

الفصل الثامن

تربية الخضر لمقاومة الأمراض

تعد التربية لمقاومة الأمراض أحد أهم أهداف تربية الخضر، وهي التي نالت اهتمام المربين منذ بدايات القرن الماضي. ونتناول هذا الموضوع بالشرح من جانبين رئيسيين، هما: التقييم للمقاومة، ووراثة المقاومة. أما التفاصيل الكثيرة الأخرى المتعلقة بهذا الموضوع فيمكن الرجوع إليها في حسن (٢٠٠٨).

الخصائص النباتية المؤثرة في كفاءة عملية التقييم للمقاومة وتناجها

تتأثر كفاءة التقييم لمقاومة الأمراض بعدد من العوامل التي يجب مراعاتها والاستفادة منها - إن وجدت - ليتمكن تقييم أكبر عدد من النباتات في أقصر وقت ممكن، وبأسهل طريقة ممكنة، ولتكون نتائج التقييم صحيحة، ويمكن تكرارها والاعتماد عليها في انتخاب النباتات المقاومة خلال مراحل برامج التربية.

تأثير عمر النبات في مقاومته للأمراض

تتأثر المقاومة في كثير من الأمراض بعمر النبات، وهو أمر يجب وضعه في الحسبان عند إجراء اختبارات التقييم، ومن أمثلة ذلك ما يلي (عن Yarwood ١٩٥٩):

١- تكون النباتات عمومًا أكثر قابلية للإصابة بالذبول الطرى في طور البادرات، وبالأسداء في عمر متوسط، وباللفط رايزوبس *Rhizopus* في طور الشيخوخة.

٢- تزداد مقاومة بعض الأمراض بتقدم النبات في العمر، كما في مقاوم البكتيريا *Erwinia* في الخس، ومقاومة الفطر *Phytophthora* في البطاطس.

٣- تزداد القابلية للإصابة ببعض الأمراض بتقدم النبات في العمر، كما في حالتى البياض الزغبى (*Pseudoperonospora*) في الخيار أو البياض الدقيقى (*Erysiphe*) في الخس.

٤- تزداد القابلية للإصابة بالمرض فى الأطوار المبكرة والمتأخرة من النمو، بينما تزداد المقاومة فى الأعمار المتوسطة كما فى حالة المقاومة لفطر الفيوزاريوم فى البطاطس

٥- تزداد مقاومة المرض فى الأطوار المبكرة والمتأخرة، بينما تزداد القابلية للإصابة فى الأعمار المتوسطة فى بعض الأمراض، كما فى حالة مقاومة البطاطس للبكتيريا *Erwinia*، ومقاومة الفاصوليا لكل من فطر الصدا (*Uromyces*)، وفيرس موزايك التبغ

وعموماً . يمكن - بشئ من التحفظ - القول بأن المقاومة للرميات الاختيارية Facultative Saprophytes تزيد بزيادة عمر أنسجة العائل، بينما تنخفض المقاومة للطفيليات الإجبارية Obligate Parasites بتقدم النبات فى العمر

الارتباط بين مقاومة البادرات ومقاومة النباتات البالغة

يُفضل دائماً إجراء اختبارات المقاومة للأمراض فى طور البادرة، حيث يمكن تقييم أعداد كبيرة من النباتات بسهولة، خلال فترة قصيرة، وفى مساحة صغيرة. ولا ضير فى ذلك إذا كان المرض من تلك التى تظهر على البادرات مثل الذبول الطرى، أما فى حالة الأمراض الخاصة بالنباتات البالغة فإنه يلزم توفر ارتباط قوى بين مقاومة البادرات ومقاومة النباتات البالغة؛ ليتمكن إجراء التقييم فى طور البادرة. ومن أمثلة ذلك حالة المقاومة للفطر *Phytophthora parasitica* المسبب لمرض عفن الجذر والتاج الفيتوفثورى فى الطماطم، حيث قيم Blaker & Hewitt (١٩٨٧) النباتات بعدوى البادرات وهى فى مرحلة نمو الورقة الحقيقية الأولى، وكان التقييم للمقاومة على أساس موت أو بقاء البادرات، ووجدوا أن هذا الاختبار يفيد فى التنبؤ بمقاومة النباتات البالغة.

كذلك أوضحت دراسات Dickson & Hunter (١٩٨٧) أن سلالة الكرب P1436606 تقاوم البكتيريا *Xanthomonas campestris* pv. *campestris* - المسببة لمرض العفن الأسود - فى كل من طورى البادرة والنبات البالغ، وقد اكتشفا مقاومة هذه

السلالة لدى اختبارهما لمعظم أصناف وسلالات الكرنب العالمية التي تحتفظ بها وزارة الزراعة الأمريكية.

وقد توصل Thomas وآخرون (١٩٨٧) إلى أن شدة الإصابة بالبياض الزغبى فى القاوون على الورقتين الحقيقيتين الأولى والثانية (معيراً عنها برقم زوجى تمثل فيه خانة الآحاد شدة الإصابة على الورقة الأولى، وتمثل خانة العشرات شدة الإصابة على الورقة الثانية) تحت ظروف الصوبة يمكن أن تستخدم فى التنبؤ بشدة الإصابة فى النباتات البالغة تحت ظروف الحقل.

ويذكر Lower & Edwards (١٩٨٦) أنه تجرى اختبارات - فى طور البادرة -

لثمانية من المسببات المرضية فى الخيار، وهى:

نوع المسبب المرضي	المرض	المسبب المرضي
فطر	الأثراكوز	<i>Colletotrichum lagenarium</i>
فطر	البياض الزغبى	<i>Pseudoperonospora cubensis</i>
فطر	الذبول الفيوزارى	<i>Fusarium oxysporum</i>
فطر	الجرب	<i>Cladosporium cucumerinum</i>
فطر	البياض الدقيقى	<i>Sphaerotheca fuliginea</i>
بكتيريا	الذبول البكتيرى	<i>Erwinia tracheiphila</i>
بكتيريا	تبقع الأوراق الزاوى	<i>Pseudomonas lachrymans</i>
فيروس	موزايك الخيار	<i>Cucumber Mosaic Virus</i>

يجرى الاختبار ضد الذبول الفيوزارى بزرعة البذور فى أحواض مملوءة بالرمل الملوث بالفطر المسبب للمرض، ويجرى التقييم ضد مرضى البياض الدقيقى والموزايك فى مرحلة نمو الورقة الحقيقية الأولى أو الثانية، أما بقية المسببات المرضية.. فتجرى اختبارات التقييم لها فى مرحلة نمو الأوراق القلبية.

هذا.. وقد لفت Rahe (١٩٨١) الانتباه إلى الحالات المرضية التى لا ترتبط فيها

نتائج اختبارات المقاومة فى الحقل بنتائج الاختبارات المعملية.

وقد يحدث المسبب الرضى الواحد مرضين مختلفين للمحصول الواحد، ولا يشترط — فى هذه الحالة — أن تكون المقاومة الوراثية واحدة لكلا المرضين. ومن أمثلة ذلك الفطر *Rhizoctona solani* الذى يصيب نباتات الخيار بمرضين هما: الذبول الطرى، وعفن الثمار الرايزكتونى (أو عفن وسط الثمرة Belly Rot)، حيث وجد Booy وآخرون (١٩٨٧) تبايناً كبيراً بين ٣٥ سلالة من الخيار فى شدة إصابتها بالذبول الطرى التى تراوحت من ١,٥ إلى ٥,٩ على مقياس من صفر (لا توجد أية إصابة) إلى ٩ (موت النباتات)، بينما لم يجدوا أى ارتباط بين المقاومة لهذا المرض والمقاومة لعفن الثمار الرايزكتونى.

تقييم المقاومة على أساس أنها مرتبطة بصفات نباتية أخرى ظاهرة

من أبرز الأمثلة على الارتباط بين صفة المقاومة وصفة نباتية ظاهرة مقاومة البصل لمرض التهيب أو الاسوداد، حيث ترتبط المقاومة العالية بلون الأبصال الأحمر، والمتوسطة بلون الأبصال الوردى، بينما ترتبط القابلية للإصابة بلون الأبصال الكرىمى والأبيض (عن Jones & Mann ١٩٦٣).

كذلك تبين وجود ارتباط بين جين الطماطم Pto المسئول عن المقاومة للبكتيريا *Pseudomonas syringae* pv. *tomato* والحساسية للمبيد الحشرى العضوى الفوسفورى ليبياسيد Lebaycid (الذى يحتوى على المادة الفعالة fenthion). وفى عام ١٩٨٤ لاحظ H. Laterrot (١٩٨٥) وجود بقع كثيرة جداً ومتحللة على أوراق وأزهار جميع نباتات الطماطم الحاملة للجين Pto بعد أيام قليلة من رشها بالمبيد Lebaycid بهدف مكافحة صانعات الأنفاق *Liriomyza* sp.، واقترح متابعة الجين Pto فى عشائر التربية عن طريق اختبار حساسيتها للفنتيون fenthion. ولم يكن يعرف — حينئذٍ — ما إذا كانت الصفتان يتحكم فيهما جينين مرتبطين بشدة، أم أنهما كانا راجعين إلى تأثير متعدد للجين Pto، ولكن تبين بعد ذلك صحة الافتراض الأول، وأمكن فصل الجينين Pto، و Fen عن بعضهما البعض (عن Pedley & Martin ٢٠٠٣).

إجراء اختبار التقييم بأكثر من سلالة من المسبب المرضى أو بأكثر من مسبب مرضى

إمكانية تقييم المقاومة لأكثر من سلالة من المسبب المرضى على النبات الواحد

يمكن اختبار مقاومة النبات الواحد لعدد من سلالات المسبب المرضى (فى حالة تلك التى تصيب الأوراق) بإحدى طريقتين، كما يلى :

- ١- بعدوى الأوراق المتتالية فى الظهور بسلالات مختلفة من المسبب المرضى، وهى طريقة أفادت مع صدأ الكتان، ولكنها أعطت نتائج متباينة مع فطريات أخرى.
- ٢- بعدوى الورقة الواحدة - فى مواضع مختلفة - بسلالات مختلفة من المسبب المرضى، وهى طريقة تفيد مع المسببات المرضية التى تحدث بقعاً صغيرة لا تكون محاطة بهالات صفراء كبيرة (عن Dhingra & Sinclair ١٩٨٥).

إمكانية تقييم المقاومة لأكثر من مرض على النبات الواحد

يمكن فى حالة التربية لمقاومة عديد من الأمراض عدوى النبات الواحد بأكثر من مسبب مرضى، فمثلاً.. تمكن Frazier من عدوى نباتات الطماطم - فى تتابع - بكن من مسببات أمراض الذبول الفيوزارى (فطر)، والذبول المتبقع (فيروس)، وتبقع أوراق استمفيلم (فطر)، وتعقد الجذور (نيماتودا) (عن Andrus ١٩٥٣). إلا أنه يجب توخى الحرص عند إجراء اختبارات كهذه، إذ قد يوجد تنافس بين مختلف مسببات الأمراض، وقد تؤدى الإصابة بأحد الأمراض إلى جعل النبات أكثر مقاومة، أو أكثر قابلية للإصابة بأمراض أخرى.

ويعد التفاعل بين الفطر المسبب للذبول الفيوزارى ونيماتودا تعقد الجذور فى الطماطم من الأمثلة الكلاسيكية لتأثير التفاعل بين المسببات المرضية على المقاومة.

إن تعرض نباتات الطماطم للإصابة بنيماتودا تعقد الجذور (في غياب الجين Mi) يهيئها ويجعلها عرضة للإصابة بالذبول الفيوزارى حتى في وجود الجين I الذى يُكسب النباتات مقاومة لهذا المرض، وعليه.. فلو فُرض وكان الانعزال فى كلا الجينين معاً (الانعزال للتركيب الوراثى Mimi Ii)، فإن الانعزال المتوقع فى وجود كلا المسيبين المرضيين (نيماتودا تعقد الجذور *Meloidogyne incognita*، والفطر المسبب للذبول الفيوزارى *Fusarium oxysporum* f. sp. *lycopersici*) فى الجيل الثانى وهو: ٩ : ٣ : ٣ . ١ (مقاوم لكليهما: مقاوم للنيماتودا وقابل للإصابة بالذبول: قابل للإصابة بالنيماتودا ومقاوم للذبول. قابل للإصابة بكليهما) يُحوّر إلى ٩ : ٣ : ٤ (مقاوم لكليهما: مقاوم للنيماتودا وقابل للإصابة بالذبول. قابل للإصابة بكليهما)، ذلك لأن الفئة التى كان يفترض مقاومتها للذبول فقط تصحح - فى غياب جين المقاومة للنيماتودا - مع حدوث الإصابة بها - قابلة للإصابة بالذبول (عن Webster ١٩٨٥)

تأثير العوامل البيئية فى مقاومة النباتات للأمراض

تتأثر مقاومة النباتات للأمراض بعدد من العوامل البيئية سواء أكانت جوية (مثل: الحرارة، والرطوبة، والضوء) أم أرضية (مثل: درجة حرارة التربة، والرطوبة الأرضية، وقوام التربة، والعناصر الغذائية). كما يدخل موعد الزراعة ضمن العوامل البيئية المؤثرة فى المقاومة، لما لموعد الزراعة من علاقة مباشرة بمختلف العوامل البيئية. ويلزم التمييز بين تأثير العوامل البيئية السابقة للعدوى والإصابة المرضية، وتأثير العوامل أثناء حدوث الإصابة المرضية.

