

بروتوكول تشخيصي 2: *Plum pox virus*

تركزت هذه الصفحة فارغة عمداً

المعيار الدولي رقم 27 بروتوكولات تشخيص الآفات الخاضعة للوائح

بروتوكول تشخيصي 2 :

Plum pox virus

(أعتمد في 2012، نشر في 2017)

المحتويات

1.	معلومات حول الآفة	ب ت 2-3
2.	معلومات تصنيفية	ب ت 2-4
3.	الكشف وتحديد الهوية	ب ت 2-4
1.3	الكشف بالطرق البيولوجية	ب ت 2-6
2.3	الكشف وتحديد الهوية بالطرق المصلية	ب ت 2-6
1.2.3	اختبار الممتصات المناعية المرتبطة بالإنزيمات غير المباشرة لشظيرة ثنائي الأجسام المضادة	ب ت 2-7
2.2.3	اختبار ممتصات المناعة المرتبطة بإنزيمات شظيرة ثنائي الأجسام المضادة	ب ت 2-7
3.3	الكشف وتحديد الهوية بالطرق الجزيئية	ب ت 2-8
1.3.3	النسخ العكسي - تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل (RT-PCR)	ب ت 2-8
2.3.3	النسخ العكسي للأسر المناعي - تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل	ب ت 2-9
3.3.3	النسخ العكسي التعاوني - تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل (Co-RT-PCR)	ب ت 2-9
4.3.3	تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل للنسخ العكسي (RT-PCR) في الوقت الحقيقي	ب ت 2-11
4	تحديد هوية السلالات	ب ت 2-14
1.4	التحديد المصلي لهوية السلالات	ب ت 2-15
2.4	التحديد الجزيئي لهوية السلالات	ب ت 2-15
1.2.4	تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل للنسخ العكسي (RT-PCR)	ب ت 2-15
2.2.4	النسخ العكسي للأسر المناعي - تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل	ب ت 2-16
3.2.4	النسخ العكسي التعاوني - تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل	ب ت 2-16
4.2.4	تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل للنسخ العكسي في الوقت الحقيقي	ب ت 2-16

5.	السجلات.....	ب ت 2-18
6	نقاط الاتصال للحصول على معلومات إضافية.....	ب ت 2-19
7	الاعتراف والشكر.....	ب ت 2-19
8	المراجع.....	ب ت 2-19

1. معلومات حول الآفة

الشاركا (جدري الخوخ) هو أحد أخطر أمراض فاكهة النواة. وهذا المرض الذي يسببه فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) يؤثر على النباتات المنتجة لجنس برونوس (*Prunus*). وهو يتسبب في إحداث أضرار كبيرة لفاكهة المشمش (*P. armeniaca*)، والبرقوق الأوروبي (*P. domestica*)، والبرقوق الياباني، والخوخ (*P. salicina* و *P. persica*) لأنه يقلل من الجودة ويتسبب في سقوط الثمرة قبل نضجها. وتشير التقديرات إلى أن تكاليف مكافحة الشاركا في جميع أنحاء العالم منذ سبعينات القرن الماضي تزيد على 10 000 مليون يورو.

وتم الإبلاغ لأول مرة عن الإصابة بالشاركا في بلغاريا في الفترة 1917-1918 وتم وصفه بأنه مرض فيروسي في عام 1932. وانتشر الفيروس منذ ذلك الحين بشكل مطرد في أنحاء كبيرة من أوروبا وحول حوض البحر المتوسط والشرق الأدنى والأوسط. وظهر الفيروس بتوزيع محدود في أمريكا الجنوبية وأمريكا الشمالية وآسيا (منظمة وقاية النباتات في أوروبا والبحر المتوسط، 2006؛ والمركز الدولي للزراعة والعلوم البيولوجية، 2011).

وفيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) هو أحد أفراد جنس *Potyvirus* في عائلة فيروسات *Potyviridae*. وجسيمات الفيروس عبارة عن عصيات مرنة تبلغ نحو 700 نانو متر $\square$ 11 نانو متر وهي مكونة من جزيء من الرنا الوحيدة الجديلة وتضم نحو 10 000 نيوكليوتيد يغطيها نحو 2000 وحدة فرعية من غطاء بروتيني وحيد (García and Cambra, 2007). وينتقل فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) في الحقول لفترة وجيزة عن طريق حشرة المن، ولكن حركة المواد النباتية المصابة المنتشرة تمثل الطريقة الرئيسية التي ينتشر بها الفيروس على مسافات بعيدة.

ويمكن، حالياً، تصنيف عزلات فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) إلى سبعة أنواع أو سبع سلالات: D (Dideron)، M (Marcus)، C (Cherry)، EA (El Amar)، W (Winona) ومتحدة (Rec (Recombinant) و (Turkish) T (Candresse and Cambra, 2006 James and Glasa, 2006 Ulubaş Serçe et al., 2009). وتنتمي معظم عزلات فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) للنوعين D و M. والسلالتين D و M لفيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) يمكن أن تصيبا بسهولة المشمش والبرقوق، ولكنهما تتباينان في قدرتهما على إصابة أنواع الخوخ. وتتباين السلالات من حيث القدرة الإراضية؛ وعلى سبيل المثال فإن عزلات M تسبب عموماً أوبئة أسرع وأعراضاً أشد مما تسببه عزلات D في *P. armeniaca* و *P. domestica* و *P. Persica* أما عزلات EA فهي تقتصر جغرافياً على مصر ولا يتاح سوى القليل من المعلومات عن تأثيراتها الوبائية وخصائصها البيولوجية. وقد تم تحديد عدد من عزلات الفيروس التي تصيب نوعي الكرز الحامضي (*P. cerasus*) والكرز الحلوى (*P. avium*) في العديد من البلدان الأوروبية مؤخراً. وتشكل هذه العزلات نوعاً مميزاً وتم تعريفه بأنه PPV-C. وتم عزل نوع غير عادي من فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) من البرقوق الأوروبي (*P. domestica*) في كندا (PPV-W) وهو يمثل نوعاً مختلفاً من فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*). وإضافة إلى ذلك فإن الأنواع الناجمة عن الاتحاد الطبيعي بين النوعين D و M لفيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) تسمى PPV-Rec وتتسم بسلوك وبائي مماثل للنوع D. وأفادت التقارير بوجود نوع جديد من عزلات recombinant في تركيا (النوع T).

ويمكن الحصول على معلومات إضافية عن فيروس جذري الخوخ (*Plum pox virus*)، بما في ذلك الرسوم التوضيحية لأعراض المرض، من Barba et al. (2011) والمركز الدولي للزراعة والعلوم البيولوجية (2011)، ومنظمة وقاية النباتات في أوروبا والبحر المتوسط (2006) García and Cambra (2007) و PaDIL (2011).

2. معلومات تصنيفية

الاسم:	فيروس جذري الخوخ (<i>Plum pox virus</i>) (اختصاراً PPV)
المرادف:	فيروس الشاركا
الوضع التصنيفي:	Potyvirus ، Potyviridae
الأسماء الشائعة:	الشاركا، جذري الخوخ (البرقوق).

3. الكشف وتحديد الهوية

في الظروف الطبيعية، يصيب فيروس جذري الخوخ (*Plum pox virus*) بسهولة أشجار الفاكهة من جنس شجرة *Prunus* المستخدمة كأنواع تجارية أو فسائل جذرية: فأنواع المشمش، والبرقوق الأوروبي والياباني، والخوخ، والخوخ البري الصيني (*P. davidiana*)، وكريز المحلب (*P. mahaleb*)، وبرقوق ماريانا (*P. marianna*)، وبرقوق الميروبلان (*P. cerasifera*). وقد يصاب في بعض الأحيان الكرز الحامض والحلو، واللوز (*P. dulcis*). كما يصيب الفيروس الكثير من أنواع فاكهة *Prunus* البرية أو المستخدمة في الزينة من قبيل الكريز الكندي (*P. besseyi*)، وكرز الرمال الأرجواني الأوراق (*P. cistena*)، واللوز القزمي (*P. glandulosa*)، والإجاص (*P. insititia*)، وكرز الغار (*P. laurocerasus*)، والبرقوق البري الشائك (*P. spinosa*)، وكريز نانكينغ (*P. tomentosa*)، واللوز الزهري (*P. triloba*). وفي ظروف التجارب، يمكن نقل فيروس جذري الخوخ (*Plum pox virus*) ميكانيكياً إلى عدة أنواع من *Prunus spp* والعديد من النباتات العشبية (*benthamiana*, *N. glutinosa*, *Arabidopsis thaliana*, *Chenopodium foetidum*, *Nicotiana*, *N. clevelandii* and *Pisum sativum*).

وقد تظهر أعراض فيروس جذري الخوخ (*Plum pox virus*) على الأوراق، والخلفات، واللحاء، والتويجات، والثمار، والنواة. والمعتاد أن تظهر الأعراض بوضوح على الأوراق في بداية موسم النمو، وتشمل الأعراض ظهور لون أخضر فاتح خفيف؛ وظهور بقع أو خطوط أو حلقات مصفرة؛ وزوال لون العروق أو اصفرارها؛ أو حتى تشوه الأوراق. وبعض هذه الأعراض التي تظهر على الأوراق تشبه الأعراض التي تسببها فيروسات أخرى مثل فيروس التبرقش النطاقي على البرقوق الأمريكي (*American plum line pattern virus*). ومن أعراض النوع *Prunus cerasifera* cv. GF 31 ظهور تغلن بني بلون الصدا وتشقق اللحاء. ويمكن أن تظهر أعراض الأزهار في التويجات (زوال اللون) في بعض أنواع الخوخ عندما تصاب بفيروس جذري الخوخ (*Plum pox virus*) من سلالة PPV-M أو في بروزوبيس جلاندولوسا (*P. glandulosa*) المصابة بفيروس جذري الخوخ (*Plum pox virus*) من سلالة PPV-D. وتظهر على الثمار المصابة بقع صفراء أو حلقات أو أشكال طويلة ذات لون أصفر فاتح. وقد تشوه الثمار أو تصبح غير منتظمة في شكلها وتتكون عليها مناطق بنية أو نخرية تحت الحلقات الباهتة. وبعض التشوهات التي تصيب الفاكهة وخاصة *P. armeniaca* و *P. domestica*، تشبه التشوهات الناجمة عن الإصابة بفيروس بقع الشحوب اليخضوري في أوراق التفاح. وقد يظهر على الثمار المصابة اسمرار داخلي وتصفُّغ لب الثمرة وانخفاض جودتها. وفي الحالات الشديدة، تسقط الثمار المصابة قبل

الأوان من الأشجار. ويظهر عموماً على ثمار الأنواع المبكرة النضج أعراض أوضح من الأعراض التي تظهر على الأنواع المتأخرة النضج. وتظهر على نواة ثمار *P. armeniaca* المريضة حلقات أو بقع باهتة نمطية. ولا يمكن تسويق الكحول أو المواد الروحية المنتجة من الثمار المصابة بسبب نكهتها غير المستساغة. وتطور المرض وكثافته يتوقفان بقوة على النبات المضيف والأحوال المتاخمة؛ ومثال ذلك أن الفيروس قد يبقى كامناً لعدة سنوات في المناخ البارد.

