4. キウイフルーツかいよう病菌 Psa3 系統の検出方法(迅速・多量検定法)

本法は、現地で確認された新葉の病斑(4から6月頃)を対象として、県の研究機関や防除指導機関等におけるかいよう病菌(Psa)の迅速・多量診断に適した方法である。なお、精密な診断を目的とした場合には、葉から全DNA抽出することが望ましい。

反復は供試した病斑が、Psa 以外の原因による可能性があるため複数の採取断片(2014年の実施例では1試料当たり4から8断片使用した。必要に応じ供試断片を追加して診断を行うことが望ましい)を用いる。

- 1 先端径が約 5mm になるよう切断したピペットチップを用いて(試料採取に鋏タイプのペーパーパンチャーを使用することも可能)、診断に供する新葉の病斑部分を打ち抜き断片を採取する。ピペットチップの継続使用は行わない。
- 2 採取した断片を $30\,\mu 1$ の滅菌水を添加した $200\,\mu 1$ の PCR チューブに入れ、滅菌水に浸漬する。
- 3 断片が入った PCR チューブを軽くボルテックス (10 から 20 秒程度) する。抽出液が着色 するほど激しくボルテックスすると植物由来の PCR 阻害物質が多量し DNA 断片の増幅が困難となる場合がある。
- 4 PCR 阻害物質の PCR への影響を低下させるため、滅菌水で抽出液を 10 から 100 倍に希 釈する。
- 5 4 で希釈した抽出液についてサーマルサイクラーを使用して 95 $^{\circ}$ $^{\circ}$ で 10 分間処理、急冷する。
- 5 の抽出液および表のプライマー等を用いて、PCR で共通プライマーによる Psa 診断および Psa3 系統の特定を行う。PCR はマルチプレックス法での実施(「PsaF1・PsaR2」および「P0(hopA)-F1・P3(hopA)-R2」の組み合わせ)も可能ではあるが、供試試料によっては電気泳動時に明瞭なバンドが得られない場合もある。
- 7 アガーロース電気泳動を行い判定する。
- 8 4の希釈液を普通寒天培地(NA 平板) 等に画線して培養する。
- 9 8を3日間程度培養した後 Psa 様コロニーの有無を確認するとともに、コロニーダイレクト PCR により Psa であるか確認する。新鮮な新葉試料であれば Psa のコロニーが優先的に分離される。なお、⑧および⑨の行程は、あくまで再確認のため行うものであり、判定までに数日を要するため必要に応じ行うものとする。

表 4 Psa 系統特異的および共通検出用プライマーの塩基配列

Psa 系統等	プライマー名	プライマー配列(5'→3')	サイズ (bp)	参考	
共通	PsaF1	TTTTGCTTTGCACACCCGATTTT	280	Dana Caama at al. (2010)	
	PsaR2	CACGCACCCTTCAATCAGGATG	200	Rees-George et al. (2010)	
Psa3	P0(hopA)-F1	GCAGAGGCGATGCAAAACCCG	186	Psa3系統を幅広く検出でき るプライマー 清水ら(2015)	
	P3(hopA)-R2	ACGCGACAACTACCTTGAAAAACG	100		
Psa3	China•F	GGAGTTCCAGCAACTGACG	609	Psa3系統の中国、NZタイプ を検出できるプライマー Balestra <i>et al</i> . (2013)	
	China•R	CGCTCAAGATCCTTTTCCAT	609		
Psa3	Europe•F	TGGTGATCGTCTGGATGTGT	700	Psa3系統のヨーロッパタイプ	
	Europe•R	ATTATGCTCCTGGCTCATGG	733	を検出できるプライマー Balestra <i>et al</i> . (2013)	

〈反応液組成〉	〈反応条件〉			
AmpliTaq Gold® 360 Master Mix プライマー混合液※	$6.0~\mu$ l $1.0~\mu$ l	95℃	10分	
滅菌水 全DNA液	$3.8\mu\mathrm{l} \\ 1.2\mu\mathrm{l}$	95℃ 60℃	30秒 30秒	35
計	12.0 μ 1	72℃	45秒	サイクル
※各供試プライマーとも最終濃度が にとなるように添加	72℃	7分		

図 9 PCR の条件 (参考例)