أولاً: تأثير العوامل البيئية السابقة للعدوى فى المقاومة

تؤثر الظروف البيئية السابقة للعدوى على قابلية النباتات للإصابة بالأمراض، وهو ما يعرف باسم Predisposition، كما يلى:

١- درجة الحرارة:

تتأثر قابلية النباتات للإصابة بالأمراض - كثيراً - بدرجة الحرارة التي تتعرض لها النباتات قبل العدوى، ومن أمثلة ذلك ما يلي:

أ- يؤدي غمس جذور الطماطم في الماء الساخن قبل العدوى بفطر الفيوزاريوم إلى تقليل الإصابة بالذبول.

ب- يؤدي تعريض أوراق الفاصوليا لدرجة حرارة ٥٥°م لمدة ١٠ ثوان إلى خفض إصابته بفيرس موزايك التبغ.

ج- يؤدي تعريض نباتات الفول الرومي والخس للصقيع إلى زيادة أضرار الإصابة بفطر *Botrytis*.

د- وجد أن تعرض النباتات لدرجة حرارة ٣٦°م - لمدة تتراوح من يوم إلى يومين - يزيد من قابليتها للإصابة بالفيروسات التي تنتقل ميكانيكياً (Yarwood ١٩٥٩).

٢- شدة الضوء والفترة الضوئية:

يؤدي تظليل النباتات، أو تعريضها للظلام إلى زيادة قابليتها للإصابة بالفيروسات التي تنتقل إليها بالطرق الميكانيكية. ورغم أن التظليل يقلل من سمك طبقة الأديم بخلايا البشرة؛ مما يجعلها أكثر قابلية للتجريح والإصابة بالطرق الميكانيكية، إلا أن الأمر ليس بهذه البساطة؛ إذ إن التعريض للظلام لمدة يوم واحد يكون فعالاً أيضاً في زيادة القابلية للإصابة، بينما لا تكفي تلك الفترة لإحداث تغيرات أساسية في أنسجة الورقة.

كذلك وجد أن خفض شدة الإضاءة قبل العدوى يزيد من قابلية الطماطم للإصابة بالذبول الفيوزاري، وقابلية الخس والطماطم للإصابة بالفطر *Botrytis*.

كما وجد أن تعريض نباتات الطماطم لنهار قصير قبل العدوى يزيد من قابليتها للإصابة بالذبول الفيوزاري.

٣- العناصر السمادية .

تؤثر جميع العناصر الغذائية - سواء أكانت عناصر كبرى، أم صغرى - فى قابلية النباتات للإصابة بالأمراض، وأهمها عناصر النيتروجين، والفوسفور، والبوتاسيوم، التى يمكن إيجاز تأثيرها - السابق للعدوى - فيما يلى:

أ- تؤدى زيادة النيتروجين إلى زيادة القابلية للإصابة بالأمراض بصورة عامة، إلا أنها تقلل القابلية للإصابة بأمراض معينة، كما فى الذبول الفيوزارى فى الطماطم

ب- تؤدى زيادة الفوسفور إلى زيادة القابلية للإصابة فى بعض الحالات، مثل: فيروس موزايك الخيار فى الخيار، وفيروس موزايك التبغ فى الفاصوليا، كما أنها تؤدى إلى ضعف القابلية للإصابة فى حالات أخرى، كما فى الذبول الفيوزارى فى الطماطم

ج- تؤدى زيادة البوتاسيوم إلى خفض القابلية للإصابة بالأمراض بصورة عامة، إلا أنها تزيد القابلية للإصابة بأمراض معينة، كما فى الذبول الفيوزارى فى الطماطم

ثانياً: تأثير العوامل البيئية السائدة أثناء وبعد العدوى فى المقاومة

من أهم العوامل البيئية المؤثرة فى المقاومة للأمراض فى النباتات ما يلى:

درجة الحرارة

لدرجة الحرارة تأثير فى مقاومة الأمراض فى النباتات، ومن أبرز الأمثلة على ذلك ما يلى .

أ- (المقاومة للاصفرار (الذبول الفيوزارى) فى الكرنب

يتوفر نوعان من المقاومة للفطر *Fusarium oxysporum* f. *conglutinans* المسبب لمرض الاصفرار فى الكرنب، إحداهما كمية (طراز B) وتمثلها المقاومة التى توجد فى الصنف Wisconsin Hollander، والأخرى بسيطة (طراز A)، وهى توجد - مصاحبة للمقاومة الكمية - فى الصنف Wisconsin All Seasons.

ويمكن التمييز بسهولة بين نوعى المقاومة بالتحكم فى درجة حرارة التربة أثناء اختبار المقاومة فى مرحلة نمو البادرة. ففي حرارة ثابتة مقدارها 24°م .. تصاب جميع النباتات القابلة للإصابة، وكذلك جميع النباتات التى تحمل المقاومة الكمية، بينما لا تصاب النباتات التى تحمل المقاومة البسيطة، سواء أكانت أصيلة، أم خليطة. وإذا ارتفعت الحرارة إلى أكثر من 28°م .. فإن جميع التراكيب الوراثية تصاب بالمرض، بما فى ذلك النباتات الحاملة للمقاومة البسيطة، ولا تكون المقاومة الكمية فعالة إذا ارتفعت حرارة التربة عن 22°م ، بينما إذا انخفضت الحرارة عن 22°م .. فإنه لا تصاب سوى النباتات القابلة - وراثياً - للإصابة، أى التى لا تحمل أيًا من طرازى المقاومة. وإذا استمر انخفاض الحرارة إلى 18°م .. تتوقف إصابة النباتات القابلة للإصابة كذلك.

ويمكن التمييز بين النباتات القابلة للإصابة والنباتات ذات المقاومة الكمية بإجراء اختبار المقاومة فى حرارة مقدارها 24°م (عن Walker 1957).

وقد احتفظت أصناف الكرنب المقاومة (التي أنتجها J. C. Walker ومعاونوه) بمقاومتها لأكثر من ٧٠ عامًا. واستخدمت تلك الأصناف كمصدر لمقاومة المرض فى عديد من برامج التربية. ولكن اكتشفت فيما بعد سلالة جديدة من الفطر فى كاليفورنيا (السلالة رقم ٢) كانت قادرة على إصابة النباتات الحاملة لطراز المقاومة البسيطة (طراز A) حتى عند انخفاض حرارة التربة إلى 14°م ، بينما لم تكن السلالة الأولى قادرة على إحداث الإصابة فى تلك الظروف (Bosland & Williams 1987).

وقد درس Bosland وآخرون (1988) تأثير درجة حرارة التربة - عندما تراوحت من 10°م - 24°م - على أعراض المرض، مع استخدام خمس سلالات فسيولوجية من الفطر المسبب للاصفرار. أجريت الدراسة فى أحواض زراعة خاصة temperature soil tanks، كما اختبرت عدة أصناف من الكرنب تحت الظروف الطبيعية فى كاليفورنيا فى حقول مصابة بالسلالة رقم ٢ من الفطر.

وقد أوضحت هذه الدراسة أن جميع السلالات المستعملة زادت قدرتها على إحداث الإصابة جوهرياً - في عوائلها القابلة للإصابة - بارتفاع درجة حرارة التربة. وعند ١٠ م. أحدثت السلالة رقم ٢ من الفطر *F. oxysporum f. conglutinans* إصابة طفيفة في صنف الكرنب Golden Acre، وأحدث الفطر *F. oxysporum f. raphani* إصابة طفيفة كذلك في صنف الفجل White Icicle. وكانت المقاومة البسيطة (طراز A) في الكرنب عالية الكفاءة ضد السلالة رقم ١ من الفطر المسبب للاصفرار، إلا أن كفاءة تلك المقاومة ضعفت ضد السلالة رقم ٢، مع ارتفاع حرارة التربة من ١٤ م إلى ٢٠ م، وفقدت المقاومة فاعليتها تماماً في حرارة ٢٢ م، و ٢٤ م. أما المقاومة الكمية (طراز B) فقد كانت عالية الكفاءة ضد السلالة رقم ١ من الفطر في حرارة ٢٠ م، والأقل منها، بينما لم تكن فعالة ضد السلالة رقم ٢ إلا في حرارة ١٠، و ١٢ م فقط.

٢- مقاومة نيماتودا تعقر الجزور في الطماطم

تعد السلالة PI128657 من *S. peruvianum* هي مصدر المقاومة الأصلي لكل من *M. incognita*، و *M. javanica*، و *M. arenaria*. وقد نقل منها الجين Mi الذي يتحكم في المقاومة لهذه الأنواع إلى جميع أصناف الطماطم التجارية المعروفة بمقاومتها للنيماتودا

وقد أوضحت نتائج الدراسات التي قورنت فيها مقاومة هذه السلالة بمقاومة الصنف التجارى فى إف إن ٨ VFN8 أن مستوى تكاثر السلالة رقم ١ من *M. incognita* لم يختلف بينهما، سواء أكان الاختبار على ٢٥ م، أم ٣٢ م، مما يدل على أن الخلفية الوراثية للطماطم لم تؤثر فى المقاومة. كان كل من السلالة والصنف مقاوماً للنيماتودا فى حرارة ٢٥ م، ولكنهما كانا قابليين للإصابة فى ٣٢ م.

أما السلالة رقم PI126443 من النوع *S. glandulosum* والسلالة رقم PI270435 من النوع *S. peruvianum* (وكلاهما مقاوم لكل من *M. hapla*، و *M. incognita*)،

والسلالتان أرقام PI129152، و LA2157 من *S. peruvianum* (وكلاهما مقاوم للنوع *M. incognita* فقط) فقد كانت جميعها على درجة عالية من المقاومة للسلالة رقم ١ من *M. incognita* في كل من درجتى الحرارة ٢٥°م و ٣٢°م. كما وجد أن سلالتين خضريتين (هما: 1-MH و 5-MH) من السلالة PI126440 للنوع *S. glandulosum* (وكلاهما مقاوم للنوع *M. hapla*) كانتا متوسطتين في قابليتهما للإصابة بالنوع *M. javanica* في ٢٥°م وشديديتا القابلية للإصابة في حرارة ٣٢°م. وتدل هذه النتائج على وجود جين أو جينات أخرى غير الجين Mi تعطى مقاومة في درجات الحرارة المرتفعة (Ammati وآخرون ١٩٨٦).

٢- المقاومة لفيرس موزايك الفاصوليا الأصفر في البسلة

يتحكم في مقاومة فيروس موزايك الفاصوليا الأصفر Yellow Bean Mosaic Virus في البسلة عامل وراثي واحد يتأثر كثيراً بدرجة الحرارة. فعند اختبار نباتات الجيل الثانى في حرارة ١٨°م أو أقل.. تظهر أعراض المرض على النباتات الأصلية القابلة للإصابة فقط؛ وبذا.. تكون المقاومة سائدة. ولكن إذا اختبرت نباتات الجيل الثانى في حرارة ٢٧°م.. فإن أعراض المرض تظهر على جميع النباتات ما عدا النباتات الأصلية فى صفة المقاومة فقط، وبذا.. تكون المقاومة متنحية. أى إنه يمكن عن طريق التحكم فى درجة الحرارة التمييز بين النباتات الأصلية والنباتات الخليفة فى صفة المقاومة (Walker ١٩٦٦).

٤- المقاومة لفيرس موزايك الخيار فى السبانخ

إن نباتات السبانخ المقاومة لفيرس موزايك الخيار فى حرارة ١٦-٢٠°م تظهر عليها أعراض جهازيه للمرض فى حرارة ٢٨°م (عن Kiraly وآخريين ١٩٧٤).

الرطوبة الأرضية

ترتبط المستويات المرتفعة من الرطوبة الأرضية - عادة - بزيادة شدة الإصابة بالأمراض، وربما يرجع ذلك إلى أن توفر أغشية من الرطوبة يساعد على تحرك الجراثيم المتحركة وبالنسبة لصفة المقاومة فإن التربة الغدقة تضعف المجموع الجذرى بالاختناق، مما يضعف مقاومته للأمراض.

اختبارات التقييم الحلقية

يعتمد إجراء اختبارات التقييم الحلقية على انتشار المرض في الحقل إما بصورة طبيعية، وإما بعد إحداث عدوى صناعية بالمسبب المرضي.

الاعتماد على الأوبئة الطبيعية

تجرى اختبارات التقييم تحت الظروف الطبيعية في المناطق والمواسم التي يتواجد فيها المرض بحالة وبائية، ومن أمثلة ذلك ما يلي:

١- تختبر سلالات بنجر السكر لمقاومة فيروس تجعد القمة في الولايات المتحدة في الحقول المجاورة للحبوب الصغيرة التي تتكاثر فيها نطاطات الأوراق الناقلة للفيروس. وفي الربيع. تنتقل النطاطات الحاملة للفيروس من الحشائش المصابة إلى حقول التقييم، حيث تنقل إليها الفيروس، وتتكاثر عليها.

٢- تختبر سلالات البطاطس لمقاومة الندوة المتأخرة في وادي تولكا Toluca بالمكسيك، حيث تتواجد عديد من سلالات الفطر المسبب للمرض في المنطقة التي يسودها دائما جو مثال لحدوث الإصابة (Russell ١٩٧٨).