يعرض المعيار الدولي 31 من المعايير الدولية لتدابير الصحة النباتية إرشادات عامة بشأن أخذ العينات (منهجيات أخذ العينات من الشحنت). ومن الأساس اختيار العينات الملائمة لاكتشاف جذري الخوخ. وينبغي، في أخذ العينات، مراعاة بيولوجية الفيروس والأحوال المناخية المحلية، وخاصة أحوال الطقس خلال موسم النمو. وإذا ظهرت الأعراض المعتادة، تُجمع الزهور أو الأوراق أو الثمار التي تظهر عليها الأعراض. وأما في النباتات التي بدون أعراض فينبغي أخذ العينات من الأغصان التي لا يقل عمرها عن سنة واحدة وبها أوراق ناضجة أو أوراق متسعة تماماً من وسط كل غصن من الأغصان الرئيسية (لا يمكن التعويل على الكشف في الخلفات التي يقل عمرها عن سنة). وينبغي جمع العينات من أربعة مواقع مختلفة على الأقل (أربعة فروع أو أربع أوراق على سبيل المثال) في كل نبات؛ وهذا حرج في أهميته نظراً للتوزيع غير المتساوي للفيروس. وينبغي تلافي جميع العينات في الأشهر التي تبلغ فيها درجات الحرارة أعلى معدلاتها. ومستوى التعويل على الاختبارات المجراة على عينات تم جمعها في الخريف يقل عن مستواه بالنسبة للعينات التي تم أخذها في باكورة الربيع. ويفضل جمع المادة النباتية من الأجزاء الداخلية لظلة الشجرة. وفي وقت الربيع، يمكن أخذ العينات من الأزهار أو الأغصان الصغيرة التي تنتشر فيها الأوراق تماماً أو التي تحمل الثمار. وفي وقت الصيف والخريف، يمكن استخدام الأوراق الناضجة وقشور الثمار الناضجة التي يتم جمعها من الحقول أو أماكن التغليف لتحليلها. ويمكن تخزين الأزهار والأوراق والأغصان وقشور الفاكهة عند درجة حرارة 4 مئوية لمدة لا تزيد على 10 أيام قبل معالجتها. ويمكن تخزين الفاكهة لمدة شهر واحد عند درجة 4 مئوية قبل معالجتها. وفي الشتاء، يمكن اختيار البراعم المسبوتة أو أنسجة اللحاء من الجزء القاعدي للأغصان أو الخلفات أو الفروع أو المهاميز الكاملة.

ويمكن كشف فيروس جذري الخوخ (*Plum pox virus*) باستخدام الاختبارات البيولوجية أو المصلية أو الجزيئية؛ ويقتضي تحديد هوية الفيروس اختباراً مصلياً أو جزيئياً. والاختبار المصلي أو الجزيئي هو المقتضى الأدنى لكشف وتحديد هوية الفيروس (وذلك مثلاً أثناء التشخيص الروتيني لآفة منتشرة على نطاق واسع في بلد ما). وفي الحالات التي تشترط فيها المنظمة القطرية لوقاية النباتات الاطمئنان إلى مدى أبعد بالنسبة لتحديد هوية الفيروس (مثل كشف الفيروس في منطقة غير معروف أنه يتواجد فيها أو كشفه في شحنة صادرة عن بلد من المعلن أنها خالية من الفيروس) فإنه يجوز إجراء اختبارات إضافية. وينبغي، حيثما تم تحديد هوية الفيروس في المرة الأولى باستخدام طريقة جزيئية، أن تستخدم الاختبارات التالية — تقنيات مصلية والعكس بالعكس. كما يجوز إجراء اختبارات إضافية لتحديد سلالة الفيروس الموجود. وفي جميع الحالات، يجب أن تشمل الاختبارات ضوابط إيجابية وسلبية. وتبين الأقسام التالية التقنيات الموصى بها.

يجوز في بعض الظروف (مثلاً أثناء التشخيص الروتيني لآفة منتشرة على نطاق واسع في بلد ما) اختبار نباتات متعددة في الوقت نفسه باستخدام عينة مجمعة من عدد من النباتات. ويتوقف القرار الخاص باختبار نباتات فردية أو متعددة على مدى تركيز الفيروس في النباتات ودرجة الاطمئنان التي تطلبها المنظمة القطرية لوقاية النباتات.

وفي هذا البروتوكول التشخيصي، توصف الطرق (بما في ذلك الإشارة إلى الأسماء التجارية) عند نشرها حيث إنها تحدد المستوى الأصلي للحساسية أو التخصص و/أو التكرار المتحقق. واستخدام أسماء المواد الكيميائية في بروتوكولات التشخيص هذه لا يعني المصادقة عليها واستبعاد بعضها الآخر التي قد تكون مناسبة. ويمكن مواءمة الطرائق المخبرية المعروضة في البروتوكولات للمعايير الخاصة بمختبرات فردية، شريطة أن تكون مجازة تماماً.

1.3 الكشف بالطرق البيولوجية

والنباتات الدالة الرئيسية المستخدمة لفهرسة الفيروس هي فسائل الصنف *P. persica* و *P. cerasifera* cv. GF31 و *P. tomentosa* cv. GF305، و *P. persica* × *P. davidiana* cv. Nemaguard، ويتم الحصول على النباتات الدالة من البذور، حيث تزرع في خليط من التربة الجيدة الصرف ويتم الاحتفاظ بها في صوبة مقاومة للحشرات في درجة حرارة تتراوح بين 18 و 25 درجة مئوية حتى تكبر بدرجة تكفي لطعمها (يصل ارتفاعها في العادة إلى 25-30 سنتيمتراً ويتراوح قطرها بين 3 و 4 ملمترات). ويمكن، كبديل، تطعيم فسائل أخرى من فاكهة *Prunus* بطعم من النباتات الدالة. ويجب طعم النباتات الدالة باستخدام الطرق التقليدية مثل طعم البراعم (Desvignes, 1999)، باستخدام ما لا يقل عن أربع نسخ متكررة لكل نبات دال. ويتم الاحتفاظ بالنباتات الدالة المطعمة في نفس الظروف، ويتم تقليصها بعد ثلاثة أسابيع بحيث لا يزيد ارتفاعها عن بضعة سنتيمترات فوق الطعمة العلوية (Gentit, 2006). وينبغي معاينة النباتات المطعمة لمراقبة الأعراض لمدة 6 أسابيع على الأقل. ويلاحظ ظهور الأعراض، وبخاصة خطوط وأشكال صفراء، على النمو الجديد بعد 3-4 أسابيع، ويجب مقارنتها بالضوابط الإيجابية والصحية. ويمكن الاطلاع على صور للأعراض الناجمة عن الفيروس التي تظهر على النباتات الدالة (1997; Damsteeg et al. 2007) و (Gentit 2006).

ولا توجد أي بيانات كمية منشورة عن تخصص التطعيم أو حساسيته أو موثوقيته. وتستخدم الطريقة على نطاق واسع في نظم إصدار الشهادات وتعتبر طريقة حساسة للكشف. على أن هذه الطريقة ليست اختباراً سريعاً (يتطلب ظهور الأعراض عدة أسابيع بعد التطعيم)، ولا يمكن استخدامها إلا في اختبار أشجار التطعيم حيث تتطلب مرافق متخصصة من قبيل الصوب التي يتم فيها التحكم بدرجات الحرارة، وقد تختلط الأعراض المشاهدة مع أعراض العوامل القابلة للانتقال بواسطة التطعيم. فضلاً عن ذلك، هناك سلالات لا تظهر عليها الأعراض ومن ثم لا يمكن كشفها على النباتات الدالة.

2.3 الكشف وتحديد الهوية بالطرق المصلية

اختبارات الممتصات المناعية المرتبطة بالإنزيمات مستصوبة بدرجة كبيرة في فحص عدد كبير من العينات. ولتجهيز العينة على سبيل المثال، يوزن 0.2 إلى 0.5 غرام تقريباً من المادة النباتية الطازجة وتقطع إلى أجزاء صغيرة وتوضع في أنبوب ملائم أو كيس بلاستيكي. وتتم مجانسة العينة بمعدل لدء الاستخلاص يبلغ 4-10 ملليلترات (2:1 v/w) باستخدام جهاز كهربائي لمجانسة الأنسجة بوليكترون (Kinematic) أو أي جهاز مشابه. ويمكن بدلاً من ذلك مجانسة العينة أو مدحاة يدوية، أو مطرقة، أو أداة أخرى مماثلة. ويتألف عامل درء الاستخلاص من محلول ملحي مدروء بالفوسفات pH 7.2-7.4 (PBS) يحتوي على 2 في المائة من بولي فينيل بيروليدون و 0.2 في المائة من ديثيو كاربامات ثنائي إيثيل الصوديوم (Cambra et al., 1994)، أو عامل درء بديل يكون قد تم التحقق منه بالصورة الملائمة. وينبغي مجانسة المادة النباتية تماماً واستخدامها طازجة.

1.2.3 اختبار الممتصات المناعية المرتبطة بالإنزيمات غير المباشرة لشظيرة ثنائي الأجسام المضادة

اختبار الممتصات المناعية المرتبطة بالإنزيمات غير المباشرة لشظيرة ثنائي الأجسام المضادة (DASI-ELISA)، الذي يسمى أيضاً شظيرة ثلاثي الأجسام المضادة (TAS-ELISA)، ينبغي إجراؤه وفقاً لما جاء في (Cambra et al., 1994) باستخدام جسم مضاد محدد أحادي الكلون مثل 5B-IVIA وفقاً للتعليمات المحددة من الجهة الصانعة.