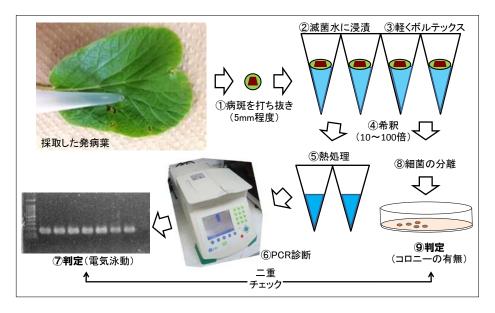


図 10 PCR によるかいよう病の迅速・多量診断のフローチャート

5. かいよう病のまん延防止のための啓発資料

未発病地域における予防的対策を主体とした暫定的なまん延防止技術等に関するパンフレットおよびリーフレットを次のとおり作成したので、指導等の参考にされたい。

\bigcirc	パンフレット	
	キウイフルーツかいよう病緊急対策・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・	† 1
\bigcirc	リーフレット	
	果樹園管理ガイド・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・	$\nmid 2$
	病徴ガイド・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・	∤3

発病前からの予防が重要

Point!

園地の衛生管理

器具や人への病原菌の付着による伝染を防止。

全国の産地で強病原性のかいよう病が発生しています。 被害が大きく、広がる速度が速く、防除が難しい病気です

かいよう病緊急対策

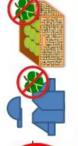
キウイフルーツ











●園地に出入りの

・発生園で作業したとぎは、そのままの服装で他の園口は行かない。

手は70%エタノールで消毒。手袋を使用している場合は、園地ごとに交換。 靴底や管理器具は200ppm(有効成分5%で250倍)以上の次亜塩素酸ナトリウムあるい は70%エタノールで消毒。

症状等が無い清浄な苗木・穂木・花粉等の使用 購入先や購入日、量を必ず記帳。

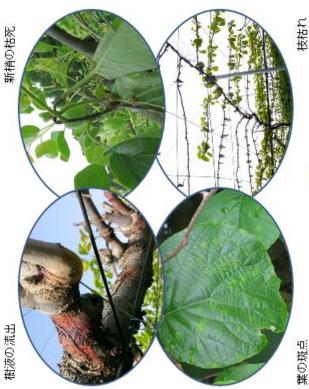
薬剤防除(予防)低温を好む病原菌のため、秋~春の防除が重要。

発病等に関する問い合わせは最寄の指導機関に 詳しくは最寄の指導機関(普及指導センター・JA等)にお尋ねください。



平成33年度農食事業「キウイフルーツの新発館かいよう物に対応した診断技術、対処方法の開発」研究プロジェクトチーム 組

表面



葉の斑点

疑わしい症状を見つけたら、連絡を

かいよう病とは?

- かいよう病は、樹が枯れることもある非常に被害が大き な病気です。
- 従来から発生していましたが、近年、海外から侵入してきたと思われる新系統が発生しています。
- この病気は、人畜等への影響はありません。(果実を食 べても問題ありません)

大切なほ場を守るため

早期発見が重要

- 言が激しい)
 - 新梢や枝の枯死

Poin

業の熾点・核の枯死 枝幹からの樹液の流出

下のような写真のような症状を見つけたら、最寄の関係機関に連絡してください。



病原菌の飛散 病原菌を含む樹液の流出

樹液流動が始まる2月頃から、皮目や剪定痕などの 傷から病原菌を含む樹液が流出し、気温が上がる 樹液流動が始まる2月頃から、

02~6月

0

6月ごろまで続きます。 皮層部が壊死すると樹液は暗赤色を帯びます。 発芽間もない新梢を枯死させます。 ガクや花弁を褐変させます。 000

で続きます。 0000 6

が、秋(A)~冬(B) (2再び活動します。このため、秋~春(こかりナて(A~D) が薬剤防除の時期(ひむります。 A 落葉期 B 剪定後 C 発芽期~出蓍前 D 出薔後 4月頃から、葉に感染し、発病します。 病斑から病原菌が流出し、感染が拡大します。 平均気温が25°Cを超える7月~9月は、病勢は停滞します。 10月頃から、菌の増殖が活発化し、菌の流出は落業期ま

病原菌は、巻(c~b)に活発に活動し、夏は一旦停滞します

防除時期(A~D)

期によりハローを作らないことがあります。

消出した賭は落業痕や傷口から樹体内に懸染します。

キウイフルーツかいよう病緊急対策

果樹園管理ガイド



地域の発病を防ぐためには皆様の協力が必要です。 未発生園でも予防的に 行ってください。

平成26年度農食事業(キウイフルーツかいよう病)研究プロジェクトチーム編



かいよう病発生園では、看板を設置し、関係者以外の立ち入りを禁止する。



園地に出入の際には、手を消毒液(70%エタノール)で消毒する。



果樹園から出る前に、体に付いた植物残さや泥を落とす。



園地に出入りの際には靴底を、消 毒液(200ppm以上(5%で250倍)の次 亜塩素酸ナトリウム等)で消毒する。



発生園で作業した場合、そのまま の服装で他の園には行かない。 (発生園での作業は最後に)