٣- أكنم خلال موسمين من الإصابة الوبائية باللفحة النارية بولاية ميرلاند الأمريكية تقييم ٥٢٢ صنفاً من الكمشرى لمقاومة المرض، حيث أصيب ٨٨٪ منها بشدة، بينما كانت ٢٪ منها متوسطة القابلية للإصابة، و ٤٪ متوسطة المقاومة، و ٥٪ عالية المقاومة، و ٢٪ خالية تماماً من أعراض للإصابة (Oitto وآخرون ١٩٧٠).

٤- أمكن تقييم أعداد كبيرة من أصناف وسلالات مزروعة وبرية بلغت ١٧٩٦ من جنس الطماطم *Solanum spp.* لمقاومة فيروس تجعد واصفرار أوراق الطماطم، و٩٦٨ من نوع القاون *Cucumis melo*، و٤٥٧ من جنس البطيخ *Citrullus ssp.* لمقاومة فيروس اصفرار وتقزم القرعيات تحت ظروف طبيعية تنتشر فيها الذبابة البيضاء الحاملة لهذين الفيروسين بصورة وبائية (Hassan وآخرون ١٩٩٠، و ١٩٩١ أ، و ١٩٩١ ب).

ويعيب على اختبارات التقييم للمقاومة تحت الظروف الطبيعية ما يلي:

١- يكون التقييم - دائماً - لمقاومة خليط من سلالات المسبب المرضى، وليس لسلالة معينة منه. إلا أن التقييم يكون ضد جميع السلالات الهامة على أية حال، كما يمكن إجراء الاختبار في مناطق معينة تنتشر فيها سلالات معينة من المسبب المرضى.

٢- احتمال إفلات بعض النباتات من الإصابة.

٣- احتمال زيادة أو نقص مستوى الإصابة بدرجة غير مقبولة.

٤- عدم القدرة على التحكم في العمر النباتي الذي تجرى عنده الإصابة بالمسبب المرضى.

٥- احتمال الإصابة بأمراض أخرى، أو حشرات، أو التعرض لظروف بيئية قاسية يمكن أن تختفي أو تغير استجابة النباتات للإصابة بالمسبب المرضى المطلوب.

الاعتماد على العدوى الصناعية

يفضل عند إجراء العدوى الصناعية تحت ظروف الحقل زراعة نباتات مصابة بالمرض بين النباتات المختبرة لتكون مصدرًا دائماً للعدوى، ويجرى ذلك - على سبيل المثال - في اختبارات مقاومة القمح للفطر *Puccinia striiformis* المسبب لمرض الصدأ الأصفر، وبنجر السكر للفطر *Peronospora farinose* المسبب لمرض البياض الزغبى (عن Russell ١٩٧٨). أما توصيل المسبب المرضى بشكل مباشر إلى جميع النباتات في الحقل، فإنه يتطلب كميات كبيرة من اللقاح.

ويلزم - فى حالة الأمراض التى تصيب أجزاء النبات الهوائية - إجراء العدوى فى الصباح الباكر، أو فى الأيام الملبدة بالغيوم. كذلك يحسن - فى الجو الجاف - رش النباتات بالماء بعد العدوى (عن Kiraly وآخرين ١٩٧٤).

ويمكن أن يستعمل فى اختبارات العدوى الحقلية رشاشات ظهرية فى المساحات الصغيرة، أو رشاشات محمولة على الجرارات عند ضغط ١٠ كجم/سم^٢ فى المساحات الكبيرة، مع تنظيم وضع البشابير بحيث يرش كل خط من أعلى ومن جانبيه.

تجرى العدوى الحقلية فى بداية موسم النمو، وقد تكرر مرتين أو ثلاث مرات خلال الموسم، ويجب أن يتم ذلك فى وقت متأخر بعد الظهيرة حينما يكون من المتوقع حدوث بدى كثيف كذلك يفيد تشغيل نظام الري بالرش - إن وجد - على فترات متقطعة لمدة ٢-٣ أيام بعد العدوى - فى توفير رطوبة حرة لإنبات الجراثيم (عن Dhingra & Sinclair ١٩٨٥).

وقد وجد Inglis وآخرين (١٩٨٨) أن استعمال اللقاح الجاف لحقن الفاصوليا بأى من الفطرين: *Colletotrichum lindemuthianum* المسبب للأنثراكنوز، أو *Phaeoisariopsis griseola* المسبب لتبقع الأوراق الزاوى كان مناسباً لاختبارات التقييم تحت ظروف الحقل، بدلاً من الرش بجراثيم الفطر، الذى يتطلب تحضير المعلق الفطرى قبل وقت قصير من إجراء العدوى الصناعية، ويستلزم كميات كبيرة منه لعدوى المساحات الحقلية الكبيرة وقد استعمل الباحثون إما أوراقاً جافة لنباتات سبق عدواها بالفطر فى الصوبة، وإما مزارع مجففة للفطر على بيئة خاصة هى: Perlite-cornmeal V-8 juice agar. عُفرت النباتات فى الحقل بأى من مصدرى العدوى، وكان كلاهما بنفس كفاءة العدوى بمعلق جراثيم الفطر فيما يتعلق باختبارات المقاومة الحقلية.

وتتميز أمراض الجذور والحزم الوعائية بإمكان عدوى الحقل بالمسبب المرضى مرة واحدة، ثم تكرار زراعته بنفس العائل سنوياً لإجراء اختبارات التقييم فيه أثناء برنامج

التربية. فمثلاً.. قام Wallace & Wilkinson (١٩٦٥) بإجراء اختبارات التقييم للفطر *Fusarium solani f. phaseoli* - المسبب لمرض عفن الجذور الجاف في الفاصوليا - فى حقل كان قد سبقت عدواه بالفطر فى عام ١٩١٨، وزرع بالفاصوليا سنويا منذ ذلك الحين.

هذا.. ويمكن الاستفادة من عديد من طرق الحقن (العدوى الصناعية) التى يأتى ذكرها فى الجزء التالى، فى نشر الإصابة المرضية تحت ظروف الحقل لأغراض تقييم مقاومة الأمراض.

طرق الحقن (العدوى الصناعية) لتقييم المقاومة فى البيوت المحمية (الصوبات)

تختلف طرق العدوى الصناعية التى تتبع لأغراض التقييم لمقاومة الأمراض تحت ظروف البيوت المحمية - حسب المرض - كما يلى:

عدوى النموات الورقية

تحقن النموات الخضرية بمسببات الأمراض بعديد من الطرق؛ منها: الرش، والتجريح، والتعفير، والحك، واستخدام فرشاة ملوثة بالمسبب المرضى مع استعمال معلق جراثيم فطرية، أو جراثيم جافة، أو معلق بكتيرى، أو مستخلصات لنباتات مصابة بالفيرس فى حالة اختبارات المقاومة للفيروسات.

لا تتطلب معظم مسببات الأمراض التى تصيب الأوراق جروحاً لكى تحدث الإصابة؛ إذا إن معظمها يخترق الأوراق عن طريق الثغور، أو مباشرة من خلال خلايا البشرة، أو عند أماكن التصاق خلايا البشرة المتجاورة. وعندما تحدث الإصابة من خلال الثغور تجب إضافة اللقاح إلى السطح الورقى الذى توجد به أقصى كثافة للثغور، مع تحضين النباتات فى ظروف تسمح ببقاء الثغور مفتوحة، وبانبات الجراثيم أو الخلايا البكتيرية.

ونذكر - فيما يلى - طرق الحقن المتبعة فى هذا الشأن سواء أكانت طرقاً عامة، أم خاصة بمسببات مرضية معينة.

عدوى الأوراق الفلقية

تتم أحيانا عدوى الأوراق الفلقية بالمسببات المرضية بهدف الانتهاء من اختبار التقييم فى أيام قليلة بعد الإنبات مباشرة، وبذا.. يمكن تقييم أعداد كبيرة من النباتات فى وقت قصير، وفى مساحة صغيرة. وتجب فى هذه الحالة مقارنة النتائج المتحصل عليها من اختبار عدوى الأوراق الفلقية بنتائج اختبار آخر تحقق فيه النباتات بطريقة تماثل الإصابة بالطريق الطبيعى، حتى لا تكون نتائج الاختبار مضللة.

وأهم ما يعيب العدوى بهذه الطريقة أن الأوراق الفلقية ربما لا تحتوى على المنافذ الطبيعية للإصابة بالسبب المرضى، ويترتب على ذلك تصنيف بعض النباتات أو الأصناف على أنها مقاومة، بينما هى قابلة للإصابة، أو العكس.

وقد اتبعت هذه الطريقة فى تقييم السبانخ لمقاومة فيروس الخيار رقم ١ Cucumber Virus 1 (Webb ١٩٥٥)، والطماطم لمقاومة البكتريا *Corynebacterium michiganense* المسببة لمرض التقرح البكتيرى (Hassan وآخرون ١٩٦٨).

عدوى الأوراق بالفطريات

بالنسبة للأمراض الفطرية التى تصيب الأجزاء الهوائية للنبات فإن العدوى الصناعية قد تجرى بالرش بجراثيم أو هيفات الفطر، وهى معلقة فى الماء، أو فى زيت معدنى، فتستخدم معلقات الفطر فى الماء فى حالة الفطريات الطحلبية، ولكن الماء يكون ضاراً لفطريات أخرى مثل فطريات البياض الدقيقى والأصداء، ولذا.. فإنها تعلق فى الزيوت المعدنية.

كما يمكن تعفير النباتات بالجراثيم الجافة للفطريات، وقد تستخدم لذلك فرشاة طلاء، أو أجهزة خاصة تُحمل فيها الجراثيم مع تيار من الهواء لتتوزع بتجانس على النباتات التى يراد اختبارها. وغالباً ما تخلط الجراثيم ببودرة التلك لتأمين تجانس توزيعها.

ويلزم في كثير من الحالات إبقاء النباتات في رطوبة نسبية عالية تقترب من ١٠٠٪ لمدة ١٢ - ٢٤ ساعة بعد العدوى لتحفيز الإصابة والتجرثم. ويتحقق ذلك - تحت ظروف الحقل - إما عن طريق الري بالرش، وإما بتكيس نواقيس زجاجية على النباتات المعاملة، التي يُستفاد منها بعد ذلك في انتشار الإصابة في الحقل.

وقد أوضح Tu & Poysa (١٩٩٠) أن عدوى أوراق نباتات الطماطم التي يراد اختبارها لمقاومة مرض تبقع الأوراق السبتورى بفرشاة سبق غمسها في معلق لجراثيم الفطر *Septoria lycopersici* كان أفضل من غمس الأوراق في المعلق أو رشها به مباشرة. استخدم في العدوى معلق لجراثيم الفطر بتركيز مليون جرثومة بكل مليلتر.

وقد استخدمت فرشاة من شعر الجمل في عدوى الأوراق من السطحين. وأعقب ذلك وضع الأصص المحتوية على النباتات المحقونة في صوانٍ بها طبقة رقيقة من الماء، وتغطية النباتات بشريحة بلاستيكية، ثم تركها في صوبة على حرارة 24 ± 2 م° لمدة يومين. وقد ظهرت الاختلافات - في شدة الإصابة - بين التراكيب الوراثية بعد ذلك بستة أيام أخرى، وكانت الإصابة متجانسة بدرجة أفضل مما كانت عليه الحال في أى من طريقتي غمس، أو رش الأوراق في معلق جراثيم الفطر.

عدوى الأوراق بالبكتيريا

يجب دائماً التمييز بين الأعراض الطبيعية typical، وغير الطبيعية atypical عند عدوى الأنواع النباتية بمسببات الأمراض - خاصة البكتيرية منها - سواء أكانت الدراسة بهدف تحديد مدى العوائل، أو التقييم للمقاومة.

إن الأعراض غير الطبيعية تظهر - غالباً - نتيجة لما يبديه النبات من مقاومة لهذه المسببات المرضية التي أدخلت فيه بوسائل صناعية خاطئة، أو نتيجة لاستعمال تركيزات عالية، وهي أعراض لا تظهر أبداً في الظروف الطبيعية. ولذا.. فإن اختيار طريقة العدوى وتركيز البكتيريا المناسبين أمران في غاية الأهمية لتمييز النباتات المقاومة عن تلك القابلة للإصابة.

ويقدر أفضل تركيز للعدوى الصناعية، بالبكتيريا المسببة للأمراض بنحو 5×10^6 خلية بكتيرية أو أكثر من ذلك/ مل من المعلق البكتيري، فعند استعمال هذا التركيز تكون كل خلايا أنسجة النبات المحقونة على اتصال بالطفيل

وتفيد كثيراً تهيئة الظروف التي تجعل ثغور الأوراق مفتوحة عند الحقن بالبكتيريا التي تحدث بقعاً ورقية، ذلك لأن هذه البكتيريا تمر إلى المسافات التي توجد بين الخلايا من خلال الثغور المفتوحة. ولأجل هذا . يمكن وضع النبات في مكان رطب مظلل، كأن يوضع فوقه ناقوس زجاجي، أو يترك في غرفة نمو رطبة لمدة ٢٤ ساعة قبل العدوى الصناعية ويمكن زيادة الرطوبة النسبية حول النبات بوضع ورق نشاف مبلل بالماء داخل الناقوس الزجاجي أو في غرفة النمو.