ويعتبر 5B-IVIA في الوقت الراهن الجسم المضاد الأحادي الكلون الوحيد الذي أثبت أنه يكتشف جميع سلالات فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*)، ويحقق ذلك بدرجة كبيرة من الموثوقية والتخصص والحساسية (Cambra et al., 2006a). وفي اختبار حلقي (DIAGPRO) أجراه 17 مختبراً باستخدام مجموعة من 10 عينات مصابة بفيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) (من سلالة PPV-D، PPV-M، وPPV-D+M) وعينات سليمة من فرنسا وأسبانيا، كانت طريقة DASI-ELISA باستخدام الجسم المضاد الأحادي الكلون 5B-IVIA دقيقة بنسبة 95 في المائة (عدد النتائج السلبية الصحيحة والنتائج الإيجابية الصحيحة المشخصة بالتقنية/عدد العينات المختبرة). وكانت هذه الدقة أكبر من الدقة التي تحققت سواء باستخدام تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل للنسخ العكسي لأسر المناعة (IC-RT-PCR) التي بلغت 82 في المائة، أو طريقة تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل للنسخ العكسي التعاوني (Co-RT-PCR) التي بلغت 94 في المائة (Cambra et al., 2006b Olmos et al., 2007). وبلغت النتائج السلبية الصحيحة (عدد النتائج السلبية الصحيحة المشخصة بالتقنية/عدد النباتات السليمة) المحددة من خلال DASI-ELISA باستخدام الجسم المضاد الأحادي الكلون 5B-IVIA ما نسبته 99 في المائة مقارنة بتفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل للنسخ العكسي في الوقت الحقيقي باستخدام الحمض النووي المنقي (89.2 في المائة) أو العينات المبقة (98 في المائة) أو IC-RT-PCR للأسر المناعي (96.1 في المائة). كما أشار Capote et al. (2009) إلى وجود احتمال بنسبة 98.8 في المائة في أن تكون النتيجة الإيجابية المتحققة في الشتاء من خلال DASI-ELISA باستخدام الجسم المضاد الأحادي الكلون 5B-IVIA نتيجة صحيحة.

2.2.3 اختبار ممتصات المناعة المرتبطة بإنزيمات شظيرة ثنائي الأجسام المضادة

ينفذ النظام التقليدي أو نظام بيوتين/ستريبتافيدين لشظيرة ثنائي الأجسام المضادة DAS-ELISA باستخدام الأطقم القائمة على الجسم المضاد المحدد الأحادي الكلون 5B-IVIA أو الأجسام المضادة المتعددة الكلون التي ثبت أنها تكتشف جميع سلالات فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) بدون تفاعلات تبادلية مع الفيروسات أو المواد النباتية الأخرى (Cambra et al., 2006a; Capote et al., 2009). وينبغي إجراء الاختبار وفقاً لتعليمات الجهة الصانعة.

وفي حين أن الجسم المضاد الأحادي الكلون 5B-IVIA يكتشف بطريقة محدّدة وحساسة وموثوقة جميع سلاسلات فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) فإن بعض الأجسام المضادة الأحادية الكلون ليست محددة وتتسم بحساسية محدودة (Cambra et al., 1994 Cambra et al., 2006a). ولذلك من المستصوب استخدام طرق إضافية في الحالات التي تكون الأجسام المضادة المتعددة الكلون قد استخدمت فيها للاختبار وعندما تشترط المنظمة القطرية لوقاية النباتات ثقة إضافية في تحديد هوية فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*).

3.3 الكشف وتحديد الهوية بالطرق الجزيئية

الطرق الجزيئية التي تستخدم تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل للنسخ العكسي قد تكون أكثر تكلفة و/أو تستغرق وقتاً أطول من التقنيات المصلية، وبخاصة في الاختبارات الواسعة النطاق. على أن الطرق الجزيئية، وبخاصة طريقة RT-PCR في الوقت الحقيقي، تُعد عموماً أكثر حساسية من التقنيات المصلية. كما أن استخدام RT-PCR في الوقت الحقيقي يساعد أيضاً على تلافي الحاجة إلى أي معالجة في مرحلة ما بعد التضخيم (مثل الارتحال الكهربائي للهلام) ولذلك فإنها أسرع واحتمالات الإصابة فيها بالتلوث أقل من طريقة PCR التقليدية.

وباستثناء طريقة IC-RT-PCR (التي لا يلزم فيها عزل الرنا RNA)، فإن استخلاص الرنا ينبغي إجراؤه باستخدام البروتوكولات التي تم التحقق منها بشكل ملائم. وينبغي وضع العينات في أكياس بلاستيكية لتجنب التلوث المتبادل بينها خلال عملية الاستخلاص. وبدلاً من ذلك، يمكن في طريقة RT-PCR في الوقت الحقيقي وضع المستخلصات النباتية المبقعة أو أجزاء النسيج المطبوع على ورق متشرب أو أغشية من النيلون وتحليلها باستخدام RT-PCR في الوقت الحقيقي (Olmos *et al.*, 2005 Osman and Rowhani, 2006; Capote *et al.*, 2009). ولا يوصى باستخدام العينات المبقعة أو الأنسجة المطبوعة في PCR التقليدية بسبب قلة حساسيتها مقارنة بطريقة RT-PCR في الوقت الحقيقي.

وتحدد كل طريقة حجم العينة المستخلصة التي ينبغي استخدامها كوحدة معيارية. والحد الأدنى للتركز اللازم لكشف فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) يتباين، تبعاً لحساسية الطريقة المستخدمة، على النحو التالي: طريقة RT-PCR يبلغ التركيز في وحدة الرنا المعيارية 100 fg في مليلتر؛ طريقة Co-RT-PCR. يبلغ التركيز في الرنا المعيارية 1 fg في 1 مليلتر؛ وطريقة RT-PCR في الوقت الحقيقي، يبلغ التركيز في وحدة الرنا المعيارية 2 fg مليلتر.

1.3.3 النسخ العكسي - تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل (RT-PCR)

بادئات RT-PCR المستخدمة في هذا الاختبار هي بادئات Wetzal *et al.* (1991)

P1 (5'-ACC GAG ACC ACT ACA CTC CC-3')

P2 (5'-CAG ACT ACA GCC TCG CCA GA-3')

أو بادئات Levy، Hadidi (1994):

3'NCR sense (5'-GTA GTG GTC TCG GTA TCT ATC ATA-3')

3'NCR antisense (5'-GTC TCT TGC ACA AGA ACT ATA ACC-3')

ويتكون خليط التفاعل البالغ 25 ميكرو لتر من: 1 ميكرو مولار من كل بادئة (P1/P2) أو الزوج البادئ (3'NCR)، و250 ميكرو مولار من dNTPs، ووحدة واحدة من إنزيم النسخ العكسي AMV، و0.5 من وحدات إنزيم بلمرة الدنا Taq، و2.5 ميكرو لتر 10× عامل درء إنزيم البلمرة Taq، و1.5 ملي مولار من كلوريد الماغنيزيوم MgCl₂، و0.3 في المائة من Triton X-100 ووحدة رنا معيارية من مستوى 5 ميكرو لتر. وأجري التفاعل في جهاز تدوير حراري في الظروف التالية: 45 دقيقة عند درجة حرارة 42 درجة مئوية، ودقيقتان عند درجة حرارة 94 درجة مئوية، و40 دورة في 30 ثانية عند درجة حرارة 94 درجة مئوية، وفي 30 ثانية سواء عند درجة حرارة 60 درجة مئوية (البادئتان P1/P2) أو عند درجة حرارة 62 مئوية (البادئات 3'NCR)، ودقيقة واحدة عند درجة حرارة 72 درجة مئوية، ويعقب ذلك تمديد نهائي لمدة 10 دقائق عند درجة حرارة 72 درجة مئوية. وتُحلل نواتج PCR بواسطة الارتحال الكهربائي للهلام. وتولد البادئات P1/P2 و3'NCR 243 زوجاً قاعدياً و220 أمبليكون على التوالي.

وتم تقييم طريقة (Wetzel et al., 1991) عن طريق اختبار عزلات فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) من مناطق البحر المتوسط (قبرص، ومصر، وفرنسا، واليونان، وأسبانيا، وتركيا). وتمكن الاختبار من اكتشاف 20 جزءاً من الرنا الفيروسي، أي ما يقابل 2000 جزيئاً فيروسياً (Wetzel et al., 1991)، وتم تقييم طريقة Hadidi و Levy (1994) باستخدام عزلات فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) من مصر، وفرنسا، وألمانيا، واليونان، والمجر، وإيطاليا، وأسبانيا، ورومانيا.

2.3.3 النسخ العكسي للأسر المناعي – تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل

ينبغي إجراء مرحلة الأسر المناعي وفقاً لما حدده (Wetzel et al., 1992)، باستخدام نسخ النبات المستخلص مثلما في القسم 2-3 مع استعمال أنابيب أو أكياس بلاستيكية فردية لتجنب التلوث.

ويتم تحضير محلول (1 ميكرو غرام مللي لتر⁻¹) من الأجسام المضادة المتعددة الكلون أو الجسم المضاد المحدد الأحادي الكلون لفيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) (5B-IVIA) في الدارئ الكربوني pH 9.6. ويضاف 100 ميكرو لتر من الأجسام المضادة المخففة في أنابيب طرد مركزي دقيقة PCR وتحضن عند درجة 37 مئوية لمدة 3 ساعات. وتغسل الأنابيب مرتين باستخدام الماء الخالي من الريبونيكليس. وينقى 100 ميكرو لتر من المستخلص النباتي (انظر القسم 2-3) عن طريق الطرد المركزي (5 دقائق بمعدل 15 500 □ غرام)، ويضاف الناتج إلى أنابيب PCR المغطاة. ويترك لمدة ساعتين على الثلج أو في درجة حرارة 37 مئوية. وتغسل الأنابيب ثلاث مرات باستخدام 150 ميكرو لتر من محلول التعقيم PBS-Tween. ويتم تحضير خليط تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل للنسخ العكسي كما هو مبين في القسم 1-3-3 باستخدام بادئات (Wetzel et al., 1992)، ويضاف مباشرة إلى أنابيب PCR المغطاة. ويتم إجراء التضخيم حسب ما هو مبين في القسم 1-3-3.

تتطلب طريقة IC-RT-PCR استخدام أجسام مضادة محددة، وإن كانت طرق التقييد المباشر قد تزيل هذا المتطلب. وتم التحقق من طريقة IC-RT-PCR باستخدام الجسم المضاد الأحادي الكلون 5B-IVIA في اختبار حلقي (DIAGPRO) كشف عن دقة بنسبة 82 في المائة في اكتشاف فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) (Cambra et al., 2006c; Olmos et al., 2007). وأشار (Capote et al., 2009) إلى وجود احتمالات بنسبة 95.8 في المائة بأن تكون النتيجة الإيجابية التي تحققها طريقة IC-RT-PCR في الشتاء باستخدام الجسم المضاد الأحادي الكلون 5B-IVIA نتيجة إيجابية صحيحة.

