生育初期からの予防散布等を組み合わせて対策を行う。

## 6 トマトキバガの発生生態と防除対策

トマトキバガは南米原産のチョウ目キバガ科の害虫であり、2006年にスペインへ侵入が確認されて以降、ヨーロッパ、アフリカ、西アジア、アラビア半島、東南アジア、台湾、中国等へ分布を拡大している。

国内では2021年10月に熊本県のトマト施設で初確認され、同年12月には宮崎県のトマト施設でも確認された。その後、全国でフェロモントラップによる誘殺が確認され、一部地域ではトマトおよびミニトマトにおける食害も発生している。本県では、2022年3月にフェロモントラップによる調査において雄成虫が初誘殺され、2025年5月にトマトにおける食害が初確認された。

### (1) 形態

成虫（写真1）は翅を閉じた静止時の体長が5～7mm、前翅長は5mm弱、翅を広げた時の両方の翅の先から先までの長さが約10mmである。前翅は茶褐色～灰褐色で黒色斑が散在し、後翅は一様に淡黒褐色である。触角は長く縞々で、下唇髭は発達し、上方に湾曲する。

幼虫（写真2）は終齢（4齢）で約8mmに達し、体色は淡緑色～淡赤白色で、前胸の背面後縁に狭い黒色横帯がある。



写真1 トマトキバガ成虫



写真2 幼虫（熊本県提供）

### (2) 生態

本虫は繁殖力が高く、年に複数回世代が発生する。雌は一生のうちに約260個の卵を寄生植物の葉裏などに産み付ける。また、発育下限温度は8℃とされている。

主な寄主植物はトマトであるが、ナス、ピーマン、タバコ、バレイショ等のトマト以外のナス科植物やマメ科のインゲンマメも海外では寄主植物として確認されている。

### (3) 被害

本虫は、トマトでは葉および果実を加害する。

葉では幼虫が内部に潜り込み食害し、表面の薄皮のみを残して白〜褐変した外観となる（写真3）。ハモグリバエの加害に似ているが、ハモグリバエより広範囲に食害痕が残る。

果実では、幼虫が穴を開けて侵入し、果実内部を食害するため、果実表面に数mm程度の穴が生じる（写真4）とともに、食害部分が腐敗し、果実品質が著しく低下する。



写真3 トマトの葉の被害  
（熊本県提供）



写真4 トマトの果実被害  
（熊本県提供）

### (4) 防除対策

ア 本虫のハウスへの侵入を防ぐため、ハウスのサイド等の開口部や谷換気部には、1mm目合い以下の防虫ネットを被覆する。

イ ほ場をよく見回り、早期発見に努める。なお、成虫は夜行性のため、日中は葉の間等に隠れていることが多い。

発生が認められた場合は薬剤防除を行う。薬剤防除にあたっては、薬剤抵抗性の発達を防ぐため、系統が異なる薬剤のローテーション散布を行う。

ウ 除去した被害葉や被害果は、幼虫が潜んでいる可能性があるため、野外に放置せず、速やかに土中に深く埋設するか、ビニル袋等に入れて一定期間密閉し、全て死滅させ、適切に処分する。

エ 栽培終了後は、ハウスを密閉し、ハウス内のトマトキバガを死滅させてから、ハウス内の片づけを行う。



## 7 調合油乳剤苗浸漬法によるイチゴのナミハダニ防除

イチゴのナミハダニは育苗圃から苗を介して本圃に持ち込まれるため、定植前の苗に対する防除が効果的である。しかし、本種は薬剤抵抗性の発達が著しく、効果が期待できる殺ダニ剤は限られる。そこで、薬剤抵抗性発達のリスクが低く、殺ダニ・殺卵効果に優れる「調合油乳剤」を用いて、定植前の苗に対する浸漬処理（以下、調合油乳剤苗浸漬法）を考案した。

### (1) 処理の方法

展着剤（ポリオキシエチレンメチルポリシロキサン、商品名「まくぴか」、3000 倍）を加用した調合油乳剤（商品名：サフオイル乳剤）300 倍液に、病害に汚染されていない健全な定植前のイチゴ苗を 2～10 秒間浸漬する。調合油乳剤苗浸漬法のメリットは、以下の 4 点①物理的に作用するため薬剤抵抗性が発達しにくい、②薬液の付着むらが少ない、③特別な機材を必要としない、④作業が単純、があげられる。一方で、薬害の発生を助長する恐れがあるため、生育不良苗や老化苗、採苗から日の浅い若苗の利用は避ける。



コンテナに詰めた苗を薬液にゆっくり浸す。



薬液をむらなく付着させるため、コンテナを軽く揺らす。  
（浸漬時間 2～10 秒）



残液を除去する。植え穴に苗を広げ、風乾後に定植する。

図 1. 調合油乳剤苗浸漬の作業手順（2020 年 9 月に適用拡大）

## (2) ナミハダニに対する防除効果

鉢で育苗し 葉数が4～5枚の9cm黒ポリポット苗「あまおう（福岡S6号）」にて、調合油乳剤苗浸漬処理を行った結果を図2に示した。調合油乳剤苗浸漬区では、慣行防除区と比較してナミハダニの密度がおよそ1か月程度抑制されていることが分かる。



図2. 調合油乳剤苗浸漬のナミハダニに対する防除効果（2017年試験）

注）1 処理日は2017年9月27日で、苗浸漬区は調合油乳剤苗浸漬法、化学合成殺ダニ剤散布区はビフェナゼートフロアブル1,000倍とシエノピラフェンフロアブル2,000倍を混用しイチゴ苗の茎葉へ十分量を散布し、どちらの区も風乾後に定植した。

## (3) 作業時間および作業負荷

本圃植栽本数を6500株/10aとした場合、本処理に必要な作業時間は作業者4名でおよそ45分/10aである。ただしこれは、9cmポリ鉢を40株詰めたコンテナごと浸漬し、2カ所同時にそれぞれで2人交互に実施した条件にて算出されており、コンテナの形状や作業者によって作業時間は前後する可能性がある。なお、処理に用いるコンテナは、底面が網状のものをを用いると残液の除去が容易となり、作業負荷が低減される。

#### (4) その他留意点

苗浸漬処理後、葉裏に油浸斑が発生し、更に一部で赤色斑点が認められることがある。処理後の展開葉でこれらは確認されないこと、赤色斑点が発生しなかった株と比較しても出蕾時期に差はなかったことから、赤色斑点の生育への影響は小さいと考えられる（図3）。また、無処理区を圃場の南側、苗浸漬区を1日遅れで圃場の北側に定植した事例では、苗浸漬区において頂果房の出蕾遅延が確認された。出蕾の遅延程度から、無処理区との生育差は数日程度と推察されている。

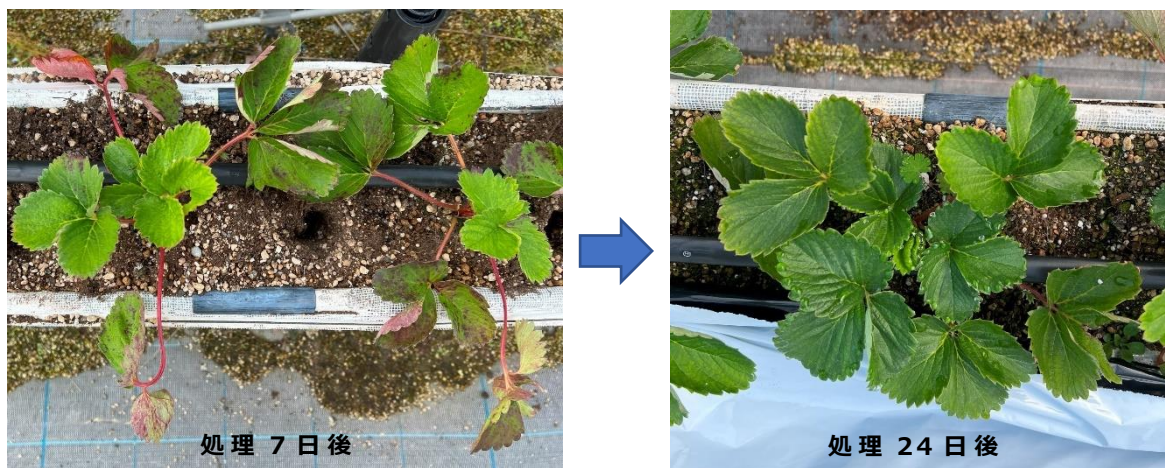


図3 苗浸漬処理後に一部の株で発生した赤色斑点

注) 処理後に展開した葉での発生は認められていない。

## Ⅱ 主要病害虫の薬剤感受性検定結果

### 1 イチゴのナミハダニ（2016 年検定）

#### (1) 目的

近年、イチゴの生産現場においてハダニ類、特にナミハダニが多発している。その原因の一つとして、薬剤による防除回数の増加や同一系統薬剤の連続散布等による感受性の低下が考えられる。そこで、ナミハダニの卵（ふ化幼虫）と雌成虫での主要な薬剤に対する感受性を検定した。

#### (2) 試験方法

##### ア 検定個体群

県内の主要なイチゴ栽培地域 9 ヶ所のほ場から 2016 年（平成 28 年）3～5 月に採集した個体群を検定に用いた。

##### イ 供試薬剤（I R A C コード）および処理濃度

以下の薬剤を用い、処理濃度は常用濃度とした。なお、薬剤調製後に展着剤「まくびか」を 5000 倍希釈で加用した。

・コロマイト水和剤（6）	2000 倍
・アフーム乳剤（6）	2000 倍
・カネマイトフロアブル（2 0 B）	1000 倍
・スターマイトフロアブル（2 5 A）	2000 倍
・ダニサラバフロアブル（2 5 A）	1000 倍
・ダブルフェースフロアブル（2 5 B、2 1 A）	2000 倍
・マイトコーネフロアブル（2 0 D）	1000 倍

##### ウ 検定方法（雌成虫）

リーフディスク法で実施した。インゲン葉を 10 秒間薬液に浸漬して風乾した後に、小筆を用いて雌成虫を接種した。試験は 25～26℃・16 時間日長条件で行い、96 時間後に生死を判定した。結果は Abbott の補正死虫率を用いて表した。なお、検定は、3 反復・合計 25 頭以上で実施した。

##### エ 検定方法（卵・孵化幼虫）

リーフディスク法で実施した。インゲン葉に雌成虫を接種し、十分に

産卵させ、検定直前に雌成虫を除去した。インゲン葉は雌成虫の検定と同様に薬剤に 10 秒間浸漬させた。薬剤浸漬後は直径 90mm のプラスチックシャーレ内に敷いた 5×5cm 程度のスポンジに載せ、孵化幼虫の逃亡を防ぐために検定葉の縁を脱脂綿で囲み、シャーレ内に水を溜めた。試験は 25～26℃・16 時間日長条件で行い、6 日後に実体顕微鏡下で未孵化卵、生存幼虫及び死亡幼虫数を計数し、下記に示す計算式で死虫率(%)を算出した。

$$\text{死虫率 (\%)} = ((\text{未ふ化卵数} + \text{死亡幼虫数}) / \text{供試卵数}) \times 100$$

なお、検定は 3 反復・合計 30 卵以上で実施し、殺虫効果と同様に Abbott の式により補正した。

### (3) 結果及び考察

#### ア 雌成虫に対する効果

ナミハダニ黄緑型雌成虫 9 個体群全てに対して効果的な薬剤は認められず、薬剤の殺虫効果は地域によって異なった(表 1)。

表 1 雌成虫に対する各種薬剤の殺虫効果(2016 年)

個体群	補正死虫率(%)						
	コロマイト	アフアーム	カネマイト	スターマイト	ダニサラバ	ダブルフェー	マイトコーネ
	水和剤	乳剤	フロアブル	フロアブル	フロアブル	スフロアブル	フロアブル
	2000 倍	2000 倍	1000 倍	2000 倍	1000 倍	2000 倍	1000 倍
A	8.3	87.4	72.3	55.6	3.7	37.0	90.6
B	12.9	90.3	22.6	88.3	18.9	21.9	71.5
C	28.6	69.8	32.5	55.4	22.4	57.1	18.7
D	16.0	57.7	25.0	21.8	16.0	13.2	47.7
E	26.9	100	39.4	72.0	48.5	48.1	100
F	0.5	81.3	52.8	69.0	0.9	89.8	91.7
G	42.6	100	100	63.1	92.6	93.5	100
H	81.5	100	88.9	65.6	31.1	53.3	96.3
I	55.1	100	100	74.4	47.1	96.3	100

## イ 卵（ふ化幼虫）

アフーム乳剤、カネマイトフロアブル及びスターマイトフロアブルを除いた薬剤で、地域によっては殺虫率 70%以下と効果が低い薬剤が認められた。（表 2）。

表 2 卵（ふ化幼虫）に対する各種薬剤の殺虫効果（2016 年）

個体群	補正死虫率（%）						
	コロマイト	アフーム	カネマイト	スターマイト	ダニサラバ	ダブルフェー	マイトコーネ
	水和剤	乳剤	フロアブル	フロアブル	フロアブル	スフロアブル	フロアブル
	2000 倍	2000 倍	1000 倍	2000 倍	1000 倍	2000 倍	1000 倍
A	99.7	100	100	90.7	86.3	90.7	86.7
B	100	100	100	91.8	25.0	47.0	97.5
C	100	100	100	97.4	36.9	97.6	98.7
D	100	100	100	100	80.4	100	57.1
E	98.7	100	98.4	100	65.7	93.3	94.8
F	49.4	100	100	100	81.9	100	98.1
G	100	100	100	99.5	88.4	100	99.6
H	100	100	100	99.5	54.7	85.6	70.7
I	100	100	100	78.2	64.2	94.6	69.4

## (4) 今後の防除対策のポイント

ナミハダニは栽培期間を通して常にイチゴに寄生しており、ほ場外からの侵入はほとんどない。つまり、本ぽでナミハダニの被害が発生する要因は、定植する苗にナミハダニが寄生して持ち込まれることである（図 1）。ナミハダニの発生様式を踏まえて下記の防除対策を徹底する。