يستخدم في العدوى الصناعية بالبكتيريا مزارع بكتيرية حديثة يتراوح عمرها من ٢٤-٤٨ ساعة تغسل هذه المزارع بماء معقم، ويعدل تركيز المعلق البكتيري حسب التركيز المطلوب الذي يتوقف على طريقة الحقن المتبعة، كما يلي:

١- رش المعلق البكتيري على سطح النبات

يعتبر رش المعلق على الأوراق النباتية أفضل طريقة للعدوى الصناعية بالبكتيريا المسببة لتبقعات الأوراق، لأنها أقرب الطرق للعدوى الطبيعية. ويلزم في هذه الحالة وضع النباتات في حجرة نمو رطبة لمدة ٢٤ ساعة قبل إجراء العدوى، أو تعريضها للرش بالريذاذ mist لعدة ساعات قبل العدوى. وتتم العدوى برش السطح السفلي للأوراق - تحت ضغط منخفض - بمعلق بكتيري يحتوى على أكثر من 5×10^6 خلية بكتيرية/ مل ولا يخشى - في هذه الحالة - من ظهور أعراض مرضية غير طبيعية لأن نسبة قليلة فقط من الخلايا البكتيرية التي توجد في المعلق هي التي يمكنها المرور إلى المسافات البيئية لخلايا النسيج الوسطى من خلال الثغور.

ونجد في حالة عدم التوافق بين البكتيريا والنوع النباتي المستخدم أن البكتيريا تظهر نشاطها حول الثغور، حيث تظهر الأعراض غير الطبيعية في مساحات ميكروسكوبية لا

تُرى بالعين المجردة. أما في حالة التوافق.. فإن الإصابة يمكن أن تنتشر بدرجة كبيرة إلى أن تظهر الأعراض المميزة للمرض.

يمكن رش المعلق البكتيري تحت ضغط، ولكن يجب أن يؤخذ في الاعتبار نوع الرشاشة، وشدة الضغط، والمسافة بين الرشاشة والسطح الورقي؛ فمثلاً.. تستخدم الرشاشة الصغيرة جداً atomizer أو رشاشة الطلاء تحت ضغط ١,٥ كجم/سم^٢، مع جعل ال atomizer على مسافة ١٠ - ٢٥ سم من سطح الورقة. وبالمقارنة.. تستخدم artist's air brush تحت ضغط ٢,٥ - ٣,٠ كجم/سم^٢ مع جعلها على مسافة ٣ - ٦ سم من سطح الورقة.

وإذا ما استعمل ضغط عالٍ فإن تركيز المعلق البكتيري لا يجب أن يزيد عن ١٠ × ٥ خلية/مل حتى لا تجبر البكتيريا على المرور إلى المسافات البينية لخلايا نسيج الميزوفيل من خلال الثغور، وحتى لا يتولد عن ذلك تكوين أجزاء أو بقع متحللة في النباتات المقاومة - أو تلك التي لا تعد من عوائل البكتيريا - جراء الأضرار التي يُحدثها اصطدام محول الرش بالورقة تحت ضغط.

وتفيد إضافة المواد المحدثّة للجروح abrasives إلى الأوراق قبل رشها باللقاح البكتيري في تجنب الحاجة إلى استعمال ضغط عالٍ عند الرش، وخاصة عند عدوى الأوراق المغلفة بطبقة شمعية. ويستخدم لأجل ذلك الكاربورندم (٣٠٠ - ٦٠٠ مش mesh)، ويلزم - حينئذٍ - حك معلق اللقاح بلطف على سطح الورقة - بعد رشه - بالإصبع أو باستعمال قطعة قطن أو قطعة من الشاش.

وبعد العدوى بالبكتيريا .. يمكن وضع النباتات مرة أخرى في حجرة النمو الرطبة التي يجب أن تقترب رطوبتها من ١٠٠٪، فعلى سبيل المثال.. لم تظهر على أوراق الخيار التي حقنت بالبكتيريا *P. lachrymans* - المسببة لمرض تبقع الأوراق الزاوي - أية أعراض للإصابة عندما كانت الرطوبة النسبية ٨٠٪ - ٩٠٪ بعد العدوى، بينما ظهرت

أعراض المرض الطبيعية عندما كانت الرطوبة النسبية ٩٥٪ - ١٠٠٪. تترك النباتات المعداة في الرطوبة العالية لمدة ٦ - ١٨ ساعة بعد العدوى الصناعية بالمسبب المرضي، ثم تنقل إلى بيت محمي بعد ذلك.

٢- حقن المعلق البكتيري في المسافات بين الخلايا

تم العدوى في هذه الطريقة بحقن المعلق البكتيري في المسافات البينية لخلايا الورقة باستعمال محقنة طبية يسمح ذلك بإدخال عدد معلوم من الخلايا البكتيرية بتجانس تام في المسافات البينية دون إحداث ضرر لنسيج الورقة. يجرى الحقن من السطح السفلي للورقة وتزداد سهولة حقن الأوراق مع زيادتها في العمر. ومن الضروري أن يكون الجزء المائل من سن الإبرة - الذي توجد به الفتحة - إلى أسفل (أى تحت خلايا البشرة السفلى مباشرة) عند الحقن، وأن يكون الحقن بين عروق الورقة. وتسمح هذه الطريقة باختبار عدة سلالات بكتيرية على نفس الورقة أو على أوراق مختلفة من نفس النبات.

٢- حك الأوراق

يمكن إجراء العدوى بحك الأوراق التي سبق نثر الكريورندم عليها بقطعة من القطن أو الشاش يكون قد سبق غمسها في المعلق البكتيري.

يجب أن يزيد تركيز المعلق البكتيري المستعمل عن مليون خلية بكل مليلتر.

وبينما تفيد إضافة الكريورندم إلى المعلق البكتيري المستخدم في الرش في زيادة شدة الإصابة، فإن ذلك قد يؤدي إلى ظهور بقع ومناطق متحللة غير طبيعية بالنباتات المقاومة.

٤- التثقيب (الرقيق) أثناء العدوى

من بين الطرق التي تتأكد معها حدوث الإصابة بالبكتيريا إحداث ثقب كثيرة دقيقة في المسطح الذي يراد عدواه بالبكتيريا - سواء أكان ورقة، أم نسوج لحمي - وذلك قبل العدوى بالبكتيريا مباشرة، أو أثناءها. ويستعمل في الجروح دبائيس دقيقة تبرز نهاياتها

(حوالى ٠,٥ سم) من قطعة فلين. وقد تستعمل قطعة الفلين (أو قطعة من الخشب أو الاستيروفوم) مباشرة أو تثبت فى أحد طرفى ماسك زجاجى، بينما تُثبت فى الطرف الآخر قطعة فلين أخرى بدون دبائيس حتى يمكن الضغط على الورقة بينهما. وتعرف هذه الطريقة باسم pin-prick method.

وقد جربت هذه الطريقة بنجاح فى أمراض البقع الورقية، والعفن الطرى، وأعفان الساق، والذبول والتفحيمات.

ومن الطرق الأخرى الماثلة الناجحة وضع الورقة المراد عداؤها بين الإبهام وورقة سنفرة (بها حبيبات رمل بقطر ٠,٢٠ - ٠,٣٥ مم مبللة بالمعلق البكتيرى) مع الضغط على الورقة قليلاً لإحداث بعض الجروح بها (عن Dhingra & Sinclair ١٩٨٥، وعن Greenleaf ١٩٨٦).

ويمكن زيادة شدة الإصابة ببعض الأنواع البكتيرية المرضة للنباتات، مثل: *Pseudomonas syringae* pv. *tomato* - على الطماطم - بمعاملة الأوراق قبل عداؤها بالبكتيريا بمذيبيات الشمع، مثل ٠,١٪ إثير بترولى، أو ٠,٠٠١ مولار أيدروكسيد بوتاسيوم أو أيدروكسيد صوديوم.

ويفيد مجرد الضغط على الأوراق بين الأصابع بعد غمسها فى المعلق البكتيرى فى إحداث الإصابة، إلا أن الأضرار التى قد تنشأ عن زيادة الضغط تجعل من الصعب تقدير شدة الإصابة كميًا.

عدوى الأوراق بالفيروسات بطريقة الرش تحت ضغط

تعرف هذه الطريقة باسم Spray Gun Method، وهى شديدة الفاعلية مع بعض الفيروسات مثل فيروس موزايك التبغ. ويلزم عند اتباعها إضافة الكاربورندم إلى العصير الخلوى المستخدم فى العدوى الصناعية بنسبة ٥٪ بالحجم. ترش النباتات بقوة من على مسافة ٨-١٠ سم تحت ضغط ٤-٧ كجم/سم^٢. ويمكن بهذه الطريقة عدوى مئات النباتات الصغيرة فى دقائق معدودة (عن Greenleaf ١٩٨٦).

موجز لطرق عدوى الأوراق

يمكن إيجاز طرق إجراء العدوى (التلقيح أو الحقن) عن طريق الأوراق فيما يلي :

١- تعد أبسط الطرق لعدوى الأوراق هي يرش معلق من جراثيم المسبب المرضى الفطرى أو الخلايا البكتيرية - وهي فى ماء معقم، أو فى زيت - على سطح الورقة وعند استعمال الماء تجب إضافة مادة ناشرة مثل توين ٢٠ Tween 20 أو توين ٨٠ بتركيز ٠,٥٪، أو صابون سائل بتركيز ٠,١٪. ويتعين اختبار إنبات الجراثيم فى تلك المحاليل قبل إجراء اختبارات العدوى. تؤدى إضافة المواد الناشرة إلى زيادة أعداد الأوراق التى تُصاب فى كل نبات، وزيادة شدة الإصابة وتجانسها، وخفض التباين فى الأعراض المرضية ونجد عند رش الأوراق المغطاة بغطاء شمعى بالمعلق الجرثومى فى الماء دون استعمال المواد الناشرة - مع تحضين النباتات فى جو رطب - أن الرطوبة الحرة التى تتجمع على الورقة تكوّن قطرات كبيرة لا تلبث أن تتدحرج أخذه معها الجراثيم التى لم تنبت بعد، أو أنها تتجمع عند قاعدة الأوراق أو أطرافها، مما يحد من شدة الإصابة ويجعلها تتركز فى مكان واحد من الورقة.

وتفيد فى اختبارات عدوى الأوراق إضافة مواد لاصقة، مثل: الجيلاتين بتركيز ٠,٥٪ والآجار بتركيز ٠,١٪ - ٠,٢٪ وكربوكسى مثيل السيليلوز carboxymethyl cellulose بتركيز ٠,٢٪ - ٠,٥٪؛ فهذه المواد تقوم - إلى جانب لصق الجراثيم بسطح الأوراق - بمنع جفاف الجراثيم، كما توفر لها قليلاً من الغذاء لأجل إنباتها.

يستمر رش الأوراق حتى يقطر منها محلول الرش، ويستثنى من ذلك الحالات التى يتعين فيها حفظ النباتات - بعد عدواها - فى رطوبة عالية، كما فى حالة العدوى بمسببات البياض الزغبي؛ إذ يكفى معها الرش العادى الخفيف.

ويناسب الرش على نطاق ضيق استعمال رشاشة صغيرة يتم توصيلها بمصدر لتوليد ضغط قدره ١-١,٥ كجم/سم^٢، وهو الذى يعطى زناذ دقيق مناسب للعدوى. أما فى المساحات

الكبيرة، فيمكن استعمال رشاشة طلاء تُوصَل بمصدر لتوليد الضغط مع توصيلها - كذلك - بمصدر اللقاح باستعمال أنبوبة مطاطية طويلة، أو قد تستعمل رشاشة حقلية لهذا الغرض.

أما استعمال الزيوت غير السامة للنباتات كمعلقات للجراثيم فإنه يفيد - خاصة - مع الجراثيم الجافة، باستثناء الجراثيم الكونيدية لفطريات البياض الدقيقى، وهى التى تفقد قدرتها على إحداث الإصابة لدى تعليقها فى الزيوت. وتستخدم الزيوت - خاصة - فى عدوى النجيليات بفطريات الأصداء.

٢- العدوى باستعمال الجراثيم المحمولة فى بودة التلك:

يفيد حمل البذور فى بودة التلك فى عدوى الأوراق بالجراثيم الجافة، ولكنها تتطلب كميات كبيرة من الجراثيم مقارنة باستعمال معلقات الجراثيم فى الماء أو فى الزيت. وتتبع هذه الطريقة - خاصة - فى حالة العدوى بفطريات الأصداء، ويجرى ذلك باستعمال عفارة خاصة، مثل DeVillbis powder insufflator أو cyclone spore collector. تقوم العفارة الأخيرة بتجميع الجراثيم من الأوراق المصابة، ثم - باعكاس اتجاه تيار الهواء - تقوم بتعفير تلك الجراثيم - وهى مختلطة بالتلك - على الأوراق التى يرغب فى عداؤها. ويلى التعفير تحضين النباتات فى رطوبة عالية. وقد ترش النباتات بالماء أولاً - تحت ضغط - قبل تعفيرها بالجراثيم مع التلك.