3.3.3 النسخ العكسي التعاوني – تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل (Co-RT-PCR)

بادئات RT-PCR المستخدمة في هذا الاختبار (Co-RT-PCR) هي بادئات (Olmos et al., 2002):

البادئة الداخلية P1 (5'-ACC GAG ACC ACT ACA CTC CC-3')

البادئة الداخلية P2 (5'-CAG ACT ACA GCC TCG CCA GA-3')

البادئة الخارجية P10 (5'-GAG AAA AGG ATG CTA ACA GGA-3')

البادئة الخارجية P20 (5'-AAA GCA TAC ATG CCA AGG TA-3')

ويتكون خليط التفاعل المؤلف من 25 ميكرو لتر من الآتي: 0.1 ميكرو مولار من بادئات P1 و P2، و 0.05 ميكرو مولار من بادئات P10 و P20، و 400 ميكرو مولار dNTPs، و وحدتان من إنزيم النسخ العكسي AMV، ووحدة واحدة من إنزيم البلمرة Taq DNA، و 2 ميكرو لتر 10 دارئ التفاعل، و 3 مللي مولار كلوريد الماغنيزيوم $MgCl_2$ و 5 في المائة من سلفوكسيد ثنائي المتيل (DMSO)، و 0.3 في المائة من Triton X-100. و 5 ميكرو لترات من وحدة الرنا المعيارية. ويتم إجراء تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل للنسخ العكسي في ظروف التدوير الحراري التالية:

45 دقيقة في درجة حرارة 42 مئوية، ودقيقتان في درجة حرارة 94 مئوية، و 60 دورة لمدة 15 ثانية عند درجة حرارة 94 درجة مئوية، و 15 ثانية عند درجة حرارة 50 درجة مئوية، و 30 ثانية عند درجة حرارة 72 درجة مئوية ويعقبها تمديد نهائي لمدة 10 دقائق عند درجة حرارة 72 درجة مئوية حرارة الغرف.

ويقترن تفاعل RT-PCR بكشف لوني للأمبليكونات باستخدام مسبار عام لفيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) يسمى 3' digoxigenin ويشار إليه بالرمز (DIG-3') (5'-TCG TTT ATT TGG CTT GGA TGG AA-DIG-3')، على النحو التالي. يتم تحويل الدنا المكمل (cDNA) المضخم عند درجة حرارة 95 درجة مئوية لمدة 5 دقائق ويوضع فوراً على الثلج. ويوضع 1 ميكرو لتر من العينة على غشاء من النايلون. ويجفف الغشاء في درجة حرارة الغرفة ويتم الربط التصالبي بالتعريض للأشعة فوق البنفسجية لمدة 4 دقائق بمعدل 254 نانو متر. ولإجراء التهجين الأولي، يوضع الغشاء في أنبوب تهجين عند درجة حرارة 60 درجة مئوية لمدة ساعة واحدة باستخدام دارئ تهجين قياسي. ويترك المحلول ويتم التهجين عن طريق مزج المسبار 3'DIG باستخدام دارئ تهجين قياسي بتركيز نهائي مقداره 10 Pmol مللي لتر⁻¹، قبل وضعه في حاضنة لمدة ساعتين عند درجة حرارة 60 درجة مئوية. ويغسل الغشاء مرتين لمدة 15 دقيقة في درجة حرارة الغرفة باستخدام 2 محلول غسل ومرتين لمدة 15 دقيقة في درجة حرارة الغرفة باستخدام 0.5 محلول غسل. ويعادل الغشاء لمدة دقيقتين في دارئ الغسل قبل نقعه لمدة 30 دقيقة في محلول معوق معقم بمعدل (1 غرام من كاشف كيميائي معوق مذاب في 55 مليلتر من دارئ من حمض الماليك) 1 في المائة. ويوضع الغشاء في حاضنة في درجة حرارة الغرفة مع الأجسام المضادة المترافقة لأنزيمات الفوسفاتاز القلوية المضادة للديغوكسيجينين بتركيز مقداره 1 إلى 5 000 (150 وحدة لكل لتر⁻¹) في محلول معوق بمعدل 1 في المائة (وزن/حجم) لمدة 30 دقيقة. ويغسل الغشاء مرتين لمدة 15 دقيقة بدارئ الغسيل، وتتم معادلته لمدة دقيقتين بدارئ الكشف (100 مللي مولار من كلوريدات الميثان الأميني، 100 مللي مولار من كلوريد الصوديوم، وأس هيدروجيني معدله 9.5). ويتم تحضير محلول الطبقة التحتية عن طريق مزج 45 ميكرو لتر من محلول NBT (75 مللي غرام مللي لتر⁻¹ من ملح تترازوليوم النيتروجين الأزرق في 70 في المائة (حجم/حجم) من ثنائي متيل أميد النمل) و 35 ميكرو لتر من محلول BCIP (50 مللي غرام مللي لتر⁻¹ من ملح توليدنيوم فسفات بروم خماسي - كلور رباعي - إندوليل ثلاثي في 100 في المائة من ثنائي متيل أميد النمل) في 10 مللي لتر من دارئ الكشف. وبعد وضعه في حاضنة لمدة ساعة مع الطبقة التحتية، يوقف التفاعل عن طريق الغسل بالماء.

وهذه الطريقة تزيد في حساسيتها 100 مرة عن طريقة RT-PCR باستخدام اختبار (Olmos, 1991) (Wetzel et al., 2002) Bertolini and Cambra. وتم التحقق من هذه الطريقة من خلال الاختبار الحلقي (DIAGPRO) وحققت دقة بنسبة 94 في المائة (Cambra et al., 2006c; Olmos et al., 2007).

4.3.3 تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل للنسخ العكسي (RT-PCR) في الوقت الحقيقي

يمكن إجراء RT-PCR في الوقت الحقيقي باستخدام TaqMan، أو SYBR Green I. وتم وصف طريقتي TaqMan للكشف العام عن فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) (Schneider et al., 2004; Olmos et al., 2005). والبادئات ومسبار TaqMan المستخدمة في الاختبار الأول هي التي أشار إليها (Schneider et al. 2004):

البادئة الأمامية (5'-CCA ATA AAG CCA TTG TTG GAT C-3')

البادئة العكسية (5'-TGA ATT CCA TAC CTT GGC ATG T-3')

مسبار TaqMan (5'-FAM-CTT CAG CCA CGT TAC TGA AAT GTG CCA-TAMRA-3').

ويتكون خليط التفاعل البالغ 25 ميكرو لتر من الآتي: 1 خليط تفاعل (0.2 مللي مولار من كل dNTP، و 1.2 مللي مولار من كبريتات ماغنيزيوم $MgSO_4$)، و 200 نانو مولار من البادئات الأمامية والعكسية، و 100 نانو مولار من مسبار TaqMan، 4.8 مللي مولار من كبريتات الماغنيزيوم $MgSO_4$ ، و 0.5 ميكرو لتر من خليط Platinum® RT/Taq في الوقت الحقيقي (RT-PCR الخطوة الواحدة Superscript™ مع Taq Platinum®) (طاقم Invitrogen¹). و 5 ميكرو لتر من قالب الرنا. ويتم إجراء RT-PCR في جهاز تدوير حراري في الظروف التالية: 15 دقيقة عند درجة حرارة 52 مئوية، و 5 دقائق عند درجة حرارة 95 مئوية، و 60 دورة بمعدل 15 ثانية عند درجة حرارة 95 مئوية، و 30 ثانية عند درجة حرارة 60 مئوية. وتحلل نواتج PCR في الوقت الحقيقي وفقاً لتعليمات الجهة الصانعة للمعدات.

وتم تقييم طريقة (Schneider et al. 2004) عن طريق اختبار عزلات فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) المأخوذة من الولايات المتحدة، وسلالات PPV-C، و PPV-D، و PPV-EA، و PPV-M، وثمانية أنواع فيروسية أخرى. وكانت هذه الطريقة محدّدة وقادرة على أن تكتشف باستمرار 10-20 جزءاً من الرنا الفيروسي (Schneider et al. 2004) كما يمكن لهذه الطريقة أن تكتشف فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) في عدد من العوائل وفي أوراق وسيقان وبراعم وجذور الخوخ (*P. persica*).

¹ إن استخدام المنتجات التي تحمل العلامة التجارية Invitrogen في حالة RT-PCR الخطوة الواحدة و Superscript™ مع مجموعة Platinum® Taq في بروتوكول التشخيص هذا لا ينطوي على أي إقرار لهذه المنتجات يؤدي إلى استبعاد المنتجات الأخرى التي قد تكون مناسبة أيضاً. وهذه المعلومات مقدمة للتيسير على مستخدمي هذا البروتوكول ولا تشكل مصادقة من هيئة تدابير الصحة النباتية على المواد الكيميائية والكاشفات و/أو المعدات المذكورة. ويمكن استخدام المنتجات المعادلة إذا تم بيان أنها تؤدي إلى نفس النتائج.

واستخدمت في الاختبار الثاني البادئات ومسبار TaqMan التي أشار إليها (Olmos et al. 2005):

البادئة P241 (5'-CGT TTA TTT GGC TTG GAT GGA A-3')

البادئة P316D (5'-GAT TAA CAT CAC CAG CGG TGT G-3')

البادئة 316M (5'-GAT TCA CGT CAC CAG CGG TGT G-3')

مسبار PPV-DM (5'-FAM-CGT CGG AAC ACA AGA AGA GGA CAC AGA-TAMRA-3')

ويتألف خليط التفاعل البالغ 25 ميكرو لتر من الآتي: 1 ميكرو مولار من البادئة P241، 0.5 ميكرو مولار من كل من البادئتين P316D و P316M، و 200 نانو مولار من مسبار TaqMan، و 1 خليط TaqMan Universal PCR Master Mix (النظم Applied Biosystems)²، و 1 خليط MultiScribe، ومثبط RNase (النظم Applied Biosystems)³ و 5 ميكرو لتر من قالب الرنا. ويتم إجراء RT-PCR في جهاز تدوير حراري في الظروف التالية: 30 دقيقة عند درجة حرارة 48 درجة مئوية، و 10 دقائق عند درجة حرارة 95 درجة مئوية، و 40 دورة بمعدل 15 ثانية عند درجة حرارة 95 درجة مئوية، و 60 ثانية عند 60 درجة مئوية، ويبرد بسرعة إلى درجة حرارة الغرفة. وتحلل نواتج PCR في الوقت الحقيقي وفقاً لتعليمات الجهة الصانعة للمعدات.