### ア 耕種的防除

ランナーへのナミハダニの寄生を防ぎ、健全な苗を確保するために、秋期と翌年の春期における親株の下葉除去を徹底する。

### イ 化学的防除

ナミハダニが増えやすい 7 月（梅雨明け以降）と 10 月（定植後、生育が旺盛となる時期）に重点的に防除を実施する。薬剤が十分に付着するよう、葉かぎ後の防除を徹底する。気門封鎖型薬剤は残効が無いため、5 日間隔で複数回（2 回以上）散布する。なお、合成ピレスロイド系や

有機リン系、ピラゾール系殺虫剤は殺虫効果が低下しており、天敵に対する悪影響があるため、使用は極力控える。

高濃度炭酸ガス処理は、ナミハダニに対して極めて高い効果を有する新しい防除技術で、イチゴ苗の入庫前後や定植前の処理で本ぽでの本虫の発生を長期間抑制することができる。ただし、化学薬剤とは異なり、残効がないため、定植後の防除も実施する必要がある。

#### ウ 生物的防除

ナミハダニの急激な増加を防ぐために、育苗期は土着天敵を活用し、本ぽでは、カブリダニ製剤（チリカブリダニとミヤコカブリダニ）を利用する。本ぽでカブリダニを利用する場合は、あらかじめ選択的薬剤や気門封鎖型薬剤を散布してナミハダニが低密度条件下で天敵を利用する。

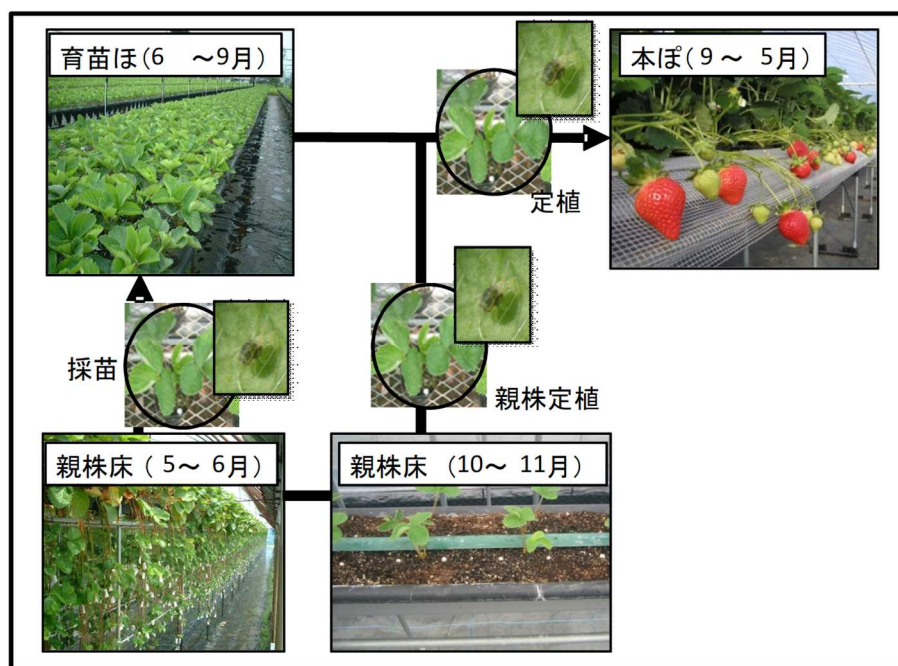


図 1 イチゴの栽培とナミハダニとの関係



## 2 ネギのシロイチモジヨトウ（2016 年検定）

### (1) 目的

2016 年に、葉ネギの生産現場においてシロイチモジヨトウの多発が問題となった。その原因の一つとして、薬剤による防除回数の増加や同一系統薬剤の連続散布等による感受性の低下が考えられる。そこで、シロイチモジヨトウに対する主要な薬剤の感受性を検定した。

### (2) 試験方法

#### ア 検定個体群

県内の葉ネギほ場一か所から 2016 年 8 月に採集した個体群を飼育し、2 世代目の若齢幼虫を検定に用いた。

#### イ 供試薬剤（IRACコード）および処理濃度

以下の薬剤を用い、処理濃度は常用濃度とした。なお、薬剤調製後に展着剤「まくぴか」を 5000 倍希釈で加用した。

・プレオフロアブル（UN）	1000 倍
・ディアナ SC（5）	2500 倍
・アフーム乳剤（6）	1000 倍
・トルネードエース DF（22A）	1000 倍
・フェニックス顆粒水和剤（28）	2000 倍
・プレバソンフロアブル 5（28）	2000 倍

#### ウ 検定方法

キャベツ葉を 10 秒間薬液に浸漬して風乾した後に、ろ紙を敷いた深型シャーレにキャベツを載せ、そこに小筆を用いて供試虫を 8～10 頭接種した。試験は 25～26℃・16 時間日長条件で行い、2 日後、3 日後、4 日後及び 5 日後に生死を判定した。なお、検定は、3 反復・合計 22 頭以上で実施した。

### (3) 結果及び考察

シロイチモジヨトウ若齢幼虫に対して、ジアミド系のフェニックス顆粒水和剤並びにプレバソンフロアブル 5 は処理 120 時間後でも死虫率 40% 未滿であり、殺虫効果が認められなかった（表 1）。

その他の薬剤については、高い殺虫効果が認められた。



表 1 シロイチモジヨトウ若齢幼虫に対する各種薬剤の殺虫効果（2016 年）

薬 剤	倍 率	処 理 後 日 数			
		2 日 後	3 日 後	4 日 後	5 日 後
プレオフロアブル	1000 倍	53.1	100.0	100.0	100.0
ディアナ SC	2500 倍	93.1	96.6	96.6	96.6
アフーム乳 剤	1000 倍	65.6	93.8	93.8	100.0
トルネードエース DF	1000 倍	12.0	80.0	80.0	96.0
フェニックス顆 粒 水 和 剤	2000 倍	7.1	10.7	10.7	10.7
プレバソンフロアブル 5	2000 倍	6.9	31.0	37.9	37.9
無 処 理	－	0.0	0.0	0.0	3.8

注）数値は死虫率（％）

#### （4） 今後の防除対策のポイント

ジアミド系のフェニックス顆粒水和剤とプレバソンフロアブル 5 の殺虫効果低下が明らかとなったため、他系統薬剤も組み合わせて防除を実施する必要がある。

また、施設ネギでの導入が考えられる農薬代替技術として、太陽熱消毒の徹底を図り、施設内での本虫の密度を低下させるとともに、チョウ目害虫の侵入を抑制するために 1mm 目合いの防虫ネットの展張を図る必要がある。

### 3 キュウリのミナミキイロアザミウマ（2013 年検定）

#### (1) 目的

近年、施設野菜の生産現場においてアザミウマ類が多発している。その原因の一つとして、薬剤による防除回数の増加や同一系統薬剤の連続散布等による薬剤への感受性の低下が考えられる。そこで、キュウリにおけるミナミキイロアザミウマの主要な薬剤に対する感受性を検定した。

#### (2) 試験方法

##### ア 検定個体群

2013 年 6 月に施設栽培キュウリの主要な産地からミナミキイロアザミウマの雌成虫を採集し、検定を行った。

##### イ 供試薬剤（I R A Cコード）および処理濃度

以下に示したキュウリのアザミウマ類、ミナミキイロアザミウマに登録のある薬剤を常用濃度で供試した。

・ベストガード水溶剤（4 A）	1000 倍
・スタークル顆粒水溶剤（4 A）	2000 倍
・アフーム乳剤（6）	2000 倍
・プレオフロアブル（U N）	1000 倍
・スピノエース顆粒水和剤（5）	5000 倍
・ダントツ水溶剤（4 A）	4000 倍

##### ウ 検定方法

インゲン葉を薬剤に浸漬する方法で検定した。検定方法としては、3 枚の亚克力板で挟む Munger cell(マンガー・セル)法で検定した。播種約 14 日後のインゲン苗から採取した初生葉を所定濃度に調製した薬液につけ、風乾した。その葉を上記の亚克力板で挟んだ後、成虫を 1 処理当たり 10 頭以上接種し、目合いの細かい網を張ったふたをかぶせてクリップで固定し、25℃の温度条件下で静置した。接種 72 時間後（3 日後）に生死を判定し、Abbott の補正式（ナミハダニの項を参照）にて補正死虫率を算出した。試験は各薬剤につき 3 反復行った。

#### (3) 結果

ネオニコチノイド系のベストガード水溶剤、スタークル顆粒水溶剤、ダン

トツ水溶剤及びスピノエース顆粒水和剤では、すべての地域の個体群で殺虫効果が低かった。

アフーム乳剤とプレオフロアブルは、すべての地域の個体群で殺虫効果が高かった。

表 1 施設栽培キュウリにおける薬剤感受性検定結果（2013 年）

供試薬剤	補正死虫率（％）		
	X 地区	Y 地区	Z 地区
ベストガード水溶剤	39.8	—	52.0
スタークル顆粒水溶剤	25.9	73.1	25.0
ダントツ水溶剤	8.8	27.1	8.3
スピノエース顆粒水和剤	0	28.2	42.9
アフーム乳剤	82.0	80.4	100
プレオフロアブル	100	88.0	100

#### (4) 今後の防除対策のポイント

ミナミキイロアザミウマは、ネオニコチノイド系薬剤やスピノエース顆粒水和剤に対して感受性が低かったため、薬剤だけに頼った防除では十分な効果が得られにくい。また、効果の高い薬剤の連用を行うと、更なる薬剤感受性の低下を招くことになる。そこで、以下に示した防除手段を組み合わせた総合的な防除対策をとる必要がある。

##### ア 耕種的防除

- ・健全苗を導入する。
- ・定植前にハウス内外の除草を徹底し、侵入源となる雑草を除去する。
- ・不要な枝や葉の除去を徹底し、ハウス内の増殖源を可能な限り除去する。
- ・栽培終了後にはハウスを密閉して蒸し込み、ハウス内に残ったアザミウマを死滅させる。

##### イ 物理的防除

- ・育苗期から、ハウスのサイドと谷部に防虫ネット（目合い 0.4mm 以下）を設置し、ハウス内への侵入を抑制する。
- ・アザミウマが土中で蛹になるのを防ぐために、マルチを張る。

#### ウ 化学的防除

- ・発生初期の防除を徹底する。
- ・薬剤感受性検定で効果の高い薬剤を中心に防除体系を組み立てる。その際、他の害虫の発生も考慮して薬剤を選択し、抵抗性の発達を回避するために同一系統薬剤の連用は避ける。
- ・生育ステージが混在する場合は、1回散布では効果が低いため、一定間隔で複数回散布する（アザミウマは植物体内に産卵し、幼虫は土の中に潜って蛹になる。そのため、卵や蛹に対する薬剤散布の効果が低い）。
- ・薬液が葉裏に付着するように、整枝・剪定や下葉かきをした後、十分量を散布する。

#### エ 生物的防除

- ・化学薬剤だけでは、アザミウマ類の防除に限界があるため、天敵を活用した総合的防除を積極的に実施する。（詳細については、「施設栽培キュウリにおけるI P Mマニュアル」を参照）。

## 4 ナスのミナミキイロアザミウマ（2012 年検定）

### (1) 目的

近年、施設栽培ナスにおいてミナミキイロアザミウマが多発しており、その被害が問題となっている。この原因の一つとして、薬剤による防除回数増加や同一系統薬剤の連続散布等による殺虫剤に対する感受性の低下が考えられる。そこで、県内の施設栽培ナスのミナミキイロアザミウマについて、主要な薬剤に対する感受性を検定した。

### (2) 検定方法

#### ア 検定個体群

2012 年 10 月に県内 8 地点の促成栽培ナスから採集したミナミキイロアザミウマ雌成虫を検定に供試した。

#### イ 供試薬剤（I R A C コード）および処理濃度

以下に示した薬剤を常用濃度で供試した。

・アファーム乳剤（6）	2000 倍
・プレオフロアブル（U N）	1000 倍
・ベストガード水溶剤（4 A）	1000 倍
・スタークル顆粒水溶剤（4 A）	2000 倍
・スピノエース顆粒水和剤（5）	2500 倍
・ディアナ S C（5）	2500 倍

#### ウ 検定方法

インゲン葉を薬剤に浸漬し、3 枚の亚克力板で挟む Munger Cell (マングァー・セル) 法で検定した。検定容器としては直径約 30mm の穴をあけた亚克力板を用いた。播種約 14 日後のインゲン苗から採取した初生葉を所定濃度に調製した薬液につけ、風乾した。風乾した葉を上記の亚克力板で挟んだ後、成虫を 1 処理当たり約 10～15 頭接種し、目合いの細かい網を張ったふたをかぶせてクリップで固定した。接種 72 時間後（3 日後）に生死を判定し、補正死虫率を求めた（ナミハダニの項を参照）。試験は各薬剤につき 3 反復行なった。

(3) 結果

- ・アファーム乳剤はこれまで高い感受性を維持していたが、一部の地域個体群では感受性の低下がみられた。
- ・プレオフロアブルは供試薬剤の中では比較的感受性が高いが、地域間のばらつきが大きく、感受性が低い個体群も確認された。
- ・ネオニコチノイド系のベストガード水溶剤とスタークル顆粒水溶剤およびスピノエース系のスピノエース顆粒水和剤とディアナ S Cは、すべての個体群で感受性が低かった。

表 1 施設栽培ナスにおける薬剤感受性検定結果（2012 年）

供試薬剤	補正死虫率（％）			
	A ほ場	B ほ場	C ほ場	D ほ場
アファーム乳剤	63.9	5.6	39.7	47.6
プレオフロアブル	76.7	52.0	8.9	61.1
ベストガード水溶剤	13.6	5.3	0	0
スタークル顆粒水和剤	0	5.0	0	3.2
スピノエース顆粒水和剤	35.9	30.8	20.3	17.3
ディアナ SC	18.9	21.6	0	14.4

供試薬剤	補正死虫率（％）			
	E ほ場	F ほ場	G ほ場	H ほ場
アファーム乳剤	97.3	96.1	100	100
プレオフロアブル	55.1	66.2	34.1	43.6
ベストガード水溶剤	0	0	18.5	31.9
スタークル顆粒水和剤	0	7.5	13.0	0
スピノエース顆粒水和剤	0	4.3	12.2	15.4
ディアナ SC	1.1	0	19.3	18.9