٣- يفيد هز الأوراق المصابة على النباتات التى يرغب فى عداؤها - أو حكها بها - فى إحداث العدوى بالمطفلات الإجمارية، مثل فطريات البياض الدقيقى. وفى حالة استعمال هذه الطريقة مع فطريات الأصداء فإن النباتات ترش بالماء أولاً قبل حك الأوراق المصابة بها، ولا يجوز اتخاذ هذه الإجراء (الرش بالماء) مع فطريات البياض الدقيقى، أما فى حالة فطريات البياض الزغبي التى تُنتج جراثيمها ليلاً، والتى تكون حساسة للجفاف، فإن الأوراق التى تظهر عليها الجراثيم تجمع من الحقل فى الصباح أثناء وجود الندى، وتوضع على اتصال مباشر بأوراق النباتات التى يراد اختيارها.

٤- يفيد غمس الأوراق في معلق لجراثيم الفطر في اختبار أعداد كبيرة من البادرات التي تكون نامية في أصيص واحد (عن Dhingra & Sinclair ١٩٨٥)

العدوى عن طريق السيقان والجذور والأسطح المقطوعة

تُجرى العدوى (الحقن) عن طريق السيقان في اختبارات المقاومة لأمراض الذبول الوعائية. وعلى الرغم من إمكان إتباع هذه الطريقة - كذلك - مع أمراض أعفان الجذور، والذبول الطرى، وعفن الرقبة، وعفن قاعدة الساق، والتقرحات، إلا أنه يتعين الحرص في تفسير نتائجها لأن مقاومة مختلف الأعضاء النباتية قد تختلف بالنسبة للمسبب المرضى الواحد

العدوى عن طريق السيقان

من بين الطرق الشائعة لحقن السيقان، ما يلي:

١- عمل قطع عمودى بطول ١-١,٥ سم بالساق باستعمال مشرط حاد، ثم إضافة جزء صغير من مزرعة المسبب المرضى إليه. يجرى هذا القطع في حالة أمراض الجذور التي تصيب السيقان على ارتفاع ٢-١٠ سم من سطح التربة. ويلى إضافة المسبب المرضى تغليف مكان الجرح جيداً.

٢- غرز عود أسنان toothpick ملوث بالمسبب المرضى في ساق النبات حتى عمق ٢-٢ سم ثم قطع الجزء البارز منه وتغليفه جيداً.

٣- غرز إبرة تشريح فى ساق النبات عند العقدة الثانية فوق عنق الورقة مباشرة، ثم إضافة نقطة من معلق جراثيم المسبب المرضى فى إبط الورقة بحيث تغطى مكان الجرح. وفى حالة الأمراض البكتيرية فإن نقطة المعلق البكتيرى تضاف قبل غرز الإبرة.

٤- العدوى بالمسببات المرضية البكتيرية بقطع أعناق الأوراق الصغيرة أو القمة النامية للبادرات ثم إضافة البكتيريا على مكان الجرح باستعمال ماصة أو فرشاة

٥- تتبع كذلك طريقة حقن الساق باستخدام إبرة محقنة (سرنجة) سبق غمسها فى معلق المسبب المرضى، وذلك حتى عمق ٢ سم، فوق الأوراق الفلقية مباشرة، حيث تنسحب نقطة المعلق الجرثومى للمسبب المرضى الموجودة بالإبرة إلى داخل ساق النبات لدى سحب الإبرة (عن Dhingra & Sinclair ١٩٨٥).

العدوى بالبكتيريا بطريقة الوخز Pricking

يمكن عدوى السيقان أو الأجزاء اللحمية للنباتات بالبكتيريا بوخزها بإبرة أو تجريحها بمشط سبق غمسه فى معلق للبكتيريا التى يُراد استخدامها فى العدوى، وهى أفضل الطرق للعدوى بأمراض الذبول البكتيرية وأعقان أعضاء التخزين. وتظهر أعراض الذبول الطبيعية عند اتباع هذه الطريقة أيًا كان تركيز البكتيريا فى المعلق المستخدم.

ولعدوى أعداد كبيرة من النباتات بطريقة الوخز.. تثبت الإبرة وسط فرشاة بحيث يكون سن الإبرة دون مستوى أطراف شعر الفرشاة بقليل. وبغمس الفرشاة فى المعلق البكتيرى يمكن ضمان تلوث الإبرة بالبكتيريا بالقدر المناسب أثناء عدة وخزات متتالية. ويتم وخز النباتات الصغيرة - فى حالات أمراض الذبول - فى المنطقة التى تقع ما بين الأوراق الفلقية والورقة الأولى.

وقد استخدم Hassan وآخرون (١٩٨٦) هذه الطريقة فى تقييم الطماطم لمقاومة البكتيريا *C. michiganense* المسببة لمرض التقرح البكتيرى.

العدوى بالبكتيريا عن طريق الأسطح المقطوعة

تجرى العدوى بأمراض الذبول البكتيرية بقطع نحو ١-٢ سم من الجذور، ثم غمسها - بعد ذلك مباشرة - فى المعلق البكتيرى المناسب لمدة ساعتين، ثم تمثل النباتات فى التربة

كما قد تجرى العدوى فى حالة أمراض الذبول أيضًا بطريقة أخرى تكسر فيها أعناق بعض الأوراق الصغيرة، أو بعض الفروع الصغيرة، ثم يوضع المعلق البكتيرى على مكان القطع بواسطة فرشاة أو ماصة.

وتجرى العدوى فى حالات أمراض الأعفان الطرية بعمل قطع فى عضو التخزين (الثمرة أو الجذور، أو الدرنة... إلخ) بمشرط أو نصل سكين معقم. ثم يوضع المعلق البكتيرى على مكان القطع وتوضع الأعضاء النباتية المحقونة بهذه الطريقة فى مكان رطب لمدة ٤٨ ساعة بعد الحقن (Kiraly وآخرون ١٩٧٤).

العدوى عن طريق الجذور

تحدث الإصابة الطبيعية والصناعية بأمراض الجذور والحزم الوعائية عن طريق التربة، ولكن العدوى الصناعية بأمراض الحزم الوعائية يمكن إحداثها عن طريق كل من الجذور والسيقان على حد سواء، كما يلي:

١- تجرى العدوى الصناعية عن طريق التربة فى حالات الأمراض التى تحدث الإصابة الطبيعية فيها عن طريق الجذور، وتعيش مسباتها فى التربة، مثل أمراض الذبول، وأعفان الجذور، وتآكل الجذور فى الصليبيات، وتآكل البطاطس ... إلخ تجرى العدوى الصناعية لتربة الحقل، أو الصوبة بالسبب المرضى، ويحافظ على اللقاح فيها باستمرار زراعة صنف قابل للإصابة بهذا المسبب المرضى سنوياً.

٢- لا يلزم فى معظم أمراض الذبول تقطيع الجذور لكى تحدث الإصابة، إلا أنه يُنصح بهذا الإجراء أحياناً لزيادة تجانس الإصابة (Walker ١٩٦٦)، كما يكون التجريح ضرورياً فى حالات أخرى كما فى الذبول الفيوزارى فى البطاطا، حيث يوصى - عند إجراء اختبار التقييم للمقاومة - بنمر قواعد العقل الطرفية لسيقان البطاطا فى معلق لجراثيم الفطر، مع هرس تلك القواعد بآلة حادة (Hanna وآخرون ١٩٦١).

٣- يفضل إجراء اختبارات التقييم للنيماتودا - بالنسبة لأنواع النباتية التى يسهل شتلها - فى صوانى إنتاج شتلات speedling trays تُملاً عيونها بمخلوط زراعة يتكون من البيت موس والفيرميكيوليت. تستعمل لأجل ذلك صوان ذات عيون واسعة

لكى تسمح بتكوين نمو جذرى جيد يكون من السهل تقييمه جيداً يضاف إلى كل عين ٢٠٠٠ بيضة عند زراعة البذور أو عند وضع البادرات فيها. توضع الصوانى على سادات حديدية أو من قوالب الطوب لكى لا تتركز على الأرض؛ وبذا يسهل تقليم جذورها التى تبرز منها (عن Fassuliotis ١٩٨٥)

٤- بينما يسهل عدوى المجموع الجذرى للنباتات التى تشتل - مثل الطماطم والفلقل - حيث يغمر المجموع الجذرى فى معلق للمسبب المرضى قبل الشتل، فإنه قد يستحيل إجراء ذلك بالنسبة للمحاصيل التى يصعب شتلها مثل الفاصوليا. وقد تغلب Wallace & Wilkinson (١٩٦٥) على هذه المشكلة عند تقييمها الفاصوليا لمقاومة الفطر *F. solani* f. *phaseoli* المسبب لمرض عفن الجذور الجاف بإجراء اختبارات التقييم فى أصص بقطر ١٥ سم مثبت فى قمتها حلقة ورقية (مبطنة بالبولىثيلين) بارتفاع ٦ سم، وتملاً بالفيرميكوليت تزرع البذور على سطح التربة فى الأصيص، ثم يضاف الفيرميكوليت. بعد الإنبات تجرى العدوى بإضافة معلق جراثيم الفطر إلى الفيرميكوليت وعند تقييم النباتات . تزال الحلقة الورقية وما بداخلها من فيرميكوليت، ثم تقدر درجة الإصابة فى السويقة الجنينية السفلى للنباتات؛ حيث يمكن - حينئذ - التخلص من النباتات القابلة للإصابة والإبقاء على النباتات المقاومة. وقد اتبعت هذه الطريقة فى دراسة المقاومة لكل من مرضى العفن الجاف والعفن الأسود فى الفاصوليا (Hassan وآخرون ١٩٧١ أ، ب).

٥- تزداد المشكلة تعقيداً بالنسبة للنباتات الصعبة الشتل - كالفاصوليا - حينما لا يكون هناك مناص من فحص الجذور لتقدير شدة الإصابة، حيث يتعذر حينئذ الاستفادة من النباتات المقاومة بعد تلقيعها - لفحص جذورها - خاصة وأن عملية التقييم لا يمكن إجراؤها قبل مضى شهر أو شهر ونصف الشهر من زراعة البذور.

وقد توصل Wyatt وآخرون (١٩٨٠) إلى طريقة تسمح بالاستفادة من النباتات المرغوب فيها المنتخبة، والمحافظة عليها، ليتمكن تهجينها، أو تركها لتتلقح ذاتياً.

وتتلخص تلك الطريقة فى عدوى تربة "البنشآت" فى الصوبة، ووزارة الفصوليا فى أصص من البيت موس أو الفخار مملوءة بتربة غير معدية بالنيماتودا، ثم دفن هذه الأصص فى تربة (البنش). تنمو - نتيجة لذلك - بعض الجذور من الثقوب التى توجد بأسفل الأصيص. حيث تتعرض للإصابة بالنيماتودا، وبذا.. يمكن تقييمها مع الإبقاء على النباتات المقاومة التى تحتفظ بجذورها فى الأصص.

وقد تمت عدوى تربة (البنشآت) فى الطريقة السابقة بمعلق من بيض النيماتودا *M. incognita* فى قاع حُفَر عمق كل منها ١٠سم، وقطرها ٨سم وموزعة كل ٢٠سم فى صفوف تبعد عن بعضها البعض بمقدار ٣٠سم، بحيث يصل إلى كل حفرة نحو ١٢٠٠ بيضة من النيماتودا. وكانت أصص البيت المستخدمة فى الزراعة بقطر ٧,٦سم، وتُقبَّت من القاع بقطر ٢,٢سم. وضعت هذه الأصص فى الحفر التى أُضيف إليها اللقاح فى تربة (البنشآت). وزرع بكل أصيص ثلاث بذور، ثم أجريت عملية الخف على نبات واحد بعد الإنبات. وقد سُجِّلت شدة الإصابة على الجذور التى نمت من قاع الأصص بعد ٣٥، و ٤٥، و ٥٥ يوماً من زراعة البذور.

كذلك استخدمت أصص فخارية زرعت فيها بذور سبق استنباتها على مهاد ورقية إلى أن وصل طول النمو الجذرى فيها إلى ٦-٨سم، مع إبراز طرف الجذير من قاع الأصيص قبل تغطية البادرة بالتربة. وقد كانت تلك الطريقة أفضل من طريقة أصص البيت؛ لأن الجذور كانت نافذة من قاع الأصص منذ البداية، وكان التقييم - فى جميع النباتات - على الجذر الرئيسى، وبذا.. فإنه كان متجانساً.

وكان من أبرز عيوب تلك الطريقة ما يلى:

أ- اعتمد التقييم - فى الحالات التى لم ينفذ فيها الجذر الرئيسى من قاع الأصيص - على إصابة الجذور الرفيعة التى نفذت من القاع، الأمر الذى لا يجعل التقييم دقيقاً.

ب- نادراً ما أصيبت الجذور التي نفذت من جوانب الأصص بالنيमतودا، حيث لم يتوفر لها الوقت الكافي لذلك.

ج- لم تتحمل أصص البيت تأخير عملية التقييم إلى ٤٥ أو ٥٥ يوماً من الزراعة؛ حيث كان من الصعب تداول الأصص آنذاك، وغالباً ما أضر المجموع الجذرى للنباتات عندما نُزعت الأصص من مكانها في تلك المرحلة، حيث ذبلت النباتات، إلا أنها عادت إلى حالتها الطبيعية خلال يوم أو يومين عندما كان الفحص بعد ٣٥-٤٥ يوماً من الزراعة.