وتم تقييم طريقة (Olmos et al. 2005) باستخدام ثلاث عزلات لكل من PPV-D، و PPV-M، وكانت أكثر حساسية من طريقة DASI-ELISA بمقدار 1 000 ضعف باستخدام الجسم المضاد الأحادي الكلون 5B-IVIA. وبلغت نسبة النتائج الإيجابية الصحيحة 97.5 في المائة (عدد النتائج الإيجابية الصحيحة المشخصة بالتقنية/عدد النباتات المصابة بفيروس جدري الخوخ) (*Plum pox virus*) المحددة بشكل صحيح من خلال RT-PCR في الوقت الحقيقي باستخدام TaqMan (Olmos et al., 2005) والحمض النووي المنقى مقارنة بطريقة RT-PCR في الوقت الحقيقي باستخدام العينات المبقعة (93.6 في المائة)، وطريقة RT-PCR للأسر المناعي (91.5 في المائة) أو طريقة DASI-ELISA باستخدام الجسم المضاد الأحادي الكلون 5B-IVIA (86.6 في المائة) (Capote et al., 2009).

² إن استخدام المنتجات التي تحمل العلامة التجارية Applied Biosystems في حالة الخليط TaqMan Universal PCR Master Mix والخليط MultiScribe و RNase Inhibitor Mix في بروتوكول التشخيص هذا لا ينطوي على أي إقرار لهذه المنتجات يؤدي إلى استبعاد المنتجات الأخرى التي قد تكون مناسبة أيضاً. وهذه المعلومات مقدمة للتيسير على مستخدمي هذا البروتوكول ولا تشكل مصادقة من هيئة تدابير الصحة النباتية على المواد الكيميائية والكاشفات و/أو المعدات المذكورة. ويمكن استخدام المنتجات المعادلة إذا تم بيان أنها تؤدي إلى نفس النتائج.

³ انظر الحاشية 2.

وقد بين Varga، و James (2005) طريقة باستخدام SYBR Green I للكشف المتزامن عن فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) وتحديد هوية السلالتين D و M:

P1 (5'-ACC GAG ACC ACT ACA CTC CC-3')
 PPV-U (5'-TGA AGG CAG CAG CAT TGA GA-3')
 PPV-FD (5'-TCA ACG ACA CCC GTA CGG GC-3')
 PPV-FM (5'-GGT GCA TCG AAA ACG GAA CG-3')
 PPV-RR (5'-CTC TTC TTG TGT TCC GAC GTT TC-3').

ويجوز إدراج بادئات الضوابط الداخلية التالية لكفالة إجراء الاختبار بشكل صحيح:

Nad5-F (5'-GAT GCT TCT TGG GGC TTC TTG TT-3')
 Nad5-R (5'-CTC CAG TCA CCA ACA TTG GCA TAA-3')

ويستخدم بروتوكول من خطوتين لإجراء طريقة RT-PCR. ويتألف تفاعل النسخ العكسي (RT) من الآتي: 2 ميكرو لتر من البادئة P1 10 ميكرو مولار، و 2 ميكرو لتر من 10 البادئة Nad5-R 10 ميكرو مولار، و 4 ميكرو غرامات من مجموع الرنا، و 5 ميكرو لتر ماء. ويوضع في حاضنة عند درجة حرارة 72 درجة مئوية لمدة 5 دقائق، ويوضع على الثلج. ويضاف 4 ميكرو لتر من 5 دارئ السلالة الأولى (Invitrogen)⁴، و 2 ميكرو لتر من ثنائي التيوتريتول 0.1 مولار، و 1 ميكرو لتر dNTPs 10 مللي مولار، و 0.5 ميكرو لتر من RNaseOUT™ (40 وحدة ميكرو لتر⁻¹) (Invitrogen)⁵، و 1 ميكرو لتر Superscript^{II} (Invitrogen)⁶، و 2.5 ميكرو لتر ماء. ويوضع في حاضنة عند درجة حرارة 42 درجة مئوية لمدة 60 دقيقة ثم عند درجة حرارة 99 درجة مئوية لمدة خمس دقائق. ويتكون خليط تفاعل PCR البالغ 24 ميكرو لترا على النحو التالي: 400 نانو مولار من البادئة PPV-U، و 350 نانو مولار من البادئة PPV-FM، و 150 نانو مولار من البادئة PPV-FD، و 200 نانو مولار من البادئة PPV-RR، و 100 نانو مولار من البادئة Nad5-F، و 100 نانو مولار من البادئة Nad5-R، و 200 ميكرو مولار dNTPs، و 2 مللي مولار من كلوريد الماغنيزيوم MgCl₂، و 1 دارئ كرزاي (Karsai et al., 2002)، و 1 إلى 42 000 SYBR Green I (Sigma)⁷ و 0.1 ميكرو لتر من إنزيم البلمرة العالي الدقة لحمض DNA (Platinum^{II} Taq) (Invitrogen)⁸. ويضاف خليط التفاعل و 1 ميكرو لتر من cDNA المخفف (4:1) إلى أنبوب الطرد المركزي (PCR) الدقيق المعقم أو ما يعادله. ويتم إجراء PCR في جهاز تدوير حراري في الظروف التالية: 2 دقيقة عند درجة حرارة 95 مئوية، و 39 دورة بمعدل 15 ثانية عند درجة 95 مئوية، و 60

⁴ إن استخدام المنتجات التي تحمل العلامة التجارية Invitrogen لدارئ السلالة الأولى و RNaseOUT™ و Superscript^{II} وإنزيم البلمرة العالي الدقة Platinum^{II} Taq DNA في بروتوكول التشخيص هذا لا ينطوي على أي إقرار لهذه المنتجات يؤدي إلى استبعاد المنتجات الأخرى التي قد تكون مناسبة أيضاً. وهذه المعلومات مقدمة للتيسير على مستخدمي هذا البروتوكول ولا تشكل مصادقة من هيئة تدابير الصحة النباتية على المواد الكيميائية والكاشفات و/أو المعدات المذكورة. ويمكن استخدام المنتجات المعادلة إذا تم بيان أنها تؤدي إلى نفس النتائج.

⁵ انظر الحاشية 4.

⁶ انظر الحاشية 4.

⁷ إن استخدام المنتجات التي تحمل العلامة التجارية Sigma في حالة SYBR Green I في بروتوكول التشخيص هذا لا ينطوي على أي إقرار لهذه المنتجات يؤدي إلى استبعاد المنتجات الأخرى التي قد تكون مناسبة أيضاً. وهذه المعلومات مقدمة للتيسير على مستخدمي هذا البروتوكول ولا تشكل مصادقة من هيئة تدابير الصحة النباتية على المواد الكيميائية والكاشفات و/أو المعدات المذكورة. ويمكن استخدام المنتجات المعادلة إذا تم بيان أنها تؤدي إلى نفس النتائج.

⁸ انظر الحاشية 4.

ثانية عند درجة حرارة 60 درجة مئوية، ثم يبرد سريعاً إلى درجة حرارة الغرفة. ويتم إجراء تحليل منحني الذوبان من خلال الوضع في حاضنة عند درجة حرارة 60 درجة مئوية إلى 95 درجة مئوية عند 0.1 درجة مئوية ثانية⁻¹ على أن يكون متوسط المنحني الممهد نقطة واحدة. وفيما يلي درجات حرارة الذوبان لكل ناتج:

الكشف العام عن فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) (جزء من 74 زوجاً قاعدياً): 81.52–80.08 درجة مئوية.

سلالات D (جزء من 114 من الأزواج القاعدية): 84.3 درجة مئوية–84.43 درجة مئوية

سلالات M (جزء من 380 من الأزواج القاعدية): 85.34 درجة مئوية–86.11 درجة مئوية

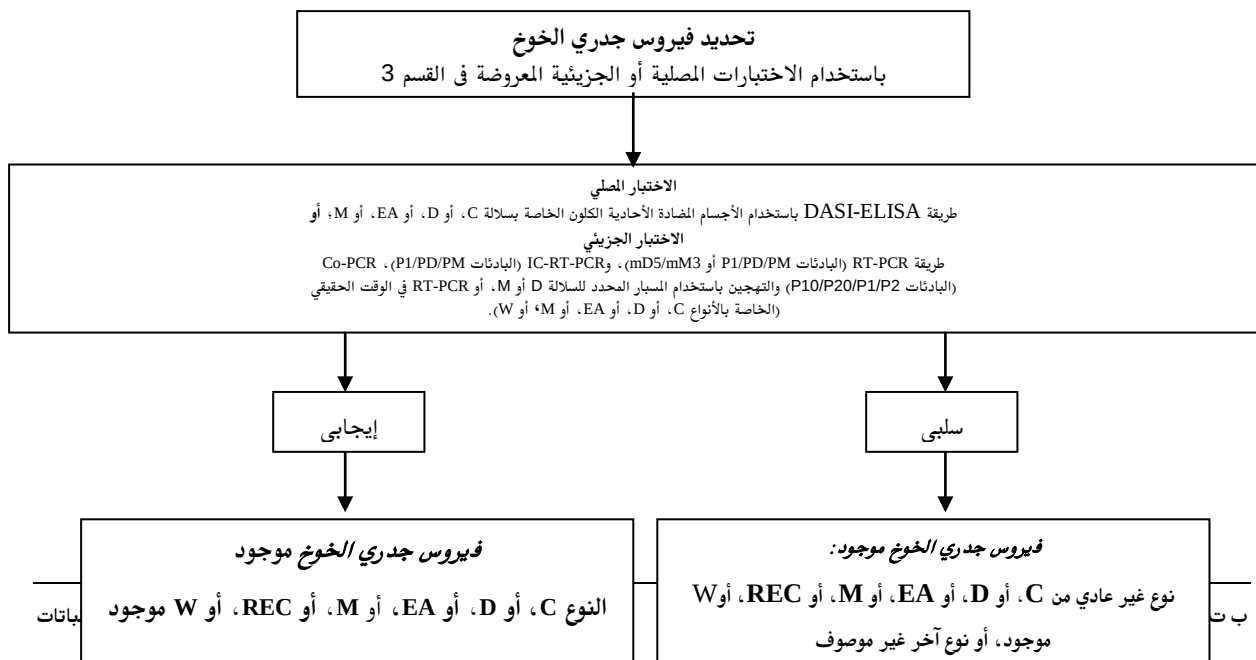
الضبط الداخلي (جزء من 181 من الأزواج القاعدية): 82.45 درجة مئوية–82.63 درجة مئوية.

وتم تقييم طريقة James و Varga (2005) باستخدام عزلات سلالة PPV-C، وPPV-D، وPPV-EA، وPPV-M، وسلالة غير معروفة، في النوعين نيكوتيانيا (*Nicotiana*) وبرونوس (*Prunus*).