#### (4) 今後の防除対策のポイント

ミナミキイロアザミウマは従来効果の高かったアファーム乳剤やプレオフロアブルに対しても、地域によって感受性が低下した個体群がみられるため、薬剤だけに頼った防除を行うと、更なる薬剤感受性の低下を招くことになる。そこで、以下に示した防除手段を組み合わせた総合的な防除対策をとる必要がある。

##### ア 耕種的防除

- ・健全苗を導入する。
- ・増殖源となるハウス内外の雑草を除去する。
- ・栽培終了後にはハウスを密閉して株が枯れるまで蒸し込み、ハウス内に残ったアザミウマを死滅させる。

##### イ 物理的防除

- ・ハウスのサイドと谷部に防虫ネット（目合い 0.4mm 以下）を設置し、ハウス内への侵入を抑制する。
- ・アザミウマが土中で蛹になるのを防ぐために、マルチを張る。

##### ウ 化学的防除

- ・発生初期の防除を徹底する。
- ・同一薬剤の連用を控え、異なる系統の薬剤をローテーション使用する。
- ・生育ステージが混在する場合は、1 回散布では効果が低いため、一定間隔で複数回散布する（アザミウマは植物体内に産卵し、幼虫は土の中に潜って蛹になる。そのため、卵や蛹に対する薬剤散布の効果が低い）。
- ・薬液が葉裏に付着するように、整枝・剪定や下葉かきをした後、十分量を散布する。

##### エ 生物的防除

- ・アザミウマ類に対してタバコカスミカメなどの土着天敵や、カブリダニ類、昆虫病原性糸状菌などの生物的製剤を活用する。ただし、生物的防除資材を使用する際には、影響ある薬剤を用いないよう注意する。

## 5 イチゴのヒラズハナアザミウマ（2011 年検定）

### (1) 目的

近年、イチゴの生産現場において、春先からヒラズハナアザミウマの発生量が増加し、果実への被害が多く見られる。その原因の一つとして、各種殺虫剤に対する感受性の低下が懸念されている。そこで、本種の主要な薬剤に対する薬剤検定を実施した。

### (2) 試験方法

#### ア 検定個体群

2011 年（平成 23 年）5 月下旬～6 月上旬に県内 7 地点のほ場において採集した雌成虫を検定に用いた。

#### イ 供試薬剤（IRACコード）および処理濃度

イチゴに対して、「アザミウマ類」で登録を有する、以下に示した薬剤を用いた。なお、薬剤調製後に展着剤「まくぴか」を加用した。

・モスピラン水溶剤（4 A）	2000 倍
・スピノエース顆粒水和剤（5）	5000 倍
・ディアナ SC（5）	5000 倍

#### ウ 検定方法

インゲン葉を 10 秒間薬液に浸漬後、アクリル板で挟む Munger Cell（マンガー・セル）法で検定した。試験は 3 反復、合計 28～48 頭で実施した。接種後は 25℃の実験室に静置し、48 時間後に生死を判定した。結果は Abbott の補正死虫率を用いて表した。

### (3) 結果と考察

スピノエース顆粒水和剤及びディアナ SC は、全ての個体群に対して効果が高かった。一方、モスピラン水溶剤の効果は、全ての個体群に対して低かった。



表 1 雌成虫に対する各種薬剤の殺虫効果（2011 年）

個体群	補正死虫率(%)		
	モスピラン 水溶剤	スピノエース 顆粒水和剤	ディアナSC
	2000倍	5000倍	5000倍
A	28.6	100	100
B	17.6	100	100
C	24.2	100	100
D	2.9	100	100
E	20.0	100	100
F	22.2	100	100
G	9.1	100	100

#### (4) 今後の防除対策のポイント

イチゴのヒラズハナアザミウマに対する効果的な薬剤は限られているため、ヒラズハナアザミウマの発生活動（図 1）を踏まえた薬剤防除を行う。一般的に、ヒラズハナアザミウマは秋期（10 月中旬～11 月中旬）にハウス内へ侵入し、厳寒期（12～1 月）にかけて増殖する。気温が上昇する 2 月上旬頃より、開花部位で本虫が容易に認められるようになる。4 月下旬以降は野外からハウス内へ侵入した個体も増え、ハウス内の個体数は大幅に増加する。

防除のポイントとして、ハウス内へ侵入した個体を増やさないように、10～1 月まで IGR 剤を定期的に散布し、重点的に防除する。特に、2 番果房開花直前から開花期にあたる 12 月中～下旬の IGR 剤散布は効果的である。

ヒラズハナアザミウマの個体数や被害が多い場合は、スピノエース顆粒水和剤やディアナ SC の散布が望ましいが、ミツバチに対する影響があるため（2～3 日間）、開花最盛時の散布を控え、ミツバチを必ず巣箱に回収した後散布する。

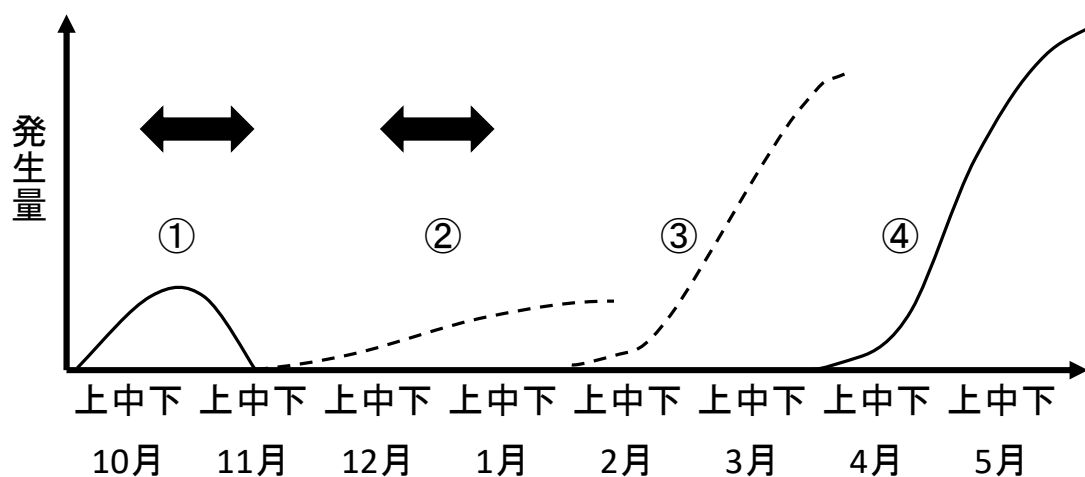


図 1 ヒラズハナアザミウマの発生消長

注) 1 実線：ヒラズハナアザミウマの侵入、破線：ハウス内での増殖、

2 図中数字の説明

①：秋期（一番花の開花期）にハウスへ侵入

②：厳寒期にハウス内で増殖

③：2月上旬頃より個体数増加

④：春期の4月下旬からハウスに侵入

3 10～1月まで IGR 剤を定期的に散布する

⇔ は重点防除時期を示す

## 6 トマトのタバココナジラミ（2022 年検定）

### (1) 目的

近年、施設栽培トマトにおいて、トマト黄化病およびトマト黄化葉巻病の発生が問題となっている。これらウイルス病の媒介虫であるタバココナジラミの薬剤感受性について、主要な薬剤に対する感受性を検定した。

### (2) 検定方法

#### ア 検定個体群

2022 年 6 月に施設栽培トマトの主要 2 産地からコナジラミの成虫を採集し、検定を行った。

#### イ 供試薬剤（I R A C コード）および処理濃度

以下に示した薬剤を常用濃度で供試した。

・アルバリン顆粒水溶剤（4 A）	2000 倍
・ダブルシューター S E（5、U N E）	1000 倍
・アフファーム乳剤（6）	2000 倍
・コルト顆粒水和剤（9 B）	4000 倍

#### ウ 検定方法

ナス葉を薬剤に浸漬する方法で検定した。検定容器としては直径約 30mm のプラスチックシャーレを用いた。シャーレの底を切り抜いてゴースを張り、側面にコナジラミを挿入するための小さな穴をあけた。は種約 40 日後のナス株から採取した葉を所定濃度に調製した薬液につけ、風乾した。風乾した葉を上記のプラスチックシャーレで挟み、成虫を 1 シャーレ当たり約 10～15 頭接種し、接種 72 時間後（3 日後）に生死を判定し、補正死虫率を求めた（ナミハダニの項を参照）。試験は 4 反復行った。

### (3) 結果

- ・アフファーム乳剤は、いずれの個体群とも感受性が高かった。
- ・アルバリン顆粒水溶剤及びダブルシューター S E、コルト顆粒水和剤は、採集した個体群によって差がみられ、特にコルト顆粒水和剤は個体群によって著しい感受性の低下がみられた。

表 1 施設栽培トマトにおける薬剤感受性検定結果（2022 年）

供試薬剤	補正死虫率（％）	
	A 地点	B 地点
アルバリン顆粒水溶剤（4 A）	95.7	63.9
ダブルシューター S E（5、U N E）	78.3	98.1
アフーム乳剤（6）	90.7	94.4
コルト顆粒水和剤（9 B）	77.8	26.2

#### （4）今後の防除対策のポイント

薬剤によっては感受性の低下もみられ、薬剤のみでは防除が困難となっている。タバココナジラミの防除では、侵入と増殖を防ぐことが重要であり、以下に示した防除手段を組み合わせた総合的な防除対策をとる必要がある。

ア コナジラミの寄生がない健全苗を導入する。

イ ハウス内外の雑草は、増殖の場となるので除草を徹底する。

ウ 苗の持ち込み前に、ハウスの開口部（サイド、谷部、天窓、出入り口、換気扇口）に目合い 0.4mm 以下の防虫ネットを設置する。

エ シルバーマルチ、光反射シート、UV 除去フィルム等を設置し、ハウスへの飛び込みを防ぐ。ただし、UV 除去フィルムは、マルハナバチの活動に影響することがあるので注意する。

オ ハウスの内側に黄色粘着シートを設置する等して、発生状況を把握し、発生初期の防除を徹底する。

カ 薬剤は葉裏まで付着するように、整枝・剪定や下葉かき後に十分な量を散布する。

キ 同じ系統の薬剤使用を繰り返すと抵抗性が発達するので、系統が異なる薬剤のローテーション散布を行う。

ク 栽培終了後にはハウスを密閉して蒸し込み、ハウス内に残ったコナジラミを死滅させ、ハウス外への分散を防ぐ。

## 7 アスパラガスのタバココナジラミ（2023 年検定）

### (1) 目的

近年、施設栽培アスパラガスにおいて、タバココナジラミの発生量が増加している。薬剤感受性の低下が懸念されているため、主要な薬剤に対する本虫の感受性を検定した。

### (2) 検定方法

#### ア 検定個体群

2023 年 9 月に施設栽培アスパラガスの県内主要 2 産地から採取した個体群を検定に用いた。

#### イ 供試薬剤（I R A C コード）および処理濃度

以下の薬剤を用い、処理濃度は常用濃度とした。なお、薬剤調製後に展着剤「まくぴか」を 10,000 倍希釈で加用した。

・ベストガード水溶剤（4 A）	1,000 倍
・スタークル顆粒水溶剤（4 A）	2,000 倍
・ディアナ SC（5）	2,500 倍
・コルト顆粒水和剤（9 B）	4,000 倍

#### ウ 検定方法

ナス葉を薬剤に浸漬する方法で検定した。検定容器として直径約 30mm の底面にゴースを張ったプラスチックシャーレを用いた。は種約 30 日後のナス株から採取した葉を所定濃度に調製した薬液に約 10 秒間浸漬し、風乾した。風乾した葉を上記のプラスチックシャーレで挟み、成虫を 1 シャーレ当たり約 10～15 頭接種し、接種 72 時間後（3 日後）に生死判定を行い、補正死虫率を求めた（ナミハダニの項を参照）。試験は 4 反復行った。

### (3) 結果

- ・ベストガード水溶剤に対する感受性は、いずれの個体群も高かった。
- ・スタークル顆粒水溶剤に対する感受性は、やや低い個体群があった。
- ・ディアナ SC に対する感受性は、低い個体群があった。
- ・コルト顆粒水和剤に対する感受性は、低下傾向にあり、個体群によって著しい低下が確認された。

表 1 施設栽培アスパラガスにおける薬剤感受性検定結果（2023 年）

供試薬剤（IRACコード）	処理濃度	補正死虫率（％）	
		A地点	B地点
ベストガード水溶剤（4 A）	1,000倍	100	96.7
スタークル顆粒水溶剤（4 A）	2,000倍	79.5	94.1
ディアナSC（5）	2,500倍	32.9	100
コルト顆粒水和剤（9 B）	4,000倍	18.9	72.9

注） 1 補正死虫率は接種 3 日後の生死判定に基づく。

2 コルト顆粒水和剤については、他の剤より遅効性であるため接種 120 時間後（5 日後）の生死判定が推奨されている。

#### （4） 今後の防除対策のポイント

薬剤によっては感受性の低下がみられ、薬剤のみでは防除が困難となっている。タバココナジラミの防除では、侵入と増殖を防ぐことが重要であり、以下に示した防除手段を組み合わせた総合的な防除対策をとる必要がある。

ア ハウス内外の雑草は、増殖の場となるので除草を徹底する。

イ UV 除去フィルムを被覆し、ハウス内への飛び込みを防ぐ。

ウ 黄色粘着シートの設置等により、発生状況を把握し、発生初期の防除を徹底する。

エ 同一系統の薬剤を連用すると抵抗性が発達しやすくなるため、異なる系統の薬剤をローテーション散布する。

## 8 キュウリ（参考：ダリア）のタバココナジラミ（2025 年検定）

### (1) 目的

近年、施設栽培キュウリにおいて、タバココナジラミの発生量が増加している。薬剤感受性の低下が懸念されているため、主要な薬剤に対する本虫の感受性を検定した。参考として、施設花きにおける感受性調査のため、併せて施設栽培ダリアについても検定を実施した。