ويلجأ البعض إلى تقييم نباتات الفاصوليا لمقاومة نيमतودا تعقد الجذور عندما يبلغ عمرها خمسين يوماً، وذلك عندما تكون القرون ناضجة جزئياً، ولكن يعيب على تلك الطريقة ما يلي:

أ- تكون البذور التي تنتجها تلك النباتات ضعيفة، وتعطى بادرات بطيئة النمو، مقارنة بالبذور المكتملة النمو.

ب- لا تسمح هذه الطريقة بتلقيح النباتات المنتخبة رجعيًا، أو مع نباتات أخرى مرغوب فيها.

ج- قد تتعرض جذور النباتات المنتجة - في تلك المرحلة من النمو - للإصابة ببعض الفطريات المسببة للعفن، مما يحدث تلفاً في قشرة الجذور يصعب معه التقييم للمقاومة.

ومن الطرق الأخرى التي استخدمت لتقييم نباتات الفاصوليا لنيमतودا تعقد الجذور إجراء الزراعة والعدوى الصناعية في أحواض زجاجية شفافة؛ كتلك التي تستخدم في دراسات نمو الجذور، وبذا.. يمكن ملاحظة تكوين الثاليل مباشرة.

موجز لطرق عدوى الجذور

يمكن تلخيص طرق إجراء العدوى (التلقيح أو الحقن) عن طريق الجذور فيما يلي:

١- الزراعة في أرض مصابة طبيعياً أو سبق تلويثها بالسبب المرضي.

٢- استخدام المزارع المائية:

عند اتباع طريقة المزارع المائية تُنتج البادرات أولاً في بيئية معقمة، ثم تُنقل إلى محلول مغذي وقد تُحقن الجذور بالسبب المرضي إما بغمسها في معلق منه قبل نقلها إلى المحلول المغذي، وإما بإضافة السبب المرضي إلى المحلول المغذي ذاته. وغالباً ما يُستعمل محلول هوجلند المغذي، ولكن بربع أو بنصف تركيزه القياسي. يفيد التركيز المنخفض في سرعة ظهور الأعراض المرضية، إلا أن التركيز الشديد الانخفاض قد يؤدي إلى ظهور أعراض نقص بعض العناصر، وهي التي قد تختلط على بعض الأعراض المرضية.

٣- طريقة غمس الجذور:

يمكن اتباع طريقة غمس الجذور في معلق السبب المرضي مع غالبية المسببات التي تصيب الجذور. يتم إنتاج البادرات أولاً في بيئة معقمة، ثم تغمس جذورها في معلق من جراثيم السبب المرضي لمدة تتراوح بين ساعة واحدة إلى ٢٤ ساعة حسب العائل والسبب المرضي. يلي ذلك شتل البادرات في بيئة مناسبة. وتؤثر فترة الغمس على الشدة التي تظهر بها أعراض المرض.

٤- طريقة القطع والغمس:

تستخدم طريقة قطع الجذور قبل غمسها في معلق السبب المرضي في اختبارات المقاومة لمسببات الذبول، ولكنها تُميز فقط بين المستويات العالية والمنخفضة من المقاومة. وإجراء هذه الطريقة يُقطع نحو ٣-٤ سم من أطراف جذور البادرات التي يكون قد سبق إنتاجها في بيئة معقمة، وذلك قبل غمسها في معلق السبب المرضي، ثم شتلها. وفي حالة البكتيريا المسببة للذبول الوعائي تُقطع الجذور على بعد سنتيمتر واحد من أطرافها، ثم تُغمس في المعلق البكتيري لمدة ١٠-٦٠ ثانية، أو تقطع الجذور أثناء غمسها في المعلق. وقد يجري الحقن بقطع أطراف جذور البادرات ثم شتلها في صواني الشتلات مع إضافة حوالي ٢-٤ مل من المعلق لكل عين قبل الشتل فيها. كذلك فإن الجذور قد تُجرح أثناء غمسها في المعلق البكتيري.

٥- طريقة التجريح العميق:

تتبع طريقة التجريح العميق للجذور مع مسببات أمراض الذبول الوعائية، وفيها يغمد مشرط عدة مرات فى الكومبوست المحيط بجذور البادرات، ثم يضاف معلق جراثيم المسبب المرضى. ويفيد منع أو تقليل الري قبل العدوى فى زيادة احتفاظ بيئة الزراعة بمعلق المسبب المرضى عند إضافته.

٦- حقن الجذور الخشبية الكبيرة:

عند الرغبة فى حقن الجذور الخشبية المسنة يتم تتبعها نحو نهاياتها حتى نصل إلى النقطة التى تكون فيها الجذور بقطر ١-٢ سم، حيث تُزال من الجذور شريحة سطحية بطول سنتيمتر واحد بامتداد أحد جوانبه، ويلى إضافة جزء من بيئة أجار للمسبب المرضى، ثم تغطيتها جيداً، وربطها قبل ردم التربة على الجذر مرة أخرى.

٧- حقن الجذور دون التأثير على وضعها الطبيعى فى التربة:

قد تؤدى عملية الشتل إلى إحداث أضرار بالجذور؛ مما قد لا يمثل العلاقة الطبيعية بين العائل والمسبب المرضى فى بعض الحالات. وفى حالات كهذه تجرى العدوى بإضافة معلق المسبب المرضى إلى بيئة نمو الجذور مباشرة، أو تُخلّص الجذور من بيئة الزراعة بحرص شديد حتى لا تتقطع، ثم تُرش بمعلق جراثيم المسبب المرضى أو تغمس فيه قبل إعادة زراعتها من جديد.

وبالإضافة إلى الطرق التى تقدم بيانها فإنه يمكن توفير المسبب الذى يصيب النبات عن طريق الجذور بتلوين البذور سطحياً به.

تتبع تلك الطريقة فى اختبارات المقاومة لبعض أمراض أعقان الجذور، وتتم بتطهير البذور سطحياً، ثم نقعها فى معلق مركز للمسبب المرضى لمدة ساعة واحدة إلى ٢٤ ساعة، ثم زراعتها (عن Dhingra & Sinclair ١٩٨٥).

عدوى البذور

تتبع طريقة عدوى البذور فى اختبارات المقاومة لأمراض البذور، والأمراض التى تنتقل عن طريق البذور، وأمراض الذبول الطرى السابق للإنبات والتالى له، وأعقان الجذور، وأعقان قاعدة الساق، والأمراض ذات الطبيعة الجهازية مثل التفحمت ويعتبر استخدام الجراثيم أفضل من الغزل الفطرى، كما تعتبر العدوى تحت تفرغ (١٥٠-٢٠٠م زئبق) أفضل من مجرد غمس البذور فى معلق جراثيم الفطر. ويراعى - فى كل الحالات - عدم زيادة أعداد الجراثيم التى تصل إلى البذور على الحد المناسب. وحقيقة الأمر أن ما يحدث فى هذه الطريقة هو تلوين للبذور بالمسبب المرضى (وليس إصابتها به)؛ بحيث يكون الطفيل قريبا من العائل منذ المراحل الأولى لإنبات البذور. وتجرى هذه الطريقة خاصة عند العدوى بقطريات التفحم المغطى فى النجيليات

تستخدم فى حالة التفحمت الجراثيم الكلاميدية والتيليتية وفى البداية تغمر البذور فى محلول فورمالين بتركيز ٠,٣٪ لمدة ساعة، ثم تغسل فى ماء صنبور جار لمدة ٣٠ دقيقة لتطهيرها تماما من أى تلوث سطحى. ويلي ذلك تجفيف البذور لمدة ٢٤ ساعة على ٢٠م، ثم يريج ١٠٠جم من البذرة مع ٠,٥-١,٠جم من الجراثيم ويجرى الاختبار لمقاومة البياض الزغيبى بتغليف البذور بالجراثيم البيضية، ثم زراعتها (عن Dhingra & Sinclair ١٩٨٥).

عدوى الأزهار

تتبع عدوى الأزهار - أساسا - مع مسببات أمراض أعقان الكوز فى الذرة والسورجم، وكذلك فى حالات التفحم السائب، وفى مرض الإرجوت فى الشيلم. تعدى النورات الزهرية وقت تفتح الأزهار بجراثيم الفطر بالرش، أو بالتعفير، أو بالحقن، حيث ينتقل الفطر من مياصم الأزهار إلى الأجنة التى تتكون بعد الإخصاب (عن Kiraly وآخرين ١٩٧٤). فمثلاً.. تستعمل الرشاشات الحقلية لعدوى الشيلم فى الحقل بالفطر

Claviceps المسبب لمرض الإرجوت، وتحقق جراثيم التفحم السائب في نورة نبات القمح باستعمال محقنة تحت جلدية، وتعدى نورات القمح والشعير بجراثيم التفحم السائب تحت تفريغ. ويتعين في حالات الرش بجراثيم الفطر تغطية النورات بكيس بلاستيكي لمدة ٢٤-٧٢ ساعة بعد المعاملة.

عدوى الثمار

لا تفضل عدوى الثمار إذا أمكن تقييم النباتات عن طريق الأجزاء النباتية الأخرى في طور مبكر من النمو، لأن عدوى الثمار يتطلب الانتظار وقتاً طويلاً إلى أن تثمر النباتات، كما أن وصول النباتات إلى هذه المرحلة المتقدمة من النمو يتطلب مساحات أكبر من الوحدات التجريبية لإجراء عملية التقييم. وبالرغم من ذلك.. فإنه يلزم عدوى الثمار ذاتها في بعض الأحيان، كما في مرض الأنثراكنوز في الطماطم.

وقد حصل Robbins & Angell (١٩٧١) على ٩٥٪ إصابة بالأنثراكنوز في ثمار صنف الطماطم Heinz 1350 بوضع نقطة صغيرة من معلق جراثيم الفطر على سطح الثمرة بواسطة محقنة، ثم ثقب بشرة الثمرة تحت نقطة المعلق بإبرة المحقنة. وقد ظهرت أعراض المرض في حرارة الغرفة وفي الرطوبة الجوية العادية، وبذا.. لم تكن هناك حاجة إلى التحكم في درجات الحرارة أو الرطوبة الجوية.

الطرق المختبرية لتقييم مقاومة النباتات للأمراض

تتعدد الطرق المختبرية المستخدمة في تقييم النباتات للأمراض، ومن أمثلتها ما يلي:

عدوى الأوراق المفصولة

تتبع طريقة عدوى الأوراق المفصولة عن النبات (detached leaves) مع كثير من المسببات المرضية الفطرية، مثل فطريات الأصداء، والبياض الزغبى، والبياض الدقيقى، وتبغع الأوراق السركسبورى. ولاتباع هذه الطريقة تُعومُّ الأوراق على محلول سكروز

بتركيز ١٪-٣٪ في ماء معقم، وتجري العدوى برش جراثيم الفطر، أو نثرها جافة على سطح الورقة التي تعرض لإضاءة شدتها ١٠٠ قدم - شمعة لمدة ١٢-٢٤ ساعة، مع حرارة ٢٠-٢٤ م° ويمكن إضافة ٥٠ جزءاً في المليون من الـ benzimidazole، لتثبيت نمو الكائنات المتربة.

وقد أمكن عدوى الأوراق الأولية للفاصوليا بأى من الفطرين *Botrytis cinerea*، أو *Sclerotinia sclerotiorum*، وذلك برش الأوراق المفصولة بمعلق لجراثيم الفطر بتركيز مليوني جرثومة / مل من محلول فوسفات غير عضوى منظم (KH₂PO₄) بتركيز ٦٢,٥ مللى مول (Leone & Tonneijck ١٩٩٠).

التقييم بسموم المسببات المرضية

يمكن اتباع هذه الطريقة تحت ظروف الصوبات كذلك، وفيها تستخدم السموم Toxins التي تفرزها المسببات المرضية أثناء نموها في البيئات الصناعية في تقييم النباتات لمقاومة الأمراض التي تحدثها تلك المسببات المرضية، إذا إنها تتسبب - في بعض الحالات - في أحداث أعراض مماثلة للأعراض التي تحدثها الإصابة بالمسبب المرضي ذاته.

كان أول استخدام لهذه الطريقة في التقييم للمقاومة للفطر *Helminthosporium victoriae* في الشوفان كما يلي: نقعت بذور الشوفان لمدة نصف ساعة في الماء، ثم وضعت في طبقة بسمك ١٢ مم داخل أحواض خشبية، وحفوظ عليها مبتلة على حرارة ٢٧ م° لمدة يومين، ثم رشت بعد ذلك بمحلول سُم الفطر، ثم أبقيت على نفس درجة الحرارة لمدة يومين آخرين. اختبر بهذه الطريقة أكثر من ١٠٠ بوشل من البذور (حوالي ١٠ × ٤,٥ بذرة شوفان) خلال أربعة أيام. وقد ظهرت بادرآت خالية من أعراض المرض بمعدل ٥٠ بادرة لكل بوشل من البذور، وتبين من الاختبارات التالية بالفطر ذاته أن ٩٢٪ من هذه البادرآت كانت مقاومة فعلا للمرض (Wheeler & Luke ١٩٥٥).

وقد أوضحت الدراسات التالية لذلك أن هذا الأسم الفطري - الذى أطلق عليه اسم Victorin - يسبب تلفاً كبيراً للأغشية الخلوية بالأصناف القابلة للإصابة، بينما لم يكن له تأثير يذكر فى الأصناف المقاومة. كما تبين أن مقاومة النباتات لهذا السم الفطري كانت بسيطة وسائدة.