4 تحديد هوية السلالات

يبين هذا القسم الطرق الإضافية (التي تستخدم DASI-ELISA، وRT-PCR، وCo-RT-PCR في الوقت الحقيقي) لتحديد هوية سلالات فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) (انظر الشكل 1). ولا يعتبر تحديد نوع السلالة عنصراً أساسياً لتحديد هوية فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*)، ولكن المنظمة القطرية لوقاية النباتات قد ترغب في تحديد هوية السلالة وذلك مثلاً للمساعدة على التنبؤ بسلوكها الوبائي.

وبالنظر إلى تقلب فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) فإن الطرق الأخرى بخلاف تحديد التتابع أو بعض الاختبارات القائمة على PCR (انظر أدناه) قد تسفر عن نتائج خاطئة في نسبة ضئيلة من العزلات. على أنه يمكن عموماً التمييز بين النوعين D وM لفيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) باستخدام التقنيات المصلية أو الجزيئية المبينة أدناه (Candresse and Cambra, 2006; Cambra et al., 2006a; Capote et al., 2006).



الشكل 1: طرق تحديد هوية سلالات فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*)

ويمكن إجراء اختبارات أخرى في الحالات التي تشترط فيها المنظمة القطرية لوقاية النباتات ثقة إضافية في تحديد هوية نوع فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*). كما ينبغي تتبع السلسلة الجينومية الكاملة لفيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) والسلسلة الكاملة أو الجزئية للغطاء البروتيني، والمنطقة الجينية P3-6K1، والجينات البروتينية للمشتلات الهيولية عند وجود أنواع غير عادية أو غير موصوفة.

1.4 التحديد المصلي لهوية السلالات

ينبغي إجراء طريقة DASI-ELISA للتمييز بين النوعين الرئيسيين لفيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) (D، M) وفقاً لما حدده Cambra et al. (1994). باستخدام الأجسام المضادة الأحادية الكلون الخاصة بالسلالتين D، M و (Cambra et al., 1994; Boscia et al., 1997) وفقاً لتعليمات الجهة الصانعة.

وتم التحقق من هذه الطريقة في الاختبار الحلقي (DIAGPRO) حيث تبين أنها دقيقة بنسبة 84 في المائة في اكتشاف PPV-D، و89 في المائة في اكتشاف PPV-M (Cambra et al., 2006b; Olmos et al., 2007). وأما الجسم المضاد الأحادي الكلون 4D فهو يخص السلالة PPV-D ولكنه لا يتفاعل مع جميع عزلات PPV-D. وبالإضافة إلى ذلك فإن الجسم المضاد الأحادي الكلون AL المستخدم في كشف السلالة PPV-M يتفاعل مع العزلات التي تنتمي إلى السلالتين M، Rec و T بالنظر إلى أن هذه المجموعات تشترك في نفس تتابع الغطاء البروتيني. ولذلك يلزم إجراء اختبار جزئي للتمييز بين السلالات M و Rec و T المكتشفة باستخدام جسم مضاد أحادي الكلون خاص بالسلالة M.

ويجوز إجراء الكشف المصلي عن هوية عزلات فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*) من المجموعتين EA، C عن طريق DASI-ELISA باستخدام الأجسام المضادة الأحادية الكلون الخاصة بالسلالتين EA و/أو C التي بينها Myrta et al. (1998, 2000). غير أنه لم يتم اعتماد تلك الاختبارات.

2.4 التحديد الجزيئي لهوية السلالات

1.2.4 تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل للنسخ العكسي (RT-PCR)

تحدد السلالتان PPV-D و PPV-M باستخدام البادئات التي بينها Olmos et al. (1997):

P1 (5'-ACC GAG ACC ACT ACA CTC CC-3')

PD (5'-CTT CAA CGA CAC CCG TAC GG-3') or PM (5'-CTT CAA CAA CGC CTG TGC GT -3').

ويتكون خليط التفاعل البالغ 25 ميكرو لتر من الآتي: 1 ميكرو مولار من البادئة P1، و1 ميكرو مولار من البادئة PD أو البادئة PM، و250 ميكرو مولار dNTPs، ووحدة واحدة من إنزيم النسخ العكسي AMV (10 وحدات ميكرو لتر⁻¹)، و0.5 وحدة من إنزيم بلمرة الدنا Taq (5 وحدات ميكرو لتر⁻¹)، و2.5 ميكرو لتر 10 داري إنزيم البلمرة Taq، و1.5 ملي مولار كلوريد الماغنسيوم MgCl₂، و0.3 في المائة Triton X-100 و2 في المائة فوراميد و5 في المائة ميكرو لترات من وحدة الرنا المعيارية. ويتم إجراء طريقة RT-PCR في جهاز تدوير حراري في الظروف التالية: 45 دقيقة عند درجة حرارة 42 درجة مئوية، ودقيقتان عند درجة حرارة 94 درجة مئوية، و40 دورة بمعدل 30 ثانية عند درجة حرارة 94 درجة مئوية، و30 ثانية عند درجة حرارة 60 درجة مئوية، ودقيقة واحدة عند درجة حرارة 72

درجة مئوية، ويعقب ذلك تمديد نهائي لمدة 10 دقائق عند درجة حرارة 72 درجة مئوية. وتحلل نواتج PCR عن طريق الارتحال الكهربائي للهلام. وتنتج البادئات P1/PD، و P1/PM امبليكون من 198 زوجاً قاعدياً. وتم تقييم الطريقة باستخدام 6 عزلات من السلالة PPV-D، و 4 عزلات من السلالة PPV-M.

وتحدد السلالة PPV-REC باستخدام البادئات mD5/mM3 الخاصة بالسلالة Rec التي بينها (Šubr et al. 2004):

mD5 (5'-TAT GTC ACA TAA AGG CGT TCT C-3')

mM3 (5'-CAT TTC CAT AAA CTC CAA AAG AC-3').

ويتكون خليط التفاعل البالغ 25 ميكرو لتر من الآتي (نقلًا عن Šubr et al., 2004): 1 ميكرو مولار من كل بادئة، و 250 ميكرو مولار dNTPs، ووحدة واحدة من إنزيم النسخ العكسي AMV (10 وحدات ميكرو لتر⁻¹)، و 0.5 وحدة من إنزيم بلمرة الدنا Taq (5 وحدات ميكرو لتر⁻¹)، و 2.5 ميكرو لتر 10 داري إنزيم البلمرة Taq، و 2.5 ملليمتر من كلوريد الماغنيزيوم و 0.3 في المائة Triton X-100، و 5 ميكرو لتر من الرنا المستخلص (انظر القسم 3.3). ويحلل ناتج PCR البالغ 605 زوجاً قاعدياً من خلال الترحال الكهربائي للهلام.

2.2.4 النسخ العكسي للأسر المناعي – تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل

ينبغي إجراء مرحلة الأسر المناعي كما هو مبين في القسم 2-3. ويضاف خليط تفاعل PCR مباشرة إلى أنابيب PCR المركزي المغطاة. ويتم تحديد هوية سلالة PPV-D والكشف عن PPV-M حسب ما هو مبين في القسم 1-2-4.

3.2.4 النسخ العكسي التعاوني – تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل

ينبغي إجراء عملية تحديد هوية PPV-D أو PPV-M كما هو مبين في القسم 3-3-3 باستخدام المسبار 3'DIG الخاص بالسلالتين D، و M (Olmos, Bertolini and Cambra, 2002):

المسبار الخاص بالسلالة PPV-D: 5'-CTT CAA CGA CAC CCG TAC GGG CA- DIG -3'

المسبار الخاص بالسلالة PPV-M: 5'-AAC GCC TGT GCG TGC ACG T- DIG -3'

ويتم إجراء خطوات التهجين الأولي والتهجين النهائي عند درجة حرارة 50 درجة مئوية باستخدام مواد الدرع القياسية للتهجين الأولي والتهجين النهائي + 30 في المائة من الفورماميد (لتحديد هوية PPV-D) و + 50 في المائة من الفورماميد (لتحديد هوية PPV-M). ويستخدم المحلول المعوق عند 2 في المائة (وزن/حجم).

4.2.4 تفاعل إنزيم البلمرة المتسلسل للنسخ العكسي في الوقت الحقيقي

يتم التعرف تحديداً على السلالة PPV-D و PPV-M باستخدام كيمياء SYBR Green I وفقاً لطريقة Varga، و James (2005) (انظر القسم 3-3-4) أو طريقة TaqMan التي وصفها Capote et al. (2006).

وفيما يلي البادئات ومسابير TaqMan المستخدمة في طريقة (Capote *et al.* (2006)

البادئة PPV-MGB-F (5'-CAG ACT ACA GCC TCG CCA GA-3')

البادئة PPV-MGB-R (5'-CTC AAT GCT GCT GCC TTC AT-3')

مسبار MGB-D (5'- FAM-TTC AAC GAC ACC CGT A-MGB-3')

مسبار MGB-M (5'-FAM-TTC AAC AAC GCC TGT G-MGB-3')

ويتكون خليط التفاعل البالغ 25 ميكرو لتر من الآتي: 1 ميكرو مولار من كل بادئة، و 150 نانو مولار من مسبار MGB-D، أو مسبار FAM MGB-M، و 1 خليط MultiScribe مثبط RNase (النظم Applied Biosystems) (النظم Applied Biosystems) ⁹، و 1 خليط مثبط MultiScribe، و RNase (النظم Applied Biosystems) ¹⁰. ويضاف خليط التفاعل و 5 ميكرو لتر من قالب الرنا المعيارية (القسم 3-3)، ويتم إجراء RT-PCR في جهاز تدوير حراري في الظروف التالية: 30 دقيقة عند درجة حرارة 48 درجة مئوية، و 10 دقائق عند درجة حرارة 95 درجة مئوية، و 40 دورة بمعدل 15 ثانية عند درجة حرارة 95 درجة مئوية، و 60 ثانية عند درجة حرارة 60 درجة مئوية. وتحلل نواتج PCR في الوقت الحقيقي وفقاً لتعليمات الجهة الصانعة. وتم تقييم هذه الطريقة باستخدام 12 عزلة لكل من PPV-D و PPV-M، و 14 عينة مصابة بكلا النوعين.

وتحدد هوية PPV-C، و PPV-EA، و PPV-W خصيصاً باستخدام كيمياء SYBR Green I وفقاً لطريقة Varga، و James (2006). والبادئات المستخدمة في هذه الطريقة هي:

P1 (5'-ACC GAG ACC ACT ACA CTC CC-3')

PPV-U (5'-TGA AGG CAG CAG CAT TGA GA-3')

PPV-RR (5'-CTC TTC TTG TGT TCC GAC GTT TC-3').