### (2) 検定方法

#### ア 検定個体群

2025 年 6 月に施設栽培キュウリの県内主要 3 産地、施設栽培ダリアの 1 産地から採取した個体群を検定に用いた。

#### イ 供試薬剤（I R A C コード）および処理濃度

以下の薬剤を用い、処理濃度は常用濃度とした。なお、薬剤調製後に展着剤「アグラール」を 5,000 倍希釈で加用した。

・ベストガード水溶剤（4 A）	1,000 倍
・ディアナ SC（5）	2,500 倍
・アグリメック（6）	500 倍
・ヨーバルフロアブル（28）	2,500 倍

#### ウ 検定方法

ナス葉を薬剤に浸漬する方法で検定した。検定容器として直径約 30mm の底面にゴースを張ったプラスチックシャーレを用いた。は種約 30 日後のナス株から採取した葉を所定濃度に調製した薬液に約 10 秒間浸漬し、風乾した。風乾した葉を上記のプラスチックシャーレで挟み、成虫を 1 シャーレ当たり約 10～30 頭接種し、接種 72 時間後（3 日後）に生死判定を行い、補正死虫率を求めた（ナミハダニの項を参照）。試験は 3 反復行った。

### (3) 結果

- ・ベストガード水溶剤に対する感受性は、いずれの個体群もやや低かった。
- ・ディアナ SC に対する感受性は、一部個体群で低下が認められたが、おおむね高い傾向であった。
- ・アグリメックに対する感受性は、いずれの個体群も高かった。
- ・ヨーバルフロアブルに対する感受性は、いずれの個体群も低かった。

- ・（参考）ダリアにおいて、ベストガード水溶剤、ディアナ SC に対する感受性は高かった。

表 1 施設栽培キュウリ（参考：ダリア）における薬剤感受性検定結果（2025 年）

供試薬剤 (IRACコード)	処理濃度	補正死虫率 (%)			
		キュウリ			ダリア
		A地点	B地点	C地点	D地点
ベストガード水溶剤 (4A)	1,000倍	74.4	75.6	68.8	100
ディアナ SC (5)	2,500倍	79.5	98.2	90.2	100
アグリメック (6)	500倍	97.6	98.5	100	—
ヨーバルフロアブル (28)	2,500倍	0	0	3.0	—

注) 1 補正死虫率は接種 3 日後の生死判定に基づく。

- 2 ダリアにおいては花き類・観葉植物のコナジラミ類に対して登録のある 2 剤を対象に検定を実施した。

#### (4) 今後の防除対策のポイント

薬剤によっては感受性の低下がみられ、薬剤のみでは防除が困難となっている。タバココナジラミの防除では、侵入と増殖を防ぐことが重要であり、以下に示した防除手段を組み合わせた総合的な防除対策をとる必要がある。

ア 하우스内外の雑草は、増殖の場となるので除草を徹底する。

イ 0.4mm 目合いの防虫ネットや UV 除去フィルムを被覆し、ハウス内への飛び込みを防ぐ。

ウ 黄色粘着シートの設置等により、発生状況を把握し、発生初期の防除を徹底する。

エ 同一系統の薬剤を連用すると抵抗性が発達しやすくなるため、異なる系統の薬剤をローテーション散布する。

オ 栽培終了時はハウスを密閉して蒸しこみ作業を行い（約 50℃で 7～10 日間程度）、コナジラミ類のハウス外への分散を防ぐ。



### Ⅲ 苗立枯病及び苗立枯性の病害の発生生態と 防除対策

#### 1 生態

苗立枯病は、は種から本葉 2～3 葉期頃までの生育極初期に、主に地際部から発病し立枯れ症状を起こす。急速に蔓延するため防除対策が遅れ著しい被害を生じる場合が多い。

花き類や野菜類の苗立枯病は主として(1)*Rhizoctonia solani* (表 1) と(2)*Pythium* 属 (表 2, 3) の糸状菌が原因となるが、作物によって菌の種類は異なり、同一作物の苗立枯病に複数の病原菌が関与する場合や、一種類の病原菌が複数の作物の苗立枯病を起こす場合がある。一般的には、乾燥状態で *Rhizoctonia* 属、湿潤状態で *Pythium* 属による被害が大きい。これら 2 種類の菌は効果的な薬剤が異なる場合があり、注意が必要である。

また、以上の病害の他に、苗立枯病としては記載のない病原菌が苗立枯性の症状を引き起こす場合がある (表 7～9)。このような病原体として、*Fusarium* 属菌、*Phytophthora* 属菌、*Aphanomyces* 属菌、*Alternaria* 属菌、*Thielaviopsis* 属菌、*Peronospora* 属菌などがあるが、主要なものは(3)*Fusarium* 属菌 (表 4) と(4)*Phytophthora* 属菌 (表 5) である。

花木・緑化樹のまきつけ苗 (実生) に発生する苗立枯病は、野菜や花き類と同様に *Rhizoctonia* と *Pythium* 属菌が多いが、これら以外にも *Fusarium* 属菌や(5)*Cylindrocladium* 属菌 (表 6) など重要である。*Phytophthora* 属菌による苗立枯性症状はあまり例がないが、ブーゲンビレアで発生することが知られている。

##### (1) *Rhizoctonia solani* による苗立枯病

*Rhizoctonia solani* による花き類の苗立枯病は、アブラナ科、キク科、サクラソウ科などで報告がある (表 7)。マツ科、スギ科、バラ科、ヒノキ科、ヤシ科などの樹木 (表 8)、アオイ科、ウリ科、セリ科、ナス科、マメ科などの野菜類 (表 9) でも発生しており、これらの科に属する花き類などでは、発生する可能性がある。

菌は培養型などで数系統に分けられるが (表 1)、野菜などに苗立枯病を起こす系統は生育適温が 20℃前後のⅡ型と 24～30℃のⅢ A 型があり、主に後者を苗立枯病系と呼んでいる。

主な病徴は、発芽前立枯れ、胚軸から根部にかけての褐変、胚軸での黒褐色の深い陥没病斑などであるが、植物や菌群、感染時期、気温等により病徴は異なる。野菜類を例にとるとトマト、ナス等では地際の茎がくびれて細くなり、アントシアンを生じて紫色になるが、キュウリでは褐変し軟腐状となる。

罹病植物の残渣とともに菌糸や菌核が土中に残ることで土壤伝染する。これらから再発生した菌糸により作物へ感染するが、まれに菌核に生じた担子器から飛散した担子胞子により感染することもある。

感染後は菌糸の伸長によって植物体の上部に進展し、多湿条件では気中菌糸を生じて近接する植物体に感染する。菌糸から直接胞子を生じることはないとされている。

本菌は他にも極めて多くの植物に病気を引き起こすが、成植物への病原性は菌群で異なっており、DNA相同性でも各群は独立種とする意見が有力である。

胞子ができにくいことから空気感染のおそれは少ない。したがって発病した植物体と使った土を他の苗から遠ざけて始末すれば、2次感染を防ぐことができる。

表1 苗立枯を起こす *R. solani* 系統と、それによる他の主な病害

病名	主な作物	菌の培養型
茎腐病	ソラマメ、エンドウ	II
芽枯病	イチゴ	II
根腐病	ダイコン、カブ	II
尻腐病	ハクサイ	II、まれに I B
腰折病	タバコ、ワタ、スイートピー	主に III A
リゾクトニア根腐病	ダイズ、インゲンマメ、アズキ	主に III A
苗立枯病	トマト他、ダリア他、トドマツ他	主に III A
株腐病	ハウレンソウ	主に III A

注) 菌の培養型は渡辺・松田(1966,1971)の分類による

## (2) *Pythium* 属菌による苗立枯病

*Pythium* 属菌による花き類の苗立枯病はダリア、デルフィニウム、トリトマ、リナリア、フランネルフラワーのみの報告であるが、野菜類ではオクラ、キャベツ、エンドウ、トウモロコシ、トマト、メロン、キュウリ、ユウガオ、ヘチマなどで、樹木類ではシャクナゲ、マツ類などで苗立枯病

が知られている（表 2、表 8）。また *Pythium* 属菌により発生する病害は、苗立枯病のほかに立枯病、根腐病、腐敗病、苗腐病などがあり、これらの中には幼苗期に発病すると苗立枯れ症状となるものも少なくない（表 3）。

本属菌は卵菌類に属し、被害植物の残渣とともに卵胞子の形で土中に残り土壌伝染する。卵胞子は適当な温湿度条件になると発芽し、菌糸または遊走子を形成し植物体に再感染する。

感染後は菌糸が組織中に蔓延し、その菌糸上には遊走子のうが形成され、雨やかん水等による多湿条件下で遊走子のうから遊走子が放出される。これが周辺の植物体へ拡大し、急速に蔓延する。

病徴は、茎の一部が緑を保った状態で軟化、腐敗して倒伏する。罹病部に柔らかな綿毛状の菌糸が発生することが多い。

一般に 30℃ 前後の高温での発生が多いが、菌の種類により 20℃ 前後の比較的低温条件下で発生する場合もある。

水を介して伝染するので、かん水時などに発病株からの飛沫や流水にさらされた周辺の株は 2 次的に感染していることがある。したがって発生した場合は使った土、発病株、その周辺の株を、他の苗から隔離して始末する必要がある。

表 2 *Pythium* 属の苗立枯病菌と発生する主な作物

菌名	主な作物
<i>P. aphanidermatum</i>	デルフィニウム、トリトマ
<i>P. oedochilum</i>	シャクナゲ
<i>P. debaryanum</i>	ダリア、キュウリ、ユウガオ、エンドウ トウモロコシ、エゾマツ
<i>P. spinosum</i>	トウモロコシ、メロン
<i>P. cucurbitacearum</i>	キュウリ
<i>P. vexans</i>	トマト
<i>P. megalacanthum</i>	キャベツ、ブロッコリー
<i>P. ultimum</i>	トウモロコシ、オクラ
<i>P. paroecandrum</i>	トウモロコシ
<i>P. sylvaticum</i>	トウモロコシ
<i>P. hemmianum</i>	ヘチマ
<i>P. sp.</i>	オクラ、ゴヨウマツ、フランネルフラワー

表 3 *Pythium* 属による苗立枯病以外の主な病害

菌名	病名
<i>P. aphanidermatum</i>	シュツコンカスミソウ苗腐病 ゼラニウム茎腐病 インゲンマメ綿腐病 キュウリ綿腐病 ダイコン立枯病 トマト綿腐病 ミツバ根腐病 ハウレンソウ立枯病 メロン根腐萎凋病
<i>P. aploveroticum</i>	ミツバ根腐病
<i>P. debaryanum</i>	スイカ立枯病
<i>P. irregulare</i>	トルコギキョウ根腐病 ゴボウ根腐病
<i>P. megalacanthum</i>	アスター立枯病
<i>P. myriotylum</i>	キュウリ根腐病
<i>P. paroecandrum</i>	ハウレンソウ立枯病
<i>P. spinosum</i>	キンギョソウ根腐病 ジニア立枯病 トルコギキョウ根腐病
<i>P. splendens</i>	ペペロミア腐敗病 ゼラニウム茎腐病 メロン根腐萎凋病
<i>P. sulcatum</i>	ニンジンしみ腐病
<i>P. ultimum</i>	カトレア苗黒腐病 シンビジウム苗黒腐病 デンドロビウム苗黒腐病 ハクサイピシウム腐敗病 ブロッコリーピシウム腐敗病 ダイコン腐敗病
<i>P. volutum</i>	キュウリ根腐病
<i>P. sp.</i>	ストック苗腐病 ルピナス腰折病 サボテン茎枯病 ゴデチア立枯病 ゼラニウム茎腐病 ダイコン立枯病 チシャ立枯病 ミツバ根腐病 カトレア苗黒腐病 キクピシウム立枯病

### (3) *Fusarium* 属菌による苗立枯性症状

*Fusarium* 属菌は幼植物に限らず、多くの植物に萎凋病、つる割病、萎黄病などを引き起こす。主に床土から幼苗の根に侵入する事が多い。

*Fusarium oxysporum* は導管内で増殖し、菌糸等の蔓延により流動を妨げたり、毒素を分泌したりすることで子葉の黄化や茎のくびれを引き起こす。また小型分生子は導管流により植物体内各所に移行する。

*Fusarium solani* は根の柔組織内で細胞を破壊しながら増殖し、厚膜胞子を形成して寄生生活から耐久生活に入る。また宿主植物体以外にも新鮮な有機物や雑草の根圏などで腐生的に生活して増殖することもできる。

新鮮な植物体などがあって栄養が豊富にある時は、菌糸が旺盛に伸びて胞子類をあまり形成しないが、植物体が完全に腐ってしまったたり菌糸が老化したりすると分生子などの胞子を形成し、周辺へ拡散する。このため発生を確認したら早急に植物体と使った土を他の苗から隔離し処分すると、胞子が増えないので2次感染の機会を減らすことができる。

表 4 *Fusarium* 属による苗立枯病または苗立枯性症状の報告がある主な作物

菌名	主な作物
<i>F. oxysporum</i>	ストック ハボタン ミヤコワスレ ケヤキ ユーカリ アカマツ・クロマツ エゾマツ カラマツ トドマツ ダグラスモミ カンバ類 キリ スギ アスナロ ヒノキ カシ ナラ ブナ ポプラ トウガラシ・ピーマン トマト ミツバ ゴボウ シュンギク レタス セルリー ネギ オクラ ダイコン カブ キャベツ コマツナ ユウガオ チンゲンサイ
<i>F. solani</i>	アカマツ・クロマツ カラマツ メロン カボチャ
<i>F. sp.</i>	ケシ類 トベラ ハンノキ ヒマラヤスギ ニセアカシア ネムノキ コウヤマキ アカマツ・クロマツ エゾマツ カラマツ トウヒ類 トドマツ モミ類 サワラ トウモロコシ パセリー

#### (4) *Phytophthora* 属菌による苗立枯性の症状

*Phytophthora* 属菌は土壌表層に多く、地下 15cm 以下ではほとんど生息していないが、菌の作る厚膜胞子と卵胞子には耐久性があり、土壌中や植物残渣中で生存し第1次感染源となる。適当な水分と適温によりこれらから菌糸、遊走子のうを生じ、遊走子を放出してこれを植物体に侵入させる。温度が高いと遊走子のうから直接発芽管を伸ばし、菌糸や小型遊走子のうを形成する場合もある。苗への侵入菌糸は最初細胞間隙を進み、柔組織細胞に吸器を挿入してこれを次々に侵していく。その後、毒素の働きによって細胞を軟化し破壊する。このため地際の茎組織の軟化による水浸状のくびれ、褐変が主な病徴となる。