كذلك وجد أن النواتج الأيضية لبينة الفطر المسبب لمرض الذبول الفيوزارى فى الكرنب (السلالة ١)، والفطر المسبب لذبول الفجل (السلالة ٢) تُحدثُ أعراضاً مرضية شبيهة بالأعراض الأولى للمرض لدى إضافتها إلى مزارع رملية للنباتات القابلة للإصابة. وقد أحدثت إفرافات السلالة ١ أعراض المرض فى كل من الكرنب والفجل، بينما أحدثت إفرافات السلالة ٢ المرض فى الفجل فقط، وهو ما يتمشى مع حقيقة أن السلالة ١ تصيب كلا من العائلين، بينما تصيب السلالة ٢ الفجل فقط (عن Walker ١٩٦٥).

وأمكن عزل بروتين من راسح مزارع سلالة رقم ١ من الفطر *Fusarium oxysporum* f. *lycopersici* sp. أدى - عند المعاملة به - إلى قتل بروتوبلاستات التراكيب الوراثية القابلة للإصابة بتركيزات منخفضة فى حدود ميكروجرام/مل، بينما كانت بروتوبلاستات الأصناف المقاومة لتلك السلالة أقل حساسية لهذا البروتين بأكثر من ١٠٠ مرة (Strange ١٩٩٣).

وقد اختبر Kuti & Ng (١٩٨٩) مقاومة الفطر *Myrothecium roridum* فى القاوون بعدوى الأوراق المفصولة؛ إما بالفطر ذاته، وإما بالمركب E roridin - وهو من إفرافات الفطر السامة لنبات القاوون - وتبين وجود اختلافات وراثية بين النباتات المختبرة فى تحملها لكل من الفطر وإفرافته السامة، وكان معامل الارتباط بينهما ٠,٩٤.

ومن أهم الأمراض النباتية (الفطرية) التى تظهر أعراضها نتيجة لإفراز مسيبتها لسموم خاصة ما يلي (عن Daly & Knoche ١٩٨٢).

العائل	الفطر المسبب للمرض
الكمثرى	<i>Alternaria kikuchiana</i>
التفاح	<i>A. mali</i>
البرتقال - الليمون - الخرفش	<i>A. citri</i>
الفراولة	<i>A. alternata</i>
الطماطم	<i>A. alternata</i> f. sp. <i>lycopersisci</i>
الشوفان	<i>Helminthosporium victoriae</i>
الذرة	<i>H. carbonum</i>
الذرة	<i>H. maydis</i>
قصب السكر	<i>H. sacchari</i>
الذرة الرفيعة	<i>Periconia circinata</i>
الذرة الشامية	<i>Phyllosticta maydis</i>

وغالبًا ما تكون المقاومة لسُموم المسببات المرضية صفة وراثية بسيطة.

وترجع أهمية اختبارات المقاومة التي تجرى باستعمال سموم المسببات المرضية إلى إمكان تقييم أعداد هائلة من البذور والبادرات ببسر وسهولة خلال فترة زمنية وجيزة وفي مساحة صغيرة. ويفضل عند اتباع هذه الطريقة استخدام تركيبات منخفضة نسبياً من سموم المسببات المرضية في البداية؛ حتى لا يُقضى على جميع التراكيب الوراثية التي قد تكون على درجات متوسطة من المقاومة، ثم تُعرض هذه النباتات - أو أنسالها - لتركيزات أعلى من السموم بعد ذلك (Durbin 1981).

هذا . إلا أنه يجب الحذر من أن استخدام إفرافات أو سموم المسببات المرضية في تقييم المقاومة للأمراض قد يؤدي إلى نتائج خاطئة. فمثلاً.. وجد أن الفطر *Verticillium albo-atrum* يصيب كلا من النباتات المقاومة والقابلة للإصابة. ويمتد أعلى الساق، لكن

لا تظهر أعراض المرض إلا في الأصناف القابلة للإصابة فقط، وهي التي يقرز فيها الفطر سمومه التي تحدث الأعراض المشاهدة؛ أي إن المقاومة ترجع إلى قدرة النباتات المقاومة على الحد من إفراز الفطر لسمومه فيها؛ وبذا.. فإن استعمال سموم الفطر في تقييم المقاومة في حالات كهذه - يؤدي إلى نتائج خاطئة.

استعمال مزارع الأنسجة في اختبارات مقاومة الأمراض

يلجأ مربو النبات إلى إجراء اختبارات مقاومة الأمراض في مزارع الأنسجة؛ بهدف تقييم الجيرمبلازم للمقاومة أحياناً، ويهدف انتخاب التباينات الوراثية المقاومة - التي قد تتوفر في مزارع الأنسجة - في أغلب الأحيان.

أمثلة متنوعة لحالات وراثية المقاومة للأمراض وخصائصها

نوضح - فيما يلي - أمثلة متنوعة لبعض حالات وراثية المقاومة للأمراض وخصائصها (عن Walker ١٩٥٩، و ١٩٦٦ إلا إذا ذكر خلاف ذلك).

حالات مقاومة يتحكم في وراثتها جين واحد

من أمثلة حالات المقاومة للأمراض التي يتحكم في وراثتها جين واحد ما يلي :

المقاومة	الطفيل	المرض/ الأعراض	العائل
سائدة	Pod Mottle Virus	تبرقش	الفاصوليا
سائدة	Bean Mosaic Virus	موزايك	الفاصوليا
سائدة	<i>Pytophthora phaseoli</i>	البياض الزغبي	الفاصوليا
سائدة	<i>Erysiphe polygoni</i>	البياض الدقيقي	الفاصوليا
سائدة	<i>Uromyces phaseoli</i>	الصدأ	الفاصوليا
سائدة	<i>Cladosporium cucumerinum</i>	الجرب	الخيار
سائدة	<i>Erysiphe cichoracearum</i>	البياض الدقيقي	الخس

ينبع

المقاومة	الطفيل	المرض/ الأعراض	العائل
سائدة	<i>Fusarium oxysporum f. pisi</i>	الذبول الفيوزارى	البسلة
متنحية	<i>Erysiphi pisi</i>	البياض الدقيقى	البسلة
سائدة	Pepper Mosaic Virus	موزايك	الفلفل
سائدة	<i>Peronospora effusa</i>	البياض الزغبى	السبانخ
سائدة	Cucurber Mosaic Virus	موزايك	السبانخ
سائدة	<i>Verticillium albo-artum</i>	ذبول فيرتسليم	الطماطم
سائدة	<i>Fusarium oxysporum f. sp. lycopersici</i>	الذبول الفيوزارى	الطماطم
سائدة	<i>Septoria lycopersici</i>	تبقع الأوراق السبتورى	الطماطم
متنحية	Tomato Spotted Wilt Virus	ذبول متبقع	الطماطم
ذات سيادة غير تامة	<i>Alternaria solani</i>	عفن الرقبة	الطماطم
متنحية	Yellow Bean Mosaic Virus	موزايك أصفر	الفاصوليا
متنحية		البثرات البكتيرية	فول الصويا
سائدة - طراز A	<i>Fusarium oxysporum f. conglutinans</i>	الاصفرار	الكرنب
بسيطة	<i>Albugo candida</i>	الصدأ الأبيض	الفجل
بسيطة	<i>Erwinia tracheiphila</i>	الذبول البكتيرى	الخيار
بسيطة	<i>Pyrenochaeta terrestris</i>	الجذر الوردى	البسلة
متنحية (الجين a)	Common Bean Mosaic Virus	موزايك الفاصوليا العادى	الفاصوليا
سائدة	<i>Xanthomonas campestris pv. campestris</i> (1978 Russell)	العفن الأسود	الكرنب
سائدة	<i>X. campestris pv. campestris</i> (1986 Jamwal & Sharma)	العفن الأسود	التنبيط
سائدة	<i>Meloidogyne spp.</i> (آخرون 1984 Abobaker)	نيماتودا تعقد الحذور	البطاطا

هذا.. ويعرف أكثر من ٢٠ جيناً للمقاومة لسلاسل مختلفة من صداد الأوراق فى القمح، بينما يزيد عدد الجينات الخاصة بمقاومة صداد الساق عن ٣٠ جيناً (عن Singh ١٩٩٣).

حالات مقاومة يتحكم فى وراثتها زوجان من الجينات

من أمثلة حالات المقاومة التى يتحكم فى وراثتها زوجان من الجينات ما يلى:

المقاومة	الطفيل	المرض/ الأعراض	العائل
الجينات سائدان	<i>Peronospora destructor</i>	البياض الزغبى	البصل
الجينات سائدان		تبرقش	فاصوليا الليما
الجينات متنحيان	Common bean Mosaic Virus	موزايك	الفاصوليا

ويُستدل من دراسات Barker وآخريين (١٩٩٤) أن مقاومة البطاطس (السلاسلتان G7032، و G7445) لفيروس التفاف أوراق البطاطس يتحكم فيها زوجان من الجينات السائدة غير المرتبطة والمكاملة لبعضهما البعض؛ بمعنى أن كليهما ضرورى لاكتساب صفة المقاومة.

حالات مقاومة يتحكم فى وراثتها ثلاثة أزواج من الجينات

من أمثلة حالات المقاومة التى يتحكم فى وراثتها ثلاثة أزواج من الجينات ما يلى:

المقاومة	الطفيل	المرض/ الأعراض	العائل
تؤثر فيها السيادة والتفوق	<i>Colletotrichum circinans</i>	الاسوداد	البصل
الجينات سائدة	<i>Ascochyta pisi</i>	لفحة أسكوكيتا	البصلة
الجينات مكاملة لبعضها	Cucumber Mosaic Virus	الموزايك - مرحلة الأوراق الفتية	الخيار
الجينات I، S، و a	Common Bean Mosaic Virus	موزايك	الفاصوليا

حالات مقاومة يتحكم فى وراثتها أكثر من ثلاثة أزواج من الجينات

من أمثلة حالات المقاومة التى يتحكم فى وراثتها أكثر من ثلاثة أزواج من الجينات

ما يلى:

المقاومة	الطفيل	المرض/ الأعراض	العائل
	<i>Plasmodiophora brassicae</i>	تدرن الجذور	الصليبيات
جينات مكملة لبعضها	<i>Fusarium oxysporum f. solani</i>	عفن الجذر الفيوزارى	الفاصوليا
طراز B	<i>Fusarium oxysporum f. conglutinans</i>	الاصفرار	الكرنب
جينات رئيسية	<i>Fulvia fulva</i>	تلطخ الأوراق	الطماطم

حالات تتنوع فيها وراثية المقاومة بين مختلف المصادر

تعد المقاومة لفيروس موزايك الفاصوليا العادى Common Bean Mosaic Virus فى الفاصوليا من الحالات القليلة التى تختلف فيها وراثية المقاومة ما بين زوج واحد، وزوجين، وثلاثة أزواج من الجينات كما يلى:

١- يتحكم فى المقاومة البسيطة جين واحد متنح يأخذ الرمز a.

٢- تتوفر مقاومة أخرى ضد بعض سلالات الفيروس، ويتحكم فيها جينان متنحيان يأخذان الرمزين s، و a، كما فى الأصناف Michelite، و Samlac، وسلالات Greal Northern.

٣- تتوفر مقاومة ثالثة توجد فى معظم أصناف الفاصوليا الخضراء (مثل الصنف Corbet Refugee) ويتحكم فيها جين سائد I ميثب لتأثير الجينين S، و A الخاصين بالقابلية للإصابة، وبذا.. يصبح الصنف مقاوماً وتعد هذه المقاومة فعالة ضد جميع سلالات الفيروس

وجدير بالذكر أن المقاومة فى الحالتين الأولى والثانية تكون متنحية، بينما تظهر المقاومة فى الحالة الثالثة سائدة، لأن الجين السائد I يظهر تأثيره حتى وإن لم يحمل النبات جينات المقاومة المتنحية s، و a.

وبين جدول (٨-١) أمثلة أخرى لحالات تتنوع فيها وراثية المقاومة بتنوع المصادر.

جدول (٨-١): وراثية المقاومة غير البسيطة لبعض الأمراض في بعض المحاصيل الزراعية (عن

Agrawal ١٩٩٨).

المقاومة		المحصول
polygenic	المعددة الجينات	oligogenic
المحدودة الجينات		
-	الهلمة	اللفحة - فيروس موزايك البسلة - البيهاض الدقيقى
-	اللوبيا	فيروس التبرقش المصفر - فيروس موزايك اللوبيا - فيروس موزايك الخيار - تبقع أوراق سركمبورا - نقحة الأوراق البكتيرية
-	الفاصوليا	تبقع الأوراق الزاوى
-	العفن الأبيض - عفن الجذور الرايزكتونى - عفن بتور بثيم - الذبول الطرى - اللفحة النهائية	
-	البامية	فيروس الموزايك واصفرار العروق
-	الخيار	تبقع الأوراق الزاوى
العفن الأسود	القنبيط	-
-	الكرنب	العفن الأسود
-	الخنس	البيهاض الزغبى
-	الكرفس	الاصفرار الفيوزارى

ولزيد من التفاصيل حول وراثية المقاومة للأمراض.. يراجع Boller & Meins (١٩٩٢)،

كما يتناول Staskawicz وآخرون (١٩٩٥) موضوع الوراثة الجزيئية لمقاومة الأمراض.