ويجوز إدراج بادئات الضبط الداخلي التالية لكفالة إجراء الاختبار بطريقة صحيحة:

Nad5-F (5'-GAT GCT TCT TGG GGC TTC TTG TT-3')

Nad5-R (5'-CTC CAG TCA CCA ACA TTG GCA TAA-3').

ويتكون تفاعل RT-PCR البالغ 25 ميكرو لتر على النحو التالي: 2.5 ميكرو لتر من محلول مائي مخفف من الرنا المستخلصة بنسبة 1 إلى 10 (انظر القسم 3-3) و 22.5 ميكرو لتر من الخليط الرئيسي. ويتكون الخليط الرئيسي من الآتي: 2.5 ميكرو لتر من دارئ كارزاي (Karsai *et al.*, 2002)؛ و 0.5 ميكرو لتر لكل من 5 ميكرو مولار من البادئات PPV-U، أو PPV-RR، أو P1، و Nad5R و Nad5F؛ و 0.5 ميكرو لتر dNTPs 10 مللي مولار، و 1 ميكرو لتر من كلوريد الماغنيزيوم 50 MgCl₂ مللي مولار؛ و 0.2 ميكرو لتر من RNaseOUT[□] (40 وحدة ميكرو لتر⁻¹

⁹ إن استخدام المنتجات التي تحمل العلامة التجارية Applied Biosystems في حالة TaqMan Universal PCR Master Mix و MultiScribe و RNase Inhibitor Mix في بروتوكول التشخيص هذا لا ينطوي على أي إقرار لهذه المنتجات يؤدي إلى استبعاد المنتجات الأخرى التي قد تكون مناسبة أيضاً. وهذه المعلومات مقدمة للتيسير على مستخدمي هذا البروتوكول ولا تشكل مصادقة من هيئة تدابير الصحة النباتية على المواد الكيميائية والكاشفات و/أو المعدات المذكورة. ويمكن استخدام المنتجات المعادلة إذا تم بيان أنها تؤدي إلى نفس النتائج.

¹⁰ انظر الحاشية 9.

Invitrogen¹¹؛ و 0.1 ميكرو لتر من Superscript™ III (200 وحدة ميكرو لتر⁻¹، Invitrogen¹²)؛ و 0.1 ميكرو لتر من إنزيم بلمرة الدنا Platinum[□] Taq العالي الدقة (5 وحدات ميكرو لتر⁻¹، Invitrogen¹³)؛ و 1 ميكرو لتر من 5 000 : (في 7.5 pH، TE) SYBR Green I (Sigma)¹⁴ في 16.1 ميكرو لتر ماء. ويتم إجراء التفاعل في جهاز تدوير حراري في الظروف التالية: 10 دقائق عند درجة حرارة 50 درجة مئوية، ودقيقتان عند درجة حرارة 95 درجة مئوية، 29 دورة بمعدل 15 ثانية عند درجة حرارة 95 درجة مئوية، و 60 ثانية عند درجة حرارة 60 درجة مئوية. ويتم إجراء تحليل منحني الذوبان عن طريق الوضع في حاضنة عند درجة حرارة 60 درجة مئوية حتى 95 درجة مئوية عند 0.1 درجة مئوية في ثانية⁻¹ وفقاً للأوضاع التي حددها Varga و James (2006).

السلسلة C (جزء من 74 زوجاً قاعدياً): 79.84 درجة مئوية

السلسلة EA (جزء من 74 زوجاً قاعدياً): 81.27 درجة مئوية

السلسلة W (جزء من 74 زوجاً قاعدياً): 80.68 درجة مئوية.

وتم تقييم هذه الطريقة باستخدام عزلة لكل من PPV-C، و PPV-D، و PPV-EA، و PPV-W.

5. السجلات

- السجلات المطلوب الاحتفاظ بها محدّدة في المعيار الدولي رقم 27 من المعايير الدولية لتدابير الصحة النباتية (ISPM). وفي الحالات التي قد تتأثر فيها أطراف متعاقدة أخرى بنتائج التشخيص، وبخاصة في حالة عدم الامتثال وفي حالة ظهور الفيروس في منطقة للمرة الأولى، ينبغي الاحتفاظ بالمواد الإضافية التالية:
- ينبغي الاحتفاظ بالعينة الأصلية (بعد وضع العلامة الملائمة عليها لسهولة تعقبها) مجمّدة عند درجة حرارة 80 درجة مئوية تحت الصفر أو تبرّد تبريداً جافاً وتحفظ في درجة حرارة الغرفة.
 - ينبغي، عند الاقتضاء، الاحتفاظ بمستخلصات الرنا عند درجة حرارة 80 درجة مئوية تحت الصفر، و/أو ينبغي الاحتفاظ بالمستخلصات النباتية المبقعة أو أجزاء الأنسجة المطبوعة على أغشية في درجة حرارة الغرفة.
 - ينبغي، عند الاقتضاء، الاحتفاظ بنواتج تضخيم RT-PCR عند درجة حرارة 80 درجة مئوية تحت الصفر.

¹¹ إن استخدام المنتجات التي تحمل العلامة التجارية Invitrogen في حالة RNaseOUT™ و Superscript™ II وإنزيم البلمرة العالي الدقة Platinum® Taq DNA في بروتوكول التشخيص هذا لا ينطوي على أي إقرار لهذه المنتجات يؤدي إلى استبعاد المنتجات الأخرى التي قد تكون مناسبة أيضاً. وهذه المعلومات مقدمة للتيسير على مستخدمي هذا البروتوكول ولا تشكل مصادقة من هيئة تدابير الصحة النباتية على المواد الكيميائية والكاشفات و/أو المعدات المذكورة. ويمكن استخدام المنتجات المعادلة إذا تم بيان أنها تؤدي إلى نفس النتائج.

¹² انظر الحاشية 11.

¹³ انظر الحاشية 11.

¹⁴ إن استخدام المنتجات التي تحمل العلامة التجارية Sigma في حالة SYBR Green I في بروتوكول التشخيص هذا لا ينطوي على أي إقرار لهذه المنتجات يؤدي إلى استبعاد المنتجات الأخرى التي قد تكون مناسبة أيضاً. وهذه المعلومات مقدمة للتيسير على مستخدمي هذا البروتوكول ولا تشكل مصادقة من هيئة تدابير الصحة النباتية على المواد الكيميائية والكاشفات و/أو المعدات المذكورة. ويمكن استخدام المنتجات المعادلة إذا تم بيان أنها تؤدي إلى نفس النتائج.

6 نقاط الاتصال للحصول على معلومات إضافية

- APHIS PPQ PHP RIPPS, Molecular Diagnostic Laboratory, BARC Building 580, Powder Mill Road, Beltsville, Maryland 20705, United States of America (Dr. Laurene Levy, e-mail: Laurene.Levy@aphis.usda.gov; Tel.: +1 3015045700; Fax: +1 3015046124).
- Equipe de Virologie Institut National de la Recherche Agronomique (INRA), Centre de Bordeaux, UMR GD2P, IBVM, BP 81, F-33883 Villenave d'Ornon Cedex, France (Dr. Thierry Candresse, e-mail: tc@bordeaux.inra.fr; Tel.: +33 557122389; Fax: +33 557122384).
- Faculty of Horticultural Science, Department of Plant Pathology, Corvinus University, Villányi út 29-43, H-1118 Budapest, Hungary (Dr. Laszlo Palkovics, e-mail: laszlo.palkovics@uni-corvinus.hu; Tel.: +36 14825438; Fax: +36 14825023).
- Institute of Virology, Slovak Academy of Sciences, Dúbravská, 84505 Bratislava, Slovakia (Dr. Miroslav Glasa, e-mail: virumig@savba.sk; Tel.: +421 259302447; Fax: +421 254774284).
- Instituto Valenciano de Investigaciones Agrarias (IVIA), Plant Protection and Biotechnology Centre, Carretera Moncada-Náquera km 5, 46113 Moncada (Valencia), Spain (Dr. Mariano Cambra, e-mail: mcambra@ivia.es; Tel.: +34 963424000; Fax: +34 963424001).
- Istituto di Virologia Vegetale del CNR, sezione di Bari, via Amendola 165/A, I-70126 Bari, Italy (Dr. Donato Boscia, e-mail: d.boscia@ba.ivv.cnr.it; Tel.: +39 0805443067; Fax: +39 0805442911).
- Sidney Laboratory, Canadian Food Inspection Agency (CFIA), British Columbia, V8L 1H3 Sidney, Canada (Dr. Delano James, e-mail: Delano.James@inspection.gc.ca; Tel.: +1 250 3636650; Fax: +1 250 3636661).
- Virology Laboratory, Centre Technique Interprofessionnel des Fruits et Légumes (CTIFL), BP 21 Lanxade, F-24130 La Force, France (Dr. Pascal Gentit, e-mail: gentit@ctifl.fr; Tel.: +33 553580005; Fax: +33 553 581742).

7 الاعتراف والشكر

كتب المسودة الأولى لهذا البروتوكول التشخيصي Drs. M. Cambra, A. Olmos and N. Capote, IVIA (انظر القسم السابق)، Mr. N.L. Africander, Department of Agriculture, Forestry and Fisheries, Private Bag X 5015, Stellenbosch, 75999, South Africa; Dr. L. Levy Cno. 60 Cuadras Km 51/2, Córdoba X5020ICA, Argentina; Dr. G. Clover, Plant Health & Environment Laboratory, Ministry of Agriculture and Forestry, PO Box 2095, Auckland 1140, New Zealand; and Ms. D. Wright, Plant Health Group, Central Science Laboratory, Sand Hutton, York YO41 1LZ, United Kingdom.