初発生から蔓延までは急速に進むことが多く、致命的な害を生じやすい。これは苗に限らず、成植物の場合でも同様である。

水分が多いと多発し、また乾湿の変動が大きいと、苗が傷み発生を助長する。水を介して伝染するため、ロックウールや、れき耕栽培での被害も

増えている。

病勢の進展後、病斑部には、湿潤気味の時には細菌類、乾き気味の時には *Fusarium* 属菌が優勢となりやすく、時間が経過すると診断が難しくなることがある。

発生した場合は *Pythium* 属菌による苗立枯病と同様に処理し2次感染を防ぐ。

表 5 苗立枯性症状の報告がある *Phytophthora* 属菌の主な病害

菌名	病名
<i>P. nicotianae</i>	カーネーション疫病 マクワウリ疫病 キュウリ疫病 メロン疫病 シロウリ疫病 オクラ疫病 パセリ <span style="color: red;">ー</span> 疫病 タマネギ疫病 ネギ疫病 ナス綿疫病 ストレリチア疫病 ブーゲンビレア疫病
<i>P. capsici</i>	トウガラシ・ピーマン疫病 カボチャ疫病 ナス褐色腐敗病 スイカ褐色腐敗病 シロウリ灰色疫病 マクワウリ灰色疫病
<i>P. cryptogea</i>	ストック疫病 ホワイトレースフラワー疫病 スイカ疫病
<i>P. palmivora</i>	ストレリチア疫病
<i>P. infestans</i>	トマト疫病 ナス疫病
<i>P. glovera</i>	ナス根腐疫病
<i>P. melonis</i>	キュウリ疫病
<i>P. porri</i>	タマネギ白色疫病
<i>P. sp.</i>	シソ疫病 ホウレンソウ疫病

#### (5) *Cylindrocladium scoparium* による緑化樹の苗立枯病

*Cylindrocladium scoparium* は、バラすそ枯病、イネ葉鞘網斑病、ルピナス褐変病、アカシア類茎枯病など多くの植物の病原である（表 6）。罹病植物残渣中の菌糸体や厚膜孢子、褐色～暗褐色の微小菌核（0.2mm）などにより土壌伝染するが、白色粉状に孢子を形成して風媒感染も行う。まれに鮮紅色の子のう殻を粉状に形成することがある。

苗立枯病として緑化木に限られるが、すそ腐れと根腐れの2タイプがあると考えられ、5～6月は前者、6～9月は後者の発生が多く、特に後者の被害が著しい。苗床では雨水の停滞する部分で多発するため、高うねなど土壌水分を管理することで被害を軽減できる。また苗床は、同一植物の連作や、この菌に罹病する作物の後作などを避けるべきである。

表 6 *Cylindrocladium scoparium* による主な病害

病名	主な作物
苗立枯病	アカマツ・クロマツ、チョウセンカラマツ、アカトドマツ、アマミゴヨウ、スギ、ヒノキ、アカシア類、ユーカリ類
褐変病	エニシダ、ルピナス、ユーカリ類
すそ枯病	バラ
茎枯病	アカシア類
葉鞘網斑病	イネ

表 7 花き類の苗立枯病および苗立枯性症状の原因となる菌

作物名	<i>Rhizoctonia solani</i>	<i>Pythium</i> 属	<i>Fusarium</i> 属	<i>Phytophthora</i> 属	左記以外の菌
アスター		○			
アネモネ	○				
エキザカム					<i>Nectria</i> ○
カーネーション				○	
カルセオラリア	◎				
キク		○			<i>Phoma</i> ○、 <i>Plectosporium</i> ○
キンギョソウ		○			
ケイトウ					<i>Aphanomyces</i> ○
ケシ類	◎		◎		<i>Pleospora</i> ◎、 <i>Alternaria</i> ◎
コスモス	○				
ゴデチア		○			
サクラソウ	◎				
シクラメン	◎				<i>Thielaviopsis</i> ○
ジニア		○			
シネラリア	◎				
宿根カスミソウ		○			
シンビジウム		○			
スイートピー	◎				
ストック	◎	○	○	○	
ストレリチア				○	
ゼラニウム		○			
ダリア	◎	◎			
デルフィニウム		◎			
デンドロビウム		○			
トリトマ		◎			
トルコギキョウ		○			
ニチニチソウ	◎				
ハナビシソウ	○				
ハボタン	◎		○		<i>Peronospora</i> ○
ヒマワリ	◎				
ブーバルジア	◎				
フランネルフラワー		◎			
プリムラ	◎				
ベゴニア	○				
ペペロミア		○			
ポインセチア	◎				
ホイトレスフラワー	○			○	
ミヤコワスレ			○		<i>Botrytis</i> ○
リナリア		◎			

注) 1 ◎・・・苗立枯病として記載されているもの

○・・・苗立枯性の症状が報告されているもの

2 日本植物病名データベース、日本植物病害大事典より引用・整理（2024年度現在）



表 8 花木・緑化樹等の苗立枯病および苗立枯性症状の原因となる菌

作物名	<i>Rhizoctonia solani</i>	<i>Pythium</i> 属	<i>Fusarium</i> 属	<i>Cylindrocladium scoparium</i>	左記以外の菌
アカシア類	◎		◎	◎	
アカマツ・クロマツ	◎		◎	◎	<i>Chaetomella</i> ◎ <i>Cylindrocarpon</i> ◎
アスナロ	◎		◎		
イタチハギ	◎				
イチヨウ	○				
エゾマツ	◎	◎	◎	◎	<i>Racodium</i> ○
エニシダ				○	
カシ	◎	◎	◎		
カラマツ	◎		◎	◎	
カンバ類	◎	◎	◎		
キハダ			◎		
キリ	◎	◎	◎		<i>Gloesporium</i> ○
ケヤキ	◎	◎	◎		
コウヤマキ	◎		◎		
ゴヨウマツ		◎		◎	<i>Cylindrocarpon</i> ◎
サワラ	◎		◎		
シャクナゲ		◎			<i>Botrytis</i> ○
スギ	◎		◎	◎	<i>Cylindrocarpon</i> ◎ <i>Macrophomina</i> ○
ダグラスモミ			◎		
ツツジ類	◎				<i>Botrytis</i> ○
トウヒ類	◎		◎		
トドマツ	◎		◎	◎	<i>Racodium</i> ○
トベラ			◎		
ナラ	◎	◎	◎		
ニセアカシア			◎		
ネムノキ			◎		<i>Neocosmospora</i> ◎
ハンノキ	◎	◎	◎		
バラ	◎				
ヒノキ	◎		◎	◎	<i>Cylindrocarpon</i> ◎ <i>Macrophomina</i> ○
ヒマラヤスギ			◎		
ブーゲンビレア					<i>Phytophthora</i> ○
フェニックス類	◎				
ブナ			◎		<i>Cylindrocarpon</i> ◎ <i>Colletotrichum</i> ○
ポインセチア	◎				
ポプラ類	◎	◎	◎		
モクマオウ	◎				
モミ類			◎		<i>Phyllosticta</i> ○
ユーカリ	○	◎	◎	◎	
ユーホルピア	◎				

注) 1 ◎・・・苗立枯病として記載されているもの

○・・・苗立枯性の症状が報告されているもの

2 日本植物病名データベース、日本植物病害大事典より引用・整理（2024年度現在）

表 9 野菜類の苗立枯病および苗立枯性症状の原因となる菌

作物名	<i>Rhizoctonia Solani</i>	<i>Pythium</i> 属	<i>Fusarium</i> 属	<i>Phytophthora</i> 属	左記以外の菌 <sup>2)</sup>
アスパラガス	◎				
イチゴ					<i>Cylindrocladium</i> ◎
インゲンマメ	○	◎			<i>Colletotrichum</i> ○
エンドウ	◎	◎		○	
オクラ	◎	◎	○	○	
カブ	○		○		
カボチャ	◎		○	○	
カラシナ	◎				
キャベツ	◎	◎	○		<i>Phoma</i> ○、 <i>Peronospora</i> ○
キュウリ	◎	◎		○	
ゴボウ	○		○		
コマツナ	◎		○		<i>Albugo</i> ○、 <i>Colletotrichum</i> ○
シソ		◎		○	<i>Septoria</i> ○
シュンギク		○	○		<i>Alternaria</i> ○
シロウリ				○	
スイカ				○	
セルリー	◎		○		<i>Stemphylium</i> ○
ダイコン	○	○	○		<i>Aphanomyces</i> ○
ダイズ（エダマメ）	○	◎			
タマネギ	◎	◎	○	○	
チンゲンサイ	○		○		
トウモロコシ		◎	◎		<i>Achlya</i> ◎、 <i>Penicillium</i> ◎
トマト	◎	◎	○	○	
ナス	◎			○	<i>Paracercospora</i> ○、 <i>Phomopsis</i> ○
ナバナ	○	○			
ニラ				○	<i>Sclerotium</i> ○、 <i>Pyrenochaeta</i> ○
ニンジン	◎				<i>Alternaria</i> ○
ネギ	◎		○	○	
ハクサイ	○	○			<i>Aphanomyces</i> ○
パセリー	◎		○	○	
ピーマン・トウガラシ	◎		○	○	
ブロッコリー	◎	◎			
ヘチマ		◎			
ハウレンソウ	○	○		○	<i>Aphanomyces</i> ○、 <i>Peronospora</i> ○
マクワウリ	◎			○	
ミツバ	○		○		
メロン	◎	◎	○	○	
モロヘイヤ	◎				
ユウガオ	◎	◎	○		
レタス	○		○		<i>Bremia</i> ○

注) 1 ◎・・・苗立枯病として記載されているもの

○・・・苗立枯性の症状が報告されているもの

2 苗立枯病として記載されているのは *Cylindrocladium* 属菌によるイチゴ病害と、*Achlya* 属菌及び *Penicillium* 属菌によるトウモロコシ病害のみ

3 日本植物病名データベース、日本植物病害大事典より引用・整理（2024年度現在）

## 2 苗立枯性病原の簡易同定法

病原菌の種類により有効な薬剤が異なるため、菌の同定を速やかに行うことが重要である。

### (1) 病変部にかびがある場合

- ・顕微鏡下で三日月型の大型分生子と、擬頭状の小型分生子がある。

図 1 → *Fusarium* の可能性大

- ・顕微鏡下では菌糸が大きく、枝分かれがほぼ直角に発生し、分岐付近に隔膜がある。分岐点は菌糸がわずかにくびれ細くなる。胞子がない。

図 2 → *Rhizoctonia* の可能性大

- ・顕微鏡下で円筒状 2 ～ 4 室の胞子がある。

図 3 → *Cylindrocladium* の可能性大

### (2) かびが見えない場合

- ・病組織を切り取り顕微鏡観察すると丸い卵胞子が見える。菌糸が見える場合は隔壁がない。 図 4 → *Pythium* か *Phytophthora* の可能性大

※多湿条件で発生した場合、*Pythium* か *Phytophthora* の場合が多い。この 2 種は有効な対策等がほぼ共通しているので、簡易同定ではこれで完結する。

(詳しい同定を必要とする場合は、県の病虫害防除所等に依頼する。)

※(1), (2)いずれの方法でも菌が観察されない場合は、罹病植物をビニル袋等に入れて高湿度に保ち、20～25℃下において菌糸の発生を促し再度検討する。この場合は雑菌が混入しやすいので、なるべく新鮮な罹病部位を用いること。

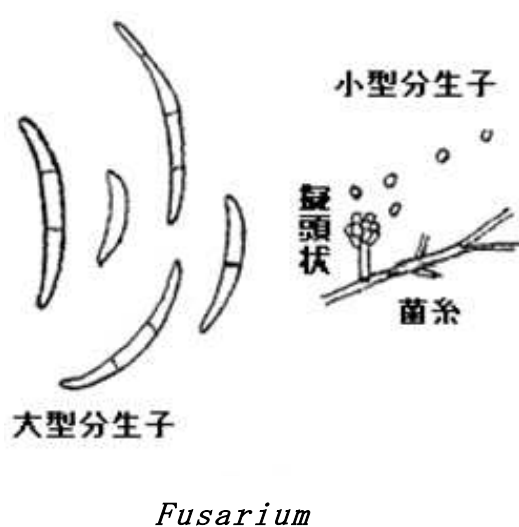


図 1



図 2

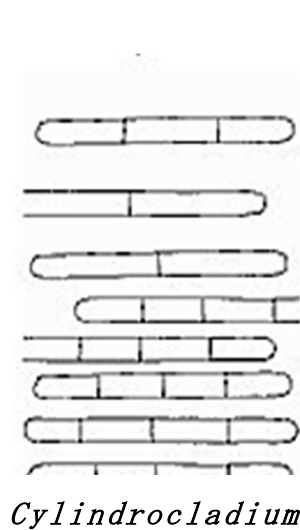


図 3

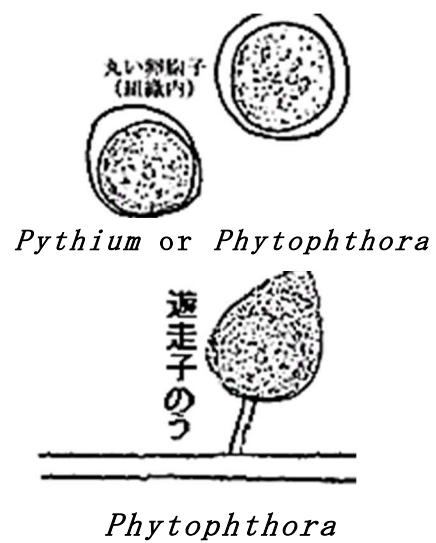


図 4

### 3 防除法

#### (1) 防除のポイント

- ア 苗立枯症状の原因となる菌には多くの種類があるが、いずれも土壌伝染性が強いので、育苗床に健全土壌を選ぶか土壌消毒を行うなど、育苗床の土の準備に十分に注意することが最も重要である。
- イ 発病後は急速に蔓延するので、育苗床の観察を怠らない。また、発病した場合は育苗施設内に放置せず、速やかに罹病植物を取り除き、処分する。
- ウ 薬剤防除は、発生のごく初期か予防散布に重点を置くが、病原菌の種類により有効な薬剤が異なるため、注意が必要である。