ハサミやノコギリ等の管理器具は、 園地ごとに専用のものを用意し、 樹ごとに消毒液で消毒する。



収穫かごに植物残さを持ち込まない。使用後は清潔に保つ。



6. 参考文献

- Balestra. G.M., Mazzaglia, A., Quattrucci, A., Renzi, M., and Rossetti, A. (2009). Current status of bacterial canker spread on kiwifruit in Italy. Aust. Plant Dis. Notes 4:34–36.
- Chapman, J.R., Taylor, R.K., Weir, B.S., Romberg, M.K., Vanneste, J.L., Luck, J., and Alexander, B.J.R. (2012). Phylogenetic relationships among global populations of *Pseudomonas syringae* pv. *actinidiae*. Phytopathology 102:1034-1044.
- Everett, K.R., Taylor, R.K., Romberg, M.K., Rees-George, J., Fullerton, R.A., Vanneste, J.L. and Manning, M.A. (2011) First report of *Pseudomonas syringae* pv. *actinidiae* causing kiwifruit bacterial canker in New Zealand. Aust. Plant Dis. Notes 6, 67-71.
- Kiwifruit Vine Health(2014) Kiwifruit Vine Health Psa Statistics Report 12 December 2014. http://www.kvh.org.nz/statistics (参照 2014年12月27日).
- McCann H.C., Rikkerink E.H.A., Bertels F., Fiers M., Lu A., *et al.* (2013) Genomic Analysis of the Kiwifruit Pathogen *Pseudomonas syringae* pv. *actinidiae* Provides Insight into the Origins of an Emergent Plant Disease. PLoS Pathog 9: e1003503.
- 三好孝典・清水伸一・澤田宏之 (2012) ファゼオロトキシン産生能を失ったキウイフルーツかいよう病菌 (Pseudomonas syringae pv. actinidiae)の愛媛県における出現と分布. 日植病報 78:92-103.
- 三好孝典・清水伸一・篠崎 毅・澤田宏之 (2014) キウイフルーツかいよう病菌に対する'ヘイワード' および'Hort16A'の感受性比較. 平成 26 年度日本植物病理学会大会講演要旨集 p162.
- Sawada, H., Suzuki, F., Matsuda, I. and Saitou, N. (1999). Phylogenetic analysis of *Pseudomonas syringae* pathovars suggests the horizontal gene transfer of *argK* and the evolutionary stability of *hrp* gene cluster. J. Mol. Evol. 49: 627-644.
- 澤田宏之・三好孝典・井手洋一 (2014a) Pseudomonas syringae pv. actinidiae の新規 MLSA グループ (Psa5 系統) によって Actinidia chinensis に発生したかいよう病. 日植病報 80:171-184.
- 澤田宏之・三好孝典・清水伸一・中畝良二・藤川貴史 (2014b) キウイフルーツかいよう病菌の多様性. 植物防疫 68:660-667.
- Scortichini, M., Marcelletti, S., Ferrante, P., Petriccione, M., and Firrao, G. (2012) *Pseudomonas syringae* pv. *actinidiae*: A re-emerging, multi-faceted, pandemic pathogen. Mol. Plant Pathol. 13: 631-640.
- 芹澤拙夫・市川 健 (1993a) キウイフルーツかいよう病の発生生態 2. 新梢における主要感染時期と発病環境 日植病報 59:460-468.
- 芹澤拙夫・市川 健 (1993b) キウイフルーツかいよう病の発生生態 4. 新梢における発病適温. 日植病報 59:494-701.
- 篠崎 毅・清水伸一 (2014) 愛媛県におけるキウイフルーツかいよう病発生の現状と今後の課題. 植物 防疫 68:255-258.
- Tamura, K., Imamura, M., Yoneyama, K., Kohno, Y., Takikawa, Y., Yamaguchi, I. and Takahashi, H. (2002). Role of phaseolotoxin production by *Pseudomonas syringae* pv. *actinidiae* in the formation of halo lesions of kiwifruit canker disease. Physiol. Mol. Plant. Pathol. 60: 207-214.
- 牛山欣司(1993) キウイフルーツかいよう病の生態と防除に関する研究. 神奈川園試研報 43:1~76.