8 المراجع

- Barba, M., Hadidi, A., Candresse, T. & Cambra, M.** 2011. *Plum pox virus*. In: A. Hadidi, M. Barba, T. Candresse & W. Jelkmann, eds. *Virus and virus-like diseases of pome and stone fruits*, Chapter 36. St. Paul, MN, APS Press. 428 pp.
- Boscia, D., Zeramdini, H., Cambra, M., Potere, O., Gorris, M.T., Myrta, A., DiTerlizzi, B. & Savino, V.** 1997. Production and characterization of a monoclonal antibody specific to the M serotype of plum pox potyvirus. *European Journal of Plant Pathology*, 103: 477–480.
- CABI.** 2011. Crop Protection Compendium. <http://www.cabi.org/cpc/>, accessed 26 October 2011.
- Cambra, M., Asensio, M., Gorris, M.T., Pérez, E., Camarasa, E., García, J.A., Moya, J.J., López-Abella, D., Vela, C. & Sanz, A.** 1994. Detection of plum pox potyvirus using

- monoclonal antibodies to structural and non-structural proteins. *Bulletin OEPP/EPPO Bulletin*, 24: 569–577.
- Cambra, M., Boscia, D., Myrta, A., Palkovics, L., Navrátil, M., Barba, M., Gorris, M.T. & Capote, N.** 2006a. Detection and characterization of *Plum pox virus*: serological methods. *Bulletin OEPP/EPPO Bulletin*, 36: 254–261.
- Cambra, M., Capote, N., Myrta, A. & Llácer, G.** 2006b. *Plum pox virus* and the estimated costs associated with sharka disease. *Bulletin OEPP/EPPO Bulletin*, 36: 202–204.
- Cambra, M., Capote, N., Olmos, A., Bertolini, E., Gorris, M.T., Africander, N.L., Levy, L., Lenardon, S.L., Clover, G. & Wright, D.** 2006c. Proposal for a new international protocol for detection and identification of *Plum pox virus*. Validation of the techniques. *Acta Horticulturae*, 781: 181–191.
- Candresse, T. & Cambra, M.** 2006. Causal agent of sharka disease: historical perspective and current status of *Plum pox virus* strains. *Bulletin OEPP/EPPO Bulletin*, 36: 239–246.
- Capote, N., Bertolini, E., Olmos, A., Vidal, E., Martínez, M.C. & Cambra, M.** 2009. Direct sample preparation methods for detection of *Plum pox virus* by real-time RT-PCR. *International Microbiology*, 12: 1–6.
- Capote, N., Gorris, M.T., Martínez, M.C., Asensio, M., Olmos, A. & Cambra, M.** 2006. Interference between D and M types of *Plum pox virus* in Japanese plum assessed by specific monoclonal antibodies and quantitative real-time reverse transcription-polymerase chain reaction. *Phytopathology*, 96: 320–325.
- Damsteegt, V.D., Scorza, R., Stone, A.L., Schneider, W.L., Webb, K., Demuth, M. & Gildow, F.E.** 2007. *Prunus* host range of *Plum pox virus* (PPV) in the United States by aphid and graft inoculation. *Plant Disease*, 91: 18–23.
- Damsteegt, V.D., Waterworth, H.E., Mink, G.I., Howell, W.E. & Levy, L.** 1997. *Prunus tomentosa* as a diagnostic host for detection of *Plum pox virus* and other *Prunus* viruses. *Plant Disease*, 81: 329–332.
- Desvignes, J.C.** 1999. *Virus diseases of fruit trees*. Paris, CTIFL, Centr'imprint. 202 pp.
- EPPO.** 2004. Diagnostic protocol for regulated pests: *Plum pox potyvirus*. *Bulletin OEPP/EPPO Bulletin*, 34: 247–256.
- EPPO.** 2006. Current status of *Plum pox virus* and sharka disease worldwide. *Bulletin OEPP/EPPO Bulletin*, 36: 205–218.
- García, J.A. & Cambra, M.** 2007. *Plum pox virus* and sharka disease. *Plant Viruses*, 1: 69–79.
- Gentit, P.** 2006. Detection of *Plum pox virus*: biological methods. *Bulletin OEPP/EPPO Bulletin*, 36: 251–253.
- المعيار الدولي لتدابير الصحة النباتية 27. 2006. بروتوكولات تشخيص الآفات الخاضعة للوائح، روما، الاتفاقية الدولية لوقاية النباتات، منظمة الأغذية والزراعة.
- المعيار الدولي لتدابير الصحة النباتية 31. 2008. منهجيات أخذ العينات من الشحنتات، روما، الاتفاقية الدولية لوقاية النباتات، منظمة الأغذية والزراعة.
- James, D. & Glasa, M.** 2006. Causal agent of sharka disease: New and emerging events associated with *Plum pox virus* characterization. *Bulletin OEPP/EPPO Bulletin*, 36: 247–250.
- Karsai, A., Müller, S., Platz, S. & Hauser, M.T.** 2002. Evaluation of a homemade SYBR Green I reaction mixture for real-time PCR quantification of gene expression. *Biotechniques*, 32: 790–796.
- Levy, L. & Hadidi, A.** 1994. A simple and rapid method for processing tissue infected with plum pox potyvirus for use with specific 3' non-coding region RT-PCR assays. *Bulletin OEPP/EPPO Bulletin*, 24: 595–604.

- Myrta, A., Potere, O., Boscia, D., Candresse, T., Cambra, M. & Savino, V.** 1998. Production of a monoclonal antibody specific to the El Amar strain of plum pox virus. *Acta Virologica*, 42: 248–250.
- Myrta, A., Potere, O., Crescenzi, A., Nuzzaci, M. & Boscia, D.** 2000. Production of two monoclonal antibodies specific to cherry strain of plum pox virus (PPV-C). *Journal of Plant Pathology*, 82 (suppl. 2): 95–103.
- Olmos, A., Bertolini, E. & Cambra, M.** 2002. Simultaneous and co-operational amplification (Co-PCR): a new concept for detection of plant viruses. *Journal of Virological Methods*, 106: 51–59.
- Olmos, A., Bertolini, E., Gil, M. & Cambra, M.** 2005. Real-time assay for quantitative detection of non-persistently transmitted *Plum pox virus* RNA targets in single aphids. *Journal of Virological Methods*, 128: 151–155.
- Olmos, A., Cambra, M., Dasi, M.A., Candresse, T., Esteban, O., Gorris, M.T. & Asensio, M.** 1997. Simultaneous detection and typing of plum pox potyvirus (PPV) isolates by heminested-PCR and PCR-ELISA. *Journal of Virological Methods*, 68: 127–137.
- Olmos, A., Capote, N., Bertolini, E. & Cambra, M.** 2007. Molecular diagnostic methods for plant viruses. In: Z.K. Punja, S. DeBoer and H. Sanfacon, eds. *Biotechnology and plant disease management*, pp. 227–249. Wallingford, UK and Cambridge, USA, CAB International. 574 pp.
- Osman, F. & Rowhani, A.** 2006. Application of a spotting sample preparation technique for the detection of pathogens in woody plants by RT-PCR and real-time PCR (TaqMan). *Journal of Virological Methods*, 133: 130–136.
- PaDIL.** 2011. <http://old.padil.gov.au/pbt/>, accessed 26 October 2011.
- Schneider, W.L., Sherman, D.J., Stone, A.L., Damsteegt, V.D. & Frederick, R.D.** 2004. Specific detection and quantification of *Plum pox virus* by real-time fluorescent reverse transcription-PCR. *Journal of Virological Methods*, 120: 97–105.
- Šubr, Z., Pittnerova, S. & Glasa, M.** 2004. A simplified RT-PCR-based detection of recombinant *Plum pox virus* isolates. *Acta Virologica*, 48: 173–176.
- Ulubaş Serçe, Ç., Candresse, T., Svanella-Dumas, L., Krizbai, L., Gazel, M. & Çağlayan, K.** 2009. Further characterization of a new recombinant group of *Plum pox virus* isolates, PPV-T, found in the Ankara province of Turkey. *Virus Research*, 142: 121–126.
- Varga, A. & James, D.** 2005. Detection and differentiation of *Plum pox virus* using real-time multiplex PCR with SYBR Green and melting curve analysis: a rapid method for strain typing. *Journal of Virological Methods*, 123: 213–220.
- Varga, A. & James, D.** 2006. Real-time RT-PCR and SYBR Green I melting curve analysis for the identification of *Plum pox virus* strains C, EA, and W: Effect of amplicon size, melt rate, and dye translocation. *Journal of Virological Methods*, 132: 146–153.
- Wetzel, T., Candresse, T., Macquaire, G., Ravelonandro, M. & Dunez, J.** 1992. A highly sensitive immunocapture polymerase chain reaction method for plum pox potyvirus detection. *Journal of Virological Methods*, 39: 27–37.
- Wetzel, T., Candresse, T., Ravelonandro, M. & Dunez, J.** 1991. A polymerase chain reaction assay adapted to plum pox potyvirus detection. *Journal of Virological Methods*, 33: 355–365.

هذا ليس جزءاً رسمياً من المعيار

تاريخ هذا المطبوع متصل بالنسخة الصادرة باللغة العربية فقط، وللحصول على لمحة تاريخية شاملة، يرجى الإطلاع على النسخة الصادرة باللغة الإنكليزية للمعيار.

2012-03 هيئة تدابير الصحة النباتية - الدورة السابعة اعتماد المعيار.

المعيار الدولي رقم 27. 2006: الملحق 2. فيروس جدري الخوخ (*Plum pox virus*). (2012).

أعادت أمانة الاتفاقية الدولية لوقاية النباتات في ديسمبر/كانون الأول 2012 تنسيق المعيار (على أفضل وجه باللغة العربية) للاتساق في معلومات الاعتماد، والمراجع، والتعاريف مع النسخة الإنكليزية للمعيار.

2016-12 قامت أمانة الاتفاقية الدولية لوقاية النباتات بترجمة و إدراج التعديلات الحبرية طبقاً

لإجراءات ابطال المعايير المعتمدة من هيئة تدابير الصحة النباتية - الدورة 10 (2015)

آخر تحديث لتاريخ المطبوع: 2017-04.

تركزت هذه الصفحة فارغة عمداً

الاتفاقية الدولية لوقاية النباتات

الاتفاقية الدولية لوقاية النباتات هي اتفاقية صحة نباتية دولية تهدف إلى حماية النباتات المزروعة و النباتات البرية عن طريق منع دخول و انتشار الآفات. تزايد حجم السفريات و التجارة الدولية بشكل كبير عن ذي قبل. فعندما يتنقل البشر والسلع حول العالم فإن الكائنات التي تمثل خطراً علي النباتات تنتقل معهم.

تنظيم :

- هناك أكثر من 180 طرف متعاقد في الاتفاقية الدولية لوقاية النباتات.
- لكل طرف متعاقد منظمة قطرية لوقاية النباتات و نقطة اتصال رسمية للاتفاقية الدولية لوقاية النباتات.
- تعمل تسع منظمات إقليمية لوقاية النباتات لتيسير تنفيذ الاتفاقية الدولية لوقاية النباتات في البلدان.
- تتواصل الاتفاقية الدولية لوقاية النباتات مع المنظمات الدولية ذات الصلة للمساعدة في بناء القدرات الإقليمية و الوطنية.
- أمانة الاتفاقية تقدمها منظمة الأغذية و الزراعة للأمم المتحدة (الفاو).



الاتفاقية الدولية لوقاية النباتات

Viale delle Terme di Caracalla, 00153 Rome, Italy

رقم الهاتف: +39 06 5705 4812

رقم الفاكس: +39 06 5705 4819

البريد الإلكتروني: ippc@fao.org

الموقع الإلكتروني: www.ippc.int