#### (2) 耕種的防除

- ア 被害株はほ場に残さず除去し、土中深く埋没するか処分する。
- イ 育苗床には健全土壌を使う。直播の場合は連作を避け、無病地で栽培する。
- ウ 前作で発生していた場合は床土を更新する。
- エ *Rhizoctonia* 属菌の場合、休作期にはほ場を湛水し、菌密度を低下させる。
- オ 育苗施設やハウス、トンネルは多湿を避け、換気を図る。

#### (3) 土壌消毒

「IV 土壌消毒対策」の項を参照

表 1 各菌に対して効果が期待される農薬

薬剤名	病原菌
バシタック水和剤 75	<i>Rhizoctonia</i> 属菌
バリダシン液剤 5	<i>Rhizoctonia</i> 属菌
モンカットフロアブル 40	<i>Rhizoctonia</i> 属菌
リゾレックス水和剤	<i>Rhizoctonia</i> 属菌
オーソサイド水和剤 80	<i>Rhizoctonia</i> 属菌・ <i>Pythium</i> 属菌
ダコニール 1000	<i>Rhizoctonia</i> 属菌・ <i>Phytophthora</i> 属菌
ホライズンドライフロアブル	<i>Phytophthora</i> 属菌
ランマンフロアブル	<i>Pythium</i> 属菌・ <i>Phytophthora</i> 属菌
リドミルゴールド MZ	<i>Pythium</i> 属菌・ <i>Phytophthora</i> 属菌
タチガレン液剤	<i>Pythium</i> 属菌・ <i>Fusarium</i> 属菌
ベンレート水和剤	<i>Fusarium</i> 属菌

注) 農薬使用の際は、農薬登録の確認を必ず行い、適用作物、使用方法を必ず確認すること。

## IV 土壌消毒対策

土壌消毒に用いられる薬剤としては、クロルピクリン剤、D-D剤、ダゾメット剤（ガスタード微粒剤、バスアミド微粒剤）、カーバム剤（キルパー、NCS）、MITC剤（メチルイソチオシアネート：トラペックサイド油剤）等がある。これまでの試験結果では有効範囲、効果の安定性、処理労力、刺激性、経済性等に長所、短所がある。

### 1 土壌消毒にあたっての注意事項

土壌消毒を行うと土壌の生物性、化学性に大きな影響を及ぼす。土壌の生物性の面では土壌中の微生物相が貧困化することになる。これは土壌の持つ生物的緩衝機能の一つが低下することにつながり、処理後に生き延びた微生物あるいは消毒後に外部から侵入してきた微生物が爆発的に増殖する可能性が生じる。また、作物にとって重要な無機態窒素を供給する窒素代謝微生物なども大きな影響を受ける。畑作物や野菜は硝酸態窒素を吸収して生育するが、土壌消毒により硝酸化成菌などの微生物が貧弱になり、アンモニア態窒素が蓄積して、生育障害が発生することがある。

土壌の化学性の面では可溶性マンガンが増加することが知られている。また、土壌の物理性も日頃の土づくりを怠っていると、確実に悪化する。

以上のように、土壌消毒を行うと土壌の性質に大きな影響をおよぼすため、適切な手当が必要である。特に良質の堆肥、有機質肥料の供給により微生物相を豊富にすることが重要である。

処理に当たっては、ガスが土中で十分拡散するよう耕起、碎土を十分に行い、丁寧に整地してから処理する。但し、耕起直後ではガスが抜けやすいので、耕起後しばらくたって土壌がおちついてから処理することが望ましい。

## 2 主な薬剤の特徴、処理方法と注意事項

### (1) クロルピクリンくん蒸剤

本剤は刺激性や催涙性が強いいため、作業員や周辺環境への影響を配慮して従来の液剤に加え、乳剤、錠剤が開発されている。液剤と錠剤は適用病害虫、処理方法がほぼ同じである。処理後臭気が残っている時は、よく切り返し、完全にガス抜きを行ってから、は種あるいは移植する。特にうり類は本剤のガスに弱いので、ガス抜きは特に丁寧に行うよう注意する。隣接地に生育中の作物がある場合には、揮散ガスによる薬害に注意する。処理直前にアルカリ性肥料（特に消石灰等）を施用すると有害物質を生じ、薬害の危険があるので、このような肥料はガス抜き後に施用するか、又は本剤処理の10日以上前に施用する。

#### ア クロルピクリン液剤

本剤を処理する場合、液漏れ、液だれがなく正確に注入量を調節できる土壤消毒機を使用するまた、土中でのガスの拡散は土の湿り気のある時、すなわち土を握って放すと割れ目ができる程度の時に注入するのが最適である。注入部位を直ちに覆土し、地表面をポリエチレン、ビニル等で被覆する。被覆しなければ十分な効果を得られないばかりか、周辺作物や人畜へ被害を及ぼすおそれがある。

#### イ クロルピクリン乳剤（クロピクフロー）

クロピクフローは土壤くん蒸剤クロルピクリンを乳剤化した製剤である。この製剤は、被覆後にかん水チューブを利用して処理するため、処理時の強い刺激から解放される。

処理作業は、耕起、整地、畝立てした圃場にかん水チューブを土壤表面に置き、次にポリエチレン等で被覆し、周囲を押さえる。被覆後、液肥混入器で注入する。注入後は処理時間と同程度の時間かん水し、機械の洗浄を行う。作業は簡単で省力的であるが、液肥混入器の種類によっては樹脂製部品が薬液と反応して劣化したり、薬液の吸入に軟質の塩ビチューブを使用すると破裂したりすることがあるので注意する。

#### ウ クロルピクリン錠剤

ガス不透過性、水溶性の特殊フィルムに1錠ごと真空包装された錠剤で、床土や圃場に30×30cmごとに深さ約15cmの穴をあけ、1穴当たり1錠を施用す

る。

水溶性フィルムは施用後（3～6時間後）に土壤水分と接触して徐々に溶解するため、施用時にはガス放出がほとんどなく、ハウス内でも使用が可能である。また、手作業でも処理できるため、ハウスのサイドや谷部など、機械処理が困難な場所にも簡便に使用できる。

被覆資材にポリエチレン・ビニルシート等を使用する場合、錠剤と直接接触すると変色や穴が開くことがある。そのため、全面処理は、圃場を良く耕起し、錠剤を手散布（10個／㎡）したあとロータリーで混和して、被覆する。畝面処理は、畝を立てたあとに錠剤を手散布したあと、管理機で軽く混和、管理機で土あげして覆土または棒状のもので土中に埋めこみをしてから被覆する。

#### エ クロルピクリン・D-D混合剤（ソイリーン）

本剤はクロルピクリン41.5%、D-D54.5%の混合剤で、線虫、土壤病害に登録がある。クロルピクリン単剤より成分量が少ないため、刺激臭が少ない。

#### (2) D-D（DC油剤、テロン、D-Dなど）

ジクロロプロペンを有効成分とする淡黄色透明の液剤。殺線虫効果が高く、一部バレイショそうか病などにも効果が認められる。処理には、原液を土壤中に所定量をかん注、被覆後に所定の期間保持する方法をとる。全面処理、作条処理などがある。使用時期はタバコを例外として、作付けの10～15日前までに行う。使用にあたっての注意点としては、①ガス化した有効成分を土壤中に十分拡散するため耕起、整地を丁寧に行う。②通常、作付けの3～4日前にはほ場を耕起して十分にガス抜きを行う。③処理後の大雨や重粘土壤のため、通気性が悪い場所などでは、ガス抜きを念入りに行う。④地温の低い時期の処理では、注入から作付けまでの期間を最低でも1週間以上延長する。

#### (3) ダゾメット粉粒剤（バスアミド微粒剤、ガスタード微粒剤）

両剤は、ダゾメット96.5%を有効成分とする類似の薬剤である。ダゾメットは、処理後、土壤水分によって速やかに加水分解され、MITC（メチルイソチオシアネート）、二硫化炭素などのガスに分解して土壤病原菌やセンチュウ類に効果を発揮する。このため、適度の土壤水分（最大容水量50%、砂質土壤は少なめ、火山灰土壤は多め）が不可欠で、不足または過剰な場合でも分解が遅延し、効果の低下や薬害の原因となる。土壤が乾燥している場合は、土壤混和後ただちに散水し、ポリエチレン（0.05mm以上）やビニルなどで被覆を行うと効果が



確実となる。被覆しない場合は鎮圧・散水で対応可能であるが住宅付近では被覆を必ず行う。

完熟堆肥（2t/10a 程度まで）及びバーク堆肥、石灰資材は薬剤処理 1 週間前までに混和する。ただし、石灰窒素は同時施用が可能である。

また、太陽熱消毒と併用する場合は、本剤の土壌混和後に一定の間隔で小畝を作り、溝部分に湛水してビニル被覆を行う。

#### (4)カーバムナトリウム塩液剤（キルパー）

本剤は水産動物に影響を及ぼすが、通常の使用方法では問題がない液剤で、センチュウ類、糸状菌病、一年生雑草および栽培終了後の古株枯死に有効である。

多雨直後や土壌水分が多すぎる場合にはガス化効率が悪くなり、土壌が乾燥しているとガスが抜けやすく効果が出にくくなるので、適切な土壌水分（土を握って割れ目のできる程度）の確保が重要である。

なお、クロルピクリンおよびD-Dと接触すると化学反応を起こして発熱または沈殿を生じるので、クロルピクリンおよびD-D処理後の注入機を使用する場合は、十分に洗浄してから使用する。

処理は、①所定量の薬液を土壌表面に散布し、直ちに混和し被覆、②所定量の薬液を土壌中約 15cm の深さに注入し直ちに被覆または覆土・鎮圧、③予め被覆した内で、所定量の薬液を希釈し土壌表面にかん水する 3 つの処理方法がある。

#### (5)メチルイソチオシアネート油剤、メチルイソチオシアネート・D-D油剤（トラペックサイド油剤、ディ・トラペックス油剤）

いずれも油剤で、土壌注入後すみやかにガス化し、センチュウ類や土壌病原菌に効果を発揮するが、ディ・トラペックス油剤はD-D剤の混合によりセンチュウ類に対する効果を高めた薬剤である。

両剤は刺激臭が比較的小さいため使いやすい薬剤である。処理は適切な土壌水分（土を握って割れ目のできる程度）で行い、処理後は直ちに覆土、鎮圧するが、できるだけビニル等で被覆を行う。

なお、処理前にアルカリ性肥料、特に石灰等を施用すると薬害を生じる恐れがあるので、肥料はガス抜き後に施用する。

表1 主な土壌消毒剤の特性

2025年7月1日現在

一般名		処理方法	備 考
商品名・有効成分量			(注意事項・特性等)
(1) クロルピクリンくん蒸剤			●適用範囲（登録範囲）：糸状菌類、細菌類、センチュウ類、土壌害虫類、一年生雑草  (1) 処理前にアルカリ性肥料（特に消石灰等）を施用すると有害物質を生じ、薬害の危険がある。  (2) 他剤と混用しない。カーバマナトリウム塩液剤との混用は化学反応により発熱する。  (3) 地温7℃以上で使用する。  (4) 処理時の土壌水分は、土を軽く握って開くと壊れずに割れ目が出る程度。農ビ等で必ず被覆。  (5) 臭気が残っている場合には耕起。  (6) 処理日数 地温25～30℃で約10日、15～25℃で10～15日、10～15℃で約15～20日、5～10℃で約20～30日。  (以上はクロルピクリンくん蒸剤共通)
クロールピクリン	99.5%	土壌中注入	(1) 1錠ごとにガス不透過性水溶性フィルムで包装。 (2) 施用後3～6時間でガス放出を開始。  (1) 耕起整地後にチューブを設置。被覆後に液肥混入器等で処理。 (2) キルパーの欄参照
ドジョウピクリン	80.0%	土壌中注入	
ドロクロール	80.0%	土壌中注入	
クロルピクリン錠剤	70.0%	土壌中埋設	
クロピクフロー	80.0%	かん水チューブを設置し処理	
クロルピクリン・D-Dくん蒸剤			●クロルピクリンにD-Dを加え、センチュウ類への効果を高めた。各種土壌病害虫、センチュウ類、一年生雑草に効果。 (1) クロルピクリンの刺激臭が低減。 (2) D-D剤の欄参照
ソイリーン		土壌中注入	
クロルピクリン 41.5%      D-D 54.5%			
ダブルストッパー		土壌中注入	
クロルピクリン 35.0%      D-D 60.0%			
(2) D-D剤			●適用範囲（登録範囲）：センチュウ類、土壌害虫類、ジャガイモ青枯病、そうか病  (1) センチュウ害中心なのでダゾメット粉粒剤と併用して土壌病害を総合的に防除することが可能  (2) 地温5℃以上で処理。  (3) 処理時の土壌水分は、土を軽く握って開くと壊れずに割れ目が出る程度。  (4) 処理日数 地温25～30℃で約10日、15～25℃で10～15日、10～15℃で約15～20日、5～10℃で約20～30日。  (5) ガス抜きは原則作付けの10～15日前。作付前3～4日前に耕起。
テロン	97.0%	土壌中注入	
DC油剤	97.0%	土壌中注入	
D-D	97.0%	土壌中注入	

注) 1 本表の記載内容は目安であり、処理日数、ガス抜き期間等は処理条件によって延長、短縮されるので注意する。  
2 適用範囲（登録範囲）は概略であるので、各農薬のラベル等を確認し正確を期する