حالات خاصة بالمقاومة للأمراض الفيروسية

حصر بحالات وراثية المقاومة للأمراض الفيروسية

إن المقاومة للفيروسات يتحكم فيها - فى معظم المحاصيل الزراعية - جين واحد

سائد، وربما يرجع شيوع تلك المقاومة البسيطة إلى بحث المربين عنها أثناء برامج

التربية، كما أن السيادة غير التامة قد تكون مجرد انعكاس لجرعة الجين فى

الجيرمبلازم المختبر، أو بسبب العوامل البيئية. ويبين جدول (٢-٨) ملخصاً بعدد حالات المقاومة التي درست، وطبيعة وراثتها.

جدول (٢-٨): ملخص بعدد جينات المقاومة للفيروسات المعروفة (عن Hull ٢٠٠٢).

حالات المقاومة البسيطة Monogenic	القلة الجينات Oligogenic والمتمدة Polygenic	
٨١	١٠	السيادة
٤٣	٢٠	النتحي
١٥	٦	السيادة غير التامة
-	٤	غير المعروفة
١٣٩	٤٠	المجموع

وكان Provvidenti & Hampton (١٩٩٢) قد قاما بعمل حصر لحالات المقاومة لعدد ٥٦ فيروساً من الـ Potyviridae في ٣٣٤ نوعاً نباتياً، وتبين أن غالبيتها كانت بسيطة وسائدة (٦٠ جيناً للمقاومة)، أو بسيطة ومتنحية (٣٩ جيناً للمقاومة)، بينما ظهرت بعض الحالات التي تحكم فيها جينين أو أكثر للمقاومة

ويبين جدول (٣-٨) أمثلة متنوعة لحالات مقاومة سائدة، وأخرى غير تامة السيادة، وثالثة تبدو فيها المقاومة متنحية

كما يقدم جدول (٤-٨) لعدد من حالات المقاومة البسيطة للفيروسات مع عرض لخصائصها.

جدول (٨-٣): أمثلة لحالات المقاومة للفيروسات في المحاصيل الزراعية (عن Hull ٢٠٠٢).

جين المقاومة	النوع النباتي	الفيروس	تواجد السلالات القادرة على كسر المقاومة
المقاومة السائدة			
	<i>Cucurbita moschata</i>	فيروس موزايك الزوكينسى الأصفر	لا توجد
	Zym		
		ZYMV	
	<i>Solanum lycopersicum</i>	فيروس موزايك التبغ	توجد
	Tm-2		
	<i>S. lycopersicum</i>	فيروس موزايك التبغ	توجد
	Tm-2 ²		
	<i>Solanum tuberosum</i>	فيروس إكس البطاطس PVX	توجد
	Nx, Nb		
	<i>Phaseolus vulgaris</i>	فيروس موزايك الفاصوليا الأصفر	توجد
	By, By-2		
		BYMV	
	<i>Glycine max</i>	فيروس موزايك فول الصويا	توجد
	Rsv ₁ , Rsv ₂		
		SbMV	
المقاومة غير تامة			
السيادة:			
	<i>S. lycopersicum</i>	فيروس موزايك التبغ	توجد
	Tm-1		
	<i>Capsicum spp.</i>	فيروس موزايك التبغ	توجد
	L1, L2, L3		
	<i>Hordeum vulgare</i>	فيروس موزايك الشعير المخطط	توجد
	جينان		
		BSMV	
	<i>Vigna sinensis</i>	فيروس موزايك اللوبيا الجنوبي	؟
	عدة جينات		
		SCPMV	
المقاومة تبدو متتحة:			
	<i>P. vulgaris</i>	فيروس موزايك الفاصوليا الأصفر	لا توجد
	by-3		
	<i>S. lycopersicum</i>	فيروس ذبول الطماطم المتبغ	توجد
	sw ₂ , sw ₃ , sw ₄		
	TSWV		

أ- يتحكم في المقاومة ثلاثة جينات، هي Zym-1، و Zym-2، و Zym-3، ولكن الجين Zym-1 فقط هو الأساسى، بينما يخفف الجينان Zym-2، و Zym-3 درجة القابلية للإصابة.

جدول (٨-٤): أمثلة على بعض حالات المقاومة للفيروسات وخصائصها (عن Fraser ١٩٩٠).

تواجد السلالات المقاومة على كسر المقاومة	خصائص المقاومة أوجين المقاومة	الفيروس (أ)	المحصول	جين المقاومة
توجد	فرط الحساسية	CCMV	فول الصويا	Rev
توجد	مثبط للبروتينيز الفيروسي - فعال في البروتوبلاست	CPMV	اللوبيا	جين ساند
لا توجد	يمنع الإصابة الجهازية ويسمح بتكوين البقع الموضعية	WMV-2	الفاصوليا	Wmv
لا توجد	فرط الحساسية	WMV-2	الفاصوليا	Hsw
لا يعرف	مناعة - فعال في البروتوبلاست	PRV	<i>Cucumis metuliferus</i>	Wmv
توجد	فرط الحساسية	PVY	عدة جينات سائدة من البطاطس أنواع <i>Solanum</i> البرية	Ry
لا توجد	مناعة - فعال في البلاوتوبلاست	PVY	البطاطس	Ry
لا يعرف	يمنع تكاثر الفيروس	PLRV	البطاطس	جين ساند
لا يعرف	فعال جهازياً	SBMV	جين ذو سيادة غير تامة اللوبيا	
توجد	فعال جهازياً	TuMV	جين ذو سيادة غير تامة الكرتب	
لا يعرف	فعال جهازياً	TYLCV	جين ذو سيادة غير تامة الطماطم (Tlc)	
لا توجد	يمنع تكاثر الفيروس	ZYMV	الخيار	zym
توجد	يمنع تكاثر الفيروس، وظهور الأعراض والانتقال بطريق البذور	PSbMV	البسلة	Sbm1,2,3,4 جينات مستقلة التأثيرين
لا توجد	مقاومة الانتشار من الأوراق التي حدثت فيها الإصابة	CMV	الكوسة	جينان

أ- الفيروسات المشار إليها في الجدول هي كما يلي

CCMV: cowpea chlorotic mottle virus

ZYMV: zucchini yellow mosaic virus

CPMV: cowpea mosaic virus

CMV: cucumber mosaic virus

- WMV-2: watermelon mosaic virus-2
 SBMV: southern bean mosaic virus
 TYLCV: tomato yellow leaf curl virus
 PRV: papaya ringspot virus
 PLRV: potato leaf roll virus
 PVY: potato virus Y
 PSbMV: pea seed-borne mosaic virus

التباينات فى وراثتة المقاومة للأمراض الفيروسية

على الرغم من أن غالبية حالات المقاومة للفيروسات التى تُدرست وجد أنه يتحكم فى كل منها جين واحد، فإنه تُعرف - كما أسلفنا ذكره - بعض الحالات التى كانت وراثتها مخالفة لذلك وأكثر تعقيداً، ومن أمثلة ذلك ما يلى:

- ١- فى حالات قليلة وجد أن المقاومة يتحكم فيها عدد محدود من الجينات، أى إنها oligogenic، كما فى حالة مقاومة الفاصوليا لفيروس موزايك الفاصوليا العادى.
 ٢- يتحكم أحياناً جيناً واحداً فى المقاومة لأكثر من فيروس، ومن الأمثلة على ذلك ما يلى:

أ- يتحكم جين واحد منتج فى مقاومة الفلفل لكل من فيروس واى البطاطس، وفيروس إتش التبغ.

ب- يتحكم جين واحد منتج - كذلك - (الجين mo) فى مقاومة البسلة لكل من فيروس موزايك الفاصوليا الأصفر BYMV، وفيروس موزايك البطيخ رقم ٢ WMV-2.

ج- تتماثل أو تتشابه وتتقارب بشدة الجينات السائدة التى تتحكم فى تفاعل فرط الحساسية فى الفاصوليا ضد كل من فيروس موزايك الفاصوليا العادى BCMV، وفيروس

موزايك اللوبيا (ذات العيون السوداء) BICMV، وفيرس موزايك فول الصويا SMV، وفيرس موزايك اللوبيا المنقول بالنّ CABMV، وفيرس موزايك البطيخ

٣- كثيراً ما نجد أن جينات المقاومة لعدد من الفيروسات تتجمع في مناطق محددة من الكروموسومات، ومن أمثلة ذلك ما يلي -

أ- جينات المقاومة في البسلة لسلالة العدس من كل من: فيرس موزايك البسلة المنقول بالبذور PSbMV، وفيرس موزايك الفاصوليا الأصفر BYMV، وفيرس موزايك البطيخ رقم ٢ WMV-2، وفيرس اصفرار عروق الكلايتوريا Clitoria yellow vein virus (CYVV)، والسلالة NL-8 من فيرس موزايك الفاصوليا العادي BCMV. وجميعها متنحية وترتبط بشدة على الكروموسوم رقم ٢.

ب- يوجد ارتباط قوى بين جيني المقاومة لكل من فيرس موزايك البطيخ WMV وفيرس موزايك الزوكيني الأصفر ZYMV في القاوون.

ج- يوجد كذلك ارتباط قوى بين جينات المقاومة لكل من سلالة البطيخ لفيرس بقع البياض الحلقية PRSV-W، وفيرس موزايك الزوكيني الأصفر ZYMV، وفيرس موزايك البطيخ WMV، وفيرس موزايك البطيخ المغربى MWMV في الخيار (عن Hull ٢٠٠٢).

حالات خاصة بالمقاومة للأمراض النيماطودية

يتحكم في معظم حالات المقاومة المعروفة ضد النيماطودا الداخلية التطفل جيئاً واحداً رئيسياً، كما أن معظم تلك الحالات تكون فيها الإصابة (اختراق يرقات النيماطودا لجذور العائل) مصاحبة بتحلل موضعي شبيه بتفاعل فرط الحساسية. ولقد ظهرت بالفعل - في عديد من الحالات - عشائر نيماطودية كانت قادرة على إصابة النباتات الحاملة لجين المقاومة، كما يظهر في جدول (٨-٥).

جدول (٨-٥): بعض حالات المقاومة للنيماتودا التي ظهرت مقابلها عشائر نيماتودية قادرة على إصابتها (عن Castagnone-Serena ٢٠٠٢).

النوع النباتي	جين المقاومة	النوع النيماتودي
<i>Vigna unguiculata</i>	Rk	<i>Meloidogyne incognita</i>
<i>Solanum lycopersicum</i>	Mi	<i>M. arenaria</i> , <i>M. javanica</i> , <i>M. incognita</i>
<i>Solanum fendleri</i>	Rmc	<i>M. chitwoodii</i>
<i>Capsicum annum</i>	Me	<i>M. incognita</i>
<i>Solanum tuberosum</i>	H1	<i>Globadera rostochiensis</i>
<i>Beta spp.</i>	Hs1 ^{pro-1}	<i>Heterodera schachtii</i>
<i>Glycine max</i>	(كمية)	<i>H. glycines</i>

ولقد أمكن تحت الظروف المتحكم فيها في الصوبات انتخاب سلالات من *M. incognita* كانت قادرة على إصابة نباتات الطماطم الحاملة للجين Mi، مع تحقيق زيادة مضطربة في ضراوتها، ظهرت في صورة زيادة في أعداد الأفراد النيماتودية التي كانت قادرة على كسر جين المقاومة جيلاً بعد جيل. ولكن تجدر الإشارة إلى أن هذا الاختبار لم يكن ناجحاً لا مع كل عشائر النيماتودا التي درست ولا مع كل جينات المقاومة التي اختبرت.

إلا أن ذلك لا يعنى عدم ثبات أى مقاومة ضد النيماتودا، بل إن العكس هو الصحيح. ومن أكثر حالات المقاومة للنيماتودا - المعروفة - ثباتاً حالة الجين H1 المستول عن مقاومة البطاطس للنيماتودا *Heterodera rostochiensis* الذى استعمل على نطاق واسع في أصناف البطاطس منذ سبعينيات القرن العشرين دون أن تظهر عشائر نيماتودية قادرة على إصابتها (عن Castagnone-Sereno ٢٠٠٢).

هذا.. وتتوفر المقاومة لنيماتودا تعقد الجذور في عديد من الأصناف التجارية لمحاصيل الخضار، ومن أمثلة ذلك ما يلي:

وراثة المقاومة	مصدر المقاومة	المحصول
جين واحد سائد (Mi) لمقاومة الأنواع النيماطودية <i>M. incognita</i> ، و <i>M. javanica</i> ، و <i>M. arenaria</i>	VFN8، و Small Fry، و Anahu	الطماطم
جين واحد سائد لمقاومة <i>M. incognita</i>	Santanka	الفلنل
ثلاثة أزواج من الجينات لمقاومة <i>M. incognita</i>	Manoa، و Alabama No.1، و Wonder	الفاصوليا
جين واحد سائد (Rk) لمقاومة <i>M. incognita</i> ، و <i>M. javanica</i>	Mississippi Silver	اللوبيا
جين واحد سائد لمقاومة <i>M. incognita</i> ، و <i>M. javanica</i>		البطاطا

وحتى بداية ثمانينيات القرن العشرين كان يعرف أكثر من ٤٥٠ صنفاً نباتياً من ١٣ عائلة يحمل كل منها مقاومة لنوع واحد - على الأقل - من أنواع الجنس *Meloidogyne* (عن Fassuliotis ١٩٨٥، و Kalloo ١٩٨٨).