つづく

一般名		処理方法	備 考
商品名・有効成分量			(注意事項・特性等)
(3) ダゾメット粉粒剤			●適用範囲（登録範囲）：糸状菌類、細菌類、センチュウ類、土壌害虫類、一年生雑草  (1) 処理時の土壌水分は軽く握ってくずれない程度。  (2) 水分不足では効果が劣ったり、播種、定植後にガス化して薬害を生じる恐れがある。  (3) 処理直前に有機物や肥料を施用すると効果が低下する。  (4) D-Dとの混用可。クロルピクリンとの混用不可。  (5) 地温10℃以下では使用しない。  (6) 農ビ等で必ず被覆し、処理後は2回以上ガス抜きを行う。  ■処理、播種、定植までの期間は以下のとおり。 地温25℃以上：7～10日、20℃：10～14日、 15℃：14～20日、10～15℃：20～30日程度。
バスアミド微粒剤 96.5%		表面散布後 土壌混和	
ガスタード微粒剤 96.5%			
(4) カーバムナトリウム塩液剤			●適用範囲（登録範囲）：糸状菌類、センチュウ類、一年生雑草  (1) 土壌注入は15cmの深さに行う。  (2) 表面散布は予め被覆した後に、所定濃度に水で希釈し土壌表面に散布またはかん水。  (3) クロルピクリンとは化学反応を起こし発熱するので、注入器は十分洗浄して使用する。  (4) 地温10℃以下では使用しない。  (5) 処理時の土壌水分：処理前に散水し、土壌を握って離すと割れ目ができる程度。  (6) 土壌病害、雑草防除目的では、ビニル等で被覆する。  (7) ガス抜きには1～2週間程度被覆し、ビニル除去後3～10日後に覆土、鎮圧し、10～24日後耕起。  (8) 処理日数：7～24日
キルパー 33.0%		①土壌注入  ②表面散布後 土壌混和  ③希釈液の表面散布 またはかん水	
カーバム剤			(1) かん水チューブ法
NCS 50.0%		表面散布後 土壌混和	かん水チューブを設置後、ビニル等で被覆。所定濃度に希釈し、かん水注入。
(5) メチルイシチオシアネート油剤			●適用範囲（登録範囲）：糸状菌類、細菌類、センチュウ類  (1) 地温5℃以上で処理。  (2) 処理時の土壌水分：処理前に散水し、土壌を握って離すと割れ目ができる程度。  (3) 処理日数：7～10日で、処理後に耕起してガス抜き（以上はメチルイシチオシアネートに共通）  (1) 処理前にアルカリ性肥料（特に石灰など）を施用すると薬害が生じる恐れがある。  (2) 30cm間隔の千鳥で深さ12～15cmに注入し、直ちに被覆。
トラベックサイド油剤  MITC 20.0%		土壌中に注入	
メチルイシチオシアネート・D-D油剤			(1) 処理前にアルカリ性肥料（特に石灰など）を施用すると薬害が生じる恐れがある。
ディ・トラベックス油剤  MITC 20.0% D-D 40.0%		土壌中に注入	(2) 10℃以下の場合は処理期間を長くする。

注) 1 本表の記載内容は目安であり、処理日数、ガス抜き期間等は処理条件によって延長、短縮されるので注意する。

2 適用範囲（登録範囲）は概略であるので、各農薬のラベル等を確認し正確を期する

### 3 熱利用による土壌消毒の特徴と処理方法

はじめに、各種病原菌、微生物等の死滅温度とかかる時間を示す。

表 2 各種病原菌、微生物等の死滅温度

病原菌、微生物等	病 名	死滅温度、時間
糸状菌		
<i>Fusarium oxysporum</i>	萎黄病、萎凋病、つる割病	55℃、40分
<i>Rhizoctonia solani</i>	苗立枯病	52℃、10分
<i>Pythium</i> spp.	苗立枯病、根茎腐敗病	52℃、10分
<i>Botrytis cinerea</i>	灰色かび病	55℃、10分
<i>Sclerotinia sclerotiorum</i>	菌核病	50℃、5分
<i>Sclerotium rolfsii</i>	白絹病	49℃、10分
<i>Colletotrichum</i> spp.	炭疽病	45℃、10分
<i>Didymella bryoniae</i>	つる枯病	55℃、10分
<i>Alternaria</i> spp.	黒斑病	48℃、10分
細菌		
<i>Pectobacterium carotovorum</i> ( <i>Erwinia carotovora</i> )	軟腐病	50℃、10分
<i>Ralstonia solanacearum</i>	青枯病	52℃、10分
<i>Clavibacter michiganensis</i>	かいよう病	58℃、10分
<i>Pseudomonas syringae</i>	斑点細菌病	50℃、10分
<i>Xanthomonas campestris</i>	黒腐病	53℃、10分
<i>Agrobacterium tumefaciens</i>	根頭がんしゅ病	51℃、10分
ウイルス		
TMV	モザイク病	90～93℃、10分
CGMMV、KGMMV	緑斑モザイク病	90℃、10分
ウイロイド		
TCDVd	退緑萎縮病	100℃、40分
センチュウ類		
ネコブセンチュウ		48～60℃、5分
雑草種子		70～98℃
硝酸化成菌		60～70℃
アンモニア化成菌		100℃以上

#### (1) 陽熱消毒

ア 高温期の7～8月中旬にかけて、約30日間実施する。

イ 切りわらを1～2 t/10a 施用し、土壌微生物の増殖、土壌改良を図る。

ウ 石灰窒素 100kg/10a 程度施用し、土壌酸度の矯正、わら分解の促進を図

る。土壌 pH が高い場合には石灰窒素は減量する。

エ わら、石灰窒素を土壌に混和して、うねを幅 50 cm 位にできるだけ高めにたてる。

オ 地表面全面を透明ビニルまたはポリエチレンフィルムで覆い、畝間に湛水する。水がたまらないハウスでは効果が上がらない場合がある。水が少し漏水するハウスでは、処理中 1～2 回水を入れる。水入れをたびたびおこなうと、地温が低下し効果も上がらない。

カ ハウスを隙間のないよう目張りなどをして密閉し、25～30 日間放置する。

キ 地表下 20 cm で、45℃以上の地温が持続するよう努める。

ク 処理終了後は、外張りと地表面の被覆ビニルを除去して風雨にさらし、有機物の分解を促進させ、土づくりの一助とする。

ケ 本法は地温の上昇と、その持続によって殺菌、殺虫を行うものである。従って、冷夏などの場合は効果が上がりにくいので、処理期間を延長するのが望ましい。一般的には、センチュウ類や糸状菌病には比較的効果が高いが、青枯病、軟腐病などの細菌病にはやや不安定といわれている。

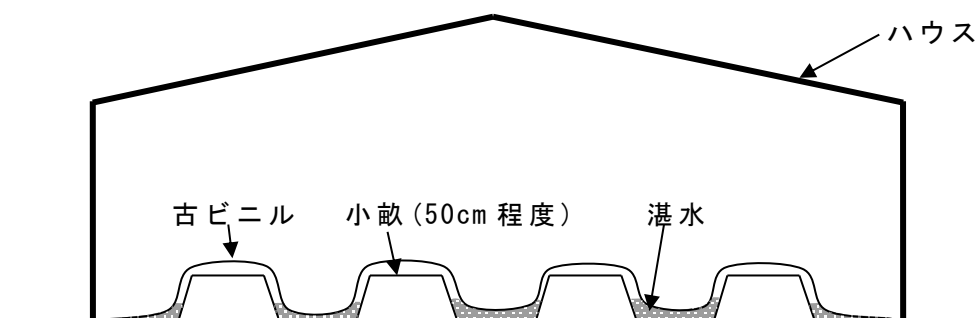


図 1 ハウス密閉による土壌消毒

## (2) 蒸気消毒

### ア 消毒蒸気の種類

無加圧蒸気：ボイラーは軽量安価、蒸気は大気圧程度

加圧蒸気：無加圧より僅かに熱量が大きいがボイラーは高価

過熱蒸気：熱量が大きいがボイラー代価に見合うほどではない。蒸気が乾燥状態になる利点がある。

### イ 蒸気の噴出方法

床土の上にホースを置き、畦全体にシートをかけ蒸気を噴出させる方法と深さ 25～30cm に埋設したパイプに小穴を開けて蒸気を噴出させる方法がある。

## ウ 蒸気消毒の利点

- (ア) 消毒時間が短く、隔離床などでは比較的効果が高い。土壌中のほとんどの生物（病原菌、害虫、雑草種子）を死滅させる。
- (イ) いつでも消毒でき、地温が下がれば直ちに播種・定植できる。
- (ウ) 隣接の作物にも無害である。
- (エ) 消毒の効果は地温の測定で確認できる。
- (オ) 蒸されるため、土地は膨潤となり孔隙量が増大し、通気性、保水性及び透水性が向上する。

## エ 蒸気土壌消毒の問題と対策

### (ア) 土壌中の窒素の形態と変化

- a 主要野菜・花きでは、アンモニア態窒素と硝酸態窒素の比は 1 : 2 ～ 5 で生育がよい。
- b 80℃ 30 分間消毒の土壌ではアンモニア化成菌が生き残り、硝酸化成菌は死滅する。このため、消毒後に硝酸化成菌の接種または自然復活が必要となる。
- c 消毒後の施肥は窒素のアンモニア化が進み、アンモニア態窒素の過剰害を招きやすいため、アンモニア態窒素肥料、有機質肥料の混入を避け、硝酸態窒素肥料を施用する。

### (イ) マンガン、アルミニウムの多量遊離

- a 低 pH は、アンモニア化成を促進するが、硝酸化成に対しては著しく抑制するので、マンガン、アルミニウムの溶出を促進し、過剰吸収害を生じる。
- b リン酸肥料（過りん酸石灰、溶りんなど）を施用し、pH を 6.8 程度に調整する。
- c 溶りんは消毒後の pH も安定しやすい。

## (3) 熱水土壌消毒

### ア 熱水土壌消毒の方法

ほ場に熱水（70～95℃）を注入することで地温を上げ、有害微生物の防除を行うものである。ほ場に熱水を注入すると、表面は容易に高温となるが、さめやすい。一方、深部は高温となりにくいが、いったん到達した温度は長く維持される。この土壌の持つ温度特性を利用し、高温による瞬間的殺菌と比較的低温（50～60℃）による緩効的殺菌の組み合わせで土壌消毒を行う方法である。熱水土壌消毒を実施するには、熱水調整用ボイラーと熱水注入装置、大容量の水源（100L／分）が必要である。

表 3 熱水土壤消毒により良好な防除効果が得られた試験例

作物名	対象病虫害	文献
ハウレンソウ	萎凋病	国安 (1993)
ハクサイ	根こぶ病	森谷ら (1994)
ダイコン	ネコブセンチュウ	森谷ら (1994)
トマト	青枯病	竹内・福田 (1993)
	萎凋病	国安・竹内 (1986)
	褐色根腐病	竹内・福田 (1993)
	根腐萎凋病	国安・竹内 (1986)
	ネコブセンチュウ	竹内・福田 (1993)
スイカ	黒点根腐病	酒井ら (1998)
メロン	黒点根腐病	中山 (1999)
ダイズ	黒根腐病	西ら (1990)
	シストセンチュウ病	百田ら (1991)

表 4 熱水土壤消毒により土壌中の病原菌密度が低下した試験例

作物名	対象病虫害	文献
キュウリ	緑斑モザイク病	中山 (1999)
	苗立枯病	北・植草 (1999)
	ホモプシス根腐病	北・植草 (1999)
トマト	モザイク病	中山 (1999)
	半身萎凋病	北・植草 (1999)
ダイズ	白絹病	西ら (1991)

表 3 にあげたものは省略、ウイルス類は土壌表面においてのみ活性の低下が認められている。

#### イ 熱水土壤消毒の特徴

- (ア) 消毒効果が安定している。
- (イ) 雑草防除効果を併せ持つ。
- (ウ) 比較的多様な土壌微生物が残存。
- (エ) 作物の生育に影響ない。
- (オ) 厳寒期をのぞきほぼ通年実施可能。

#### ウ 熱水土壤消毒の手順

熱水土壤消毒機の種類やほ場の準備方法などにより多少異なるが、代表的な手順は次の通り。

##### (ア) ほ場の準備

できるだけ深くまで耕起し、表面を平らに整地する

##### (イ) 熱水注入装置の設置

##### (ウ) ビニルマルチ

熱水の注入域を限定するとともに、注入終了後の保温効果を図るため

耐熱性の高いフィルムで被覆する。

(エ) 熱水土壌消毒機の設営

熱水土壌消毒機を圃場に運び込み、熱水注入装置と連結する。

水源と電源が確保され、足元が安定している場所なら、どこでも設営可能である。

(オ) 熱水の注入

流量計の目盛りをみながら目標量に達するまで、熱水の注入を続ける。

(4) 土壌還元消毒

本方法は、ネギ根腐萎凋病・イチゴ萎黄病・トマト褐色根腐病・ネコブセンチュウなどで効果が実証されている。有機物を土壌微生物で分解させるため、独特なドブ臭が発生する。住宅地に囲まれた圃場では臭気がない低濃度エタノールで行う。代表的な手順は次の通り。

ア ビニルハウスの土壌消毒を対象とし、地温が 30℃ 以上を確保できる時期に行う（初めて実施する場合は、処理中の地温を測っておくこと）。

イ フスマや米ぬか等の有機物を散布する 2～3 日前までに耕耘し、十分かん水しておく。フスマや米ぬか等は、ほ場全面に散布し、その後、トラクター等で耕深 15～20 cm 程度で耕起し、土壌と十分に混和する。

糖蜜を利用する場合は 10a 当たり 0.6% 程度の濃度（重量比）で 150,000L（900kg）、低濃度エタノールを利用する場合は 1% 程度の濃度で 10a 当たり 10,000～20,000L をかん水チューブで処理する。

混合有機質肥料（ソイルファイン）を利用する場合は 10a 当たり 600～750kg を均一に散布し、トラクター等で耕深 15～20 cm 程度で耕起し、土壌と十分に混和する。

ウ 地面を平らにする。太陽熱消毒のようにうね立てはしない。

エ かん水チューブを、かん水されない部分が出来ないように 60 cm 程度の間隔で並べる。

オ 透明フィルムで土壌表面全体を被覆する。この際、土壌を乾燥させず、酸素の供給を遮断するために可能な限り密着させる。

カ フスマや米ぬかは水をかん水し、足が潜るくらいを目安として土壌に十分な水分を保持させる。糖蜜や低濃度エタノールは規定の濃度・量をかん水する。

キ この状態でハウスを密閉し、地温の上昇を促す。開始直後の気温が影響するので、地域の天気予報に注意し、高温になる日を選んで実施日とする。

ク 土壌の還元が進むと、3～5 日でドブ臭がする（低濃度エタノールはしな



い)。この状態になれば、15～20 日前後で土壌消毒が完了する。

ケ 処理が終了したら、被覆資材をとり、ハウスを開放する。その後は、有機物を混和した深さまでよく耕耘して、元の酸化状態に戻す。還元状態のままだと根傷みや生育障害を生じる。投入した有機物により地力窒素が増加するため、適正な施肥量となるように作付け前の土壌診断を行う。

表 5 土壌消毒技術の作業時間（2012 年 農環研算出参照）

資材名	作業時間 (h/10a)
フスマ	13～14
米ぬか	13～14
糖蜜	10～11
低濃度エタノール	10～11
クロルピクリン剤	12～13
ダゾメット剤	12～13
D-D 剤	12～13

注) 「低濃度エタノールを利用した土壌還元作用による土壌消毒技術」より  
<https://www.naro.affrc.go.jp/archive/niaes/techdoc/ethanol/data-5.pdf>

#### (5) 湛水処理によるセンチュウ防除

ア 葉たばこ、サツマイモ、キク圃場において 50 日間湛水処理することで、密度低減効果を上げた事例がある。

イ ハウス栽培のキクのネグサレセンチュウでは、作付け後土壌の耕起、代かき、30 日間湛水で、ほぼ実用的な効果を上げた事例がある。

ウ ネコブセンチュウに対する湛水処理の効果は、湛水温度が 20～25℃までは十分でないが、30℃以上では、湛水時間が長くなるとともに効果が高くなり、約 30 日で実用的な防除が可能といわれている。

湛水時の地温上昇の方法は、ハウスを密閉して滞水し、浅水に管理する。

エ 畑地の水田化の場合は、下層土壌に有害センチュウが残るので、耕起、代かきの作業が必要である。

オ 湛水はネコブセンチュウやネグサレセンチュウの密度と寄生加害力を抑制する。しかし、ネコブセンチュウは長期の湛水でも全滅せず、密度の回復は早い。そこで、畑－田－畑の輪換では、実用的には水田化 2 年、畑 2 年が提唱されている。

## V 資材消毒

2025 年 7 月 1 日現在

薬剤名	対 象	希釈倍数	使用方法	使用上のポイント
次亜塩素酸 カルシウム (ケミクロンG)	催芽箱、稲育苗箱、育苗トレイ・育苗ポット、植木鉢、果実類貯蔵箱、温室用資材、収穫用かご等農具の消毒	1000倍	10分間浸漬	・ 消毒用容器は桶又はプラスチックものを使用する。 ・ 金属類や木箱に使用した場合、必ずその後に水洗する。 ・ 浸漬の場合、薬液の汚れが甚だしくなったら新しく調製し直す。 ・ 育苗トレイ・ポットの消毒後は必ず水洗する。
		500倍	瞬間浸漬又はジョウロ散布	・ 育苗トレイ・ポットの消毒後は必ず水洗する。
	保温むしろの消毒(箱育苗用)	5000倍	ジョウロ散布	半日ほど日光で乾燥する。
	礫耕栽培の礫の消毒	1000～2000倍	水深3cmとし 所定薬量を表面に均一に散粒	・ 礫中の有機物を取り除き表面を平らにし、水を礫面上3cmにし、全体の水量（全礫体積の30%を水量と計算）に対し、所定濃度になるよう薬量を均一に散布、かるく表層を攪拌する。 ・ 処理は夕方行い、1夜放置後、翌朝礫層をよく攪拌し排水する。水洗を1回行い、できるだけ日光に当てる。
ジクロロイソシアン ル酸ナトリウム (アグリクロール)	育苗箱、育苗トレイ・ポッド、果実類貯蔵箱、温室用資材、収穫用かご等、農具一般	700倍～1000倍	10分間浸漬	・ ハウス内作業時は、十分に換気する。 ・ 使用後は必ず清浄な水(水道水等)で十分に水洗いする。 ・ 動噴等のミスト化しやすい器具で散布する場合は、防護服、マスク、ゴーグルを必ずつけ、希釈濃度を下げて散布回数を増やして使用する。(濃度を半分にするときは、散布量を2倍にする。)
	上記のプラスチック製品、コンクリート床、汚れのひどい(カビ、藻の生えている)箇所	400倍～500倍	ジョウロ散布(汚れている箇所はブラシ、タワシでよくこする)	・ 浸漬時に使用した水を排水する場合は、脱塩素剤(クロルイーター、ハイポ)で中和する。
	保温むしろ(育苗箱用)	4000倍～5000倍	ジョウロ散布	
	養液栽培設備器具(タンク、配管、チューブ、定植用パネル、シート、ロックウール、礫等)	700倍～1000倍	12時間以上浸漬(24時間浸漬が望ましい)	

ベンチアゾール (イチバン)	育苗箱（木箱、プラスチック箱）、育苗用ポット、支柱等資材 * 収穫用コンテナ・かごを除く	500～1000倍	瞬時浸漬又は ジョロ散布	<ul style="list-style-type: none"> <li>・ 軟質塩化ビニル、ポリスチレン、発泡スチロール製の容器には使用できないので注意する。接木用クリップには使用しない。収穫物に触れるような収穫用コンテナやかごには使用しない。</li> <li>・ 水稲育苗箱以外は処理後、風乾して使用する。</li> </ul>
第三リン酸 ナトリウム (ビストロン)	ハサミ、ピンセット、ゴム手袋などの器具類、鉢、支柱などの資材	ビストロン5： 原液で使用  ビストロン10： 同量の水を加え 混合する	器具類は数分 間浸漬 資材類は10分 以上浸漬	<ul style="list-style-type: none"> <li>・ 植物ウイルス病の感染、拡大を防ぐ消毒液</li> <li>・ 強アルカリ性のため、浸漬後、きれいな流水で洗う。</li> <li>・ 植物につくと薬害を生じる場合があるので注意する。</li> </ul>
シイタケ菌糸体 抽出物 (レンテミン)	手指、器具の消毒	レンテミン液剤、 レンテミン水溶剤： 作物・使用時期により使用方法や希釈倍率が異なる	手指・器具を薬液に浸漬し濡れた状態で使用	<ul style="list-style-type: none"> <li>・ ウイルス（トマト、ミニトマト、ピーマン、トウガラシ類、キュウリ、スイカ、メロン、シシトウ等のもやし病）の感染を防止するために使用する。</li> <li>・ 株ごとに薬液に手指、器具を浸漬する。</li> <li>・ 強アルカリ剤との混用は避ける。</li> <li>・ 効果がふれる場合がある。</li> </ul>

## Ⅵ ナス、トマト、キュウリの主要品種の病害虫抵抗性

### 1 ナスの台木品種の病害虫抵抗性

品種名	育成者	病 害 虫 抵 抗 性							
		半枯病	青枯病（菌群）					半身萎凋病	ネオブセンチュウ
			I	Ⅱ	Ⅲ	Ⅳ	V		
台太郎	農業・食品産業技術総合研究機構	○	○	○	○	○	○	×	×
台三郎		○	○	○	○	○	○	×	×
トルバム・ビガー	タキイ種苗	○	○	○	○	×	○	○	○
トナシム		○	○	○	○	×	○	○	○
ヒラナス（赤ナス）		○	○	○	×	×	×	×	×
トレロ	岡山県立農業試験場	○	○	○	○	×	○	○	○

注）○は抵抗性または耐病性、×は罹病性を表し、育成者の発表内容を記載。

## 2-1 トマトの主要品種の病害虫抵抗性

				青枯 病	根腐 萎凋病	萎凋病			半身 萎凋病	ネコブ センチュウ	葉かび病	斑点病	トマト 黄化葉 巻病	褐色 根腐病	ToMV (遺伝子型)
						R1	R2	R3							
穂木	大玉	ハウス桃太郎	タキイ種苗	×	×	○	×	×	○	○	×	○	×	×	○Tm-2a
		CF ハウス桃太郎		×	×	○	×	×	○	○	○cf9	○	×	×	○Tm-2a
		桃太郎ピース		×	○	○	○	×	○	○	○cf9	○	○	×	○Tm-2a
		CF 桃太郎はるか		×	○	○	×	×	○	○	○cf9	○	×	×	○Tm-2a
		桃太郎ネクスト		×	○	○	○	×	○	○	○cf9	○	×	×	○Tm-2a
		CF 桃太郎ファイト		○	○	○	○	×	○	○	○cf9	○	×	×	○Tm-2a
		桃太郎ホープ		×	○	○	○	×	○	○	○cf9	○	○	×	○Tm-2a
		桃太郎ブライト		×	×	○	○	×	○	×	○cf9	○	○	×	○Tm-2a
		感激73	愛三種苗	×	×	○	○	×	×	×	○	×	×	×	○Tm-2
		麗容	サカタのタネ	×	×	○	○	×	○	○	○	○	×	×	○Tm-2a
		麗妃		×	○	○	○	×	○	○	○	○	×	○Tm-2a	
		かれん		×	×	○	○	×	○	○	○	○	×	○Tm-2a	
		TY プリマドンナ	ナント種苗	×	×	○	○	×	○	○	○	○	○	×	○Tm-2a
		フルティカ (中玉)	タキイ種苗	×	×	×	×	×	×	○	○cf9	○	×	×	○Tm-2a
		TY フルティカ SC(中玉)		×	○	×	×	×	×	○	○cf9	○	○	×	○Tm-2a
		キャロルスター	サカタのタネ	×	○	○	×	×	×	○	○	○	×	×	○Tm-2
		キャロルムーン		×	○	○	○	×	×	×	○	○	×	×	○Tm-2
		アイコ		×	×	○	○	×	×	×	○	○	×	×	○Tm-2a
		ラブリー藍	みかど協和	×	○	○	○	×	○	○	○	×	×	×	○Tm-2a
		TY 千果	タキイ種苗	×	○	○	×	×	×	○	○cf9	○	○	×	○Tm-2a
		サンチェリーピュア	トキタ種苗	×	×	○	×	×	×	○	○cf9	○	×	×	○Tm-2a

注) 1 ○は抵抗性または耐病性、×は罹病性を表し、育成者の発表内容を記載。

2 葉かび病抵抗性「cf9」は、葉かび病菌レース「0」、「2」、「4」、「2.4」、「4.11」、「2.4.11」に抵抗性を示す。

## 2-2 トマトの主要台木品種の病害虫抵抗性

			青枯病	根腐 萎凋病	萎凋病			半身 萎凋病	ネコブセ ンチュウ	葉か び病	斑点病	トマト 黄化葉 巻病	褐色 根腐病	ToMV (遺伝子型)
					R1	R2	R3							
台木	キングバリア	タキイ種 苗	○	○	○	○	○	○	○	—	—	—	○	○Tm-2a
	グリーンガード		○	○	○	○	○	○	○	—	—	—	○	○Tm-2a
	グリーンセーブ		○	○	○	○	○	○	○	—	—	—	○	○Tm-2a
	グリーンフォース		○	○	○	○	○	○	○	—	—	—	○	○Tm-2a
	B バリア		○	○	○	○	×	○	○	—	—	—	×	○Tm-2a
	影武者		○	○	○	○	×	○	○	—	—	—	×	○Tm-2a
	がんばる根トリパー	愛三種苗	○	○	○	○	○	○	○	—	—	—	○	○Tm-2
	がんばる根クリフ		○	○	○	○	○	○	○	—	—	—	○	○Tm-2
	がんばる根パルテ		○	○	○	○	○	○	○	—	—	—	○	○Tm-2
	がんばる根フォルテ		○	○	○	○	×	○	○	—	—	—	○	○Tm-2
	がんばる根サバンナ		○	○	○	○	○	○	○	—	—	—	○	○Tm-2
	がんばる根サミット		○	○	○	○	○	○	○	—	—	—	○	○Tm-2
	がんばる根 11 号		○	○	○	○	×	○	○	—	—	—	○	○Tm-2
	がんばる根カリス		○	○	○	○	○	○	○	—	—	—	○	○Tm-2
	スパイク K 助		○	○	○	○	○	○	○	—	—	—	○	○Tm-2
	スパイク 23		○	○	○	○	×	○	○	—	—	—	○	○Tm-2
	ブロック	サカタの タネ	○	○	○	○	○	○	○	—	—	—	○	○Tm-2a
	アシスト		○	○	○	○	○	○	○	—	—	—	○	○Tm-2a
	レシーブ		○	○	○	○	×	○	○	—	—	—	×	○Tm-2a
	バックアタック		○	○	○	○	○	○	○	—	—	—	○	○Tm-2a
	グランシールド		○	○	○	○	○	○	○	—	—	—	○	○Tm-2a
	足じまんボルト	みかど協 和	○	○	○	○	○	○	○	—	—	—	○	○Tm-2a
	足じまん Z		○	○	○	○	×	○	○	—	—	—	○	○Tm-2a
	足じまん SS		○	○	○	○	○	○	○	—	—	—	○	○Tm-2

注) 1 ○は抵抗性または耐病性、×は罹病性、—は未検定を表し、育成者の発表内容を記載。

### 3 キュウリの主要品種の病害虫抵抗性

品種名		育成者	適作型			病害抵抗性			
			促成	半促成	抑制	うどんこ病	褐斑病	べと病	つる割病
穂木	ニーナZ	埼玉原種育成会	●	●	●	○	○	○	—
	まりん			●	●	○	○	○	—
	アドミラル	ときわ研究場	●	●		○	○	○	—
	緑華			●	●	○	○	○	—
	秋華				●	○	○	○	—
	瑞帆	久留米原種育成会	●	●	●	○	○	○	—
台木	ゆうゆう一輝（黒）	埼玉原種育成会	●	●	●	—	—	—	○
	RK-3		●	●	●	—	—	—	○
	Re:ストロング一輝		●	●	●	○	—	—	—
	ときわパワーZ2	ときわ研究場	●	●	●	○	—	—	○
	ときわGT-II		●	●	●	○	—	—	—
	ハイパー昇竜	久留米原種育成会	●	●	●	—	—	—	○
	黒竜		●	●	●	—	—	—	—

注) ●は適作型を表す。また、○は耐病性、—は未検定を表し、育成者の発表内容を記載。