

[19] 中华人民共和国国家知识产权局



[12] 发明专利申请公布说明书

[21] 申请号 200610164434.0

[51] Int. Cl.

G01N 33/569 (2006.01)

G01N 33/543 (2006.01)

G01N 21/78 (2006.01)

G01N 1/34 (2006.01)

G01N 33/531 (2006.01)

[43] 公开日 2007年6月6日

[11] 公开号 CN 1975428A

[22] 申请日 2006.12.8

[21] 申请号 200610164434.0

[30] 优先权

[32] 2006.2.10 [33] CN [31] 200610033609.4

[71] 申请人 厦门华侨亚热带植物引种园

地址 361000 福建省厦门市鼓浪屿彭声路4号

[72] 发明人 明艳林 郑国华 童庆宣 李梅
陈良华

[74] 专利代理机构 厦门市新华专利商标代理有限公司
代理人 许伟

权利要求书3页 说明书6页

[54] 发明名称

建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒及其制备和检测方法

[57] 摘要

本发明公开了建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒及其制备方法和检测方法，试剂盒由盒体，设在盒体内的各种用液和 PVDF 膜组装成经济实用的检测试剂盒。试剂盒的制备方法简便、快捷、安全、可靠且经济实用。样品用量少，在较短的时间内就可以完成检测，且结果易于保存，应用该检测试剂盒进行斑点酶联检测的方法与其他血清学检验方法相比具有简单、快速、敏感、特异性强等特点，并具有较高的可重复性、经济实用等更多的优点，且试剂盒使用不需特殊仪器，直接可用肉眼判定结果，所以便于在基层单位推广应用。

1、建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒，主要由盒体，设在盒体内的各种瓶装用液和 PVDF 膜组成，其特征在于：

所述的各种瓶装用液包括：

保温液 I	1 瓶；
保温液 II	1 瓶；
显色缓冲液	1 瓶；
显色剂	1 支；
阳性样品	1 支；
阴性样品	1 支；
样品处理液	1 瓶；
洗涤缓冲液	1 瓶。

2、如权利要求 1 所述的建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒，其特征在于：

所述的显色缓冲液为 0.05 - 0.3 M, pH9.5, 含 $MgCl_2$ 10g/L+ NaCl 2g/L 的 Tris 缓冲液；

所述的显色剂为 0.01 g/ml NBT+0.005 g/ml BCIP；

所述的样品处理液为 1 - 5 M, pH9.6 的碳酸盐缓冲液；

所述的洗涤缓冲液为 0 - 0.05 M, pH 7.4 的磷酸盐缓冲液。

3、如权利要求 1 或 2 所述的建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒，其特征在于：

所述的保温液 I 为含有建兰花叶病毒多克隆抗体的 0.01 - 0.1M 磷酸盐缓冲液，内含 1%明胶；

所述的保温液 II 为含有羊抗兔酶标抗体的 0.01 - 0.1M 磷酸盐缓冲液，内含 1%明胶；

所述的阳性样品为纯化的建兰花叶病毒病毒；

所述的阴性样品为封闭缓冲溶液研磨健康叶制备的溶液。

4、如权利要求书 3 所述的建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒，其特征在于：所述的阳性样品为纯化的建兰花叶病毒，浓度为 $0.1 \mu g-100 \mu g/ml$ 。

5、如权利要求 1 所述的建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒的制备方法，其特征在于：所述的制备方法主要包括下列步骤：

1)、建兰花叶病毒的提取和纯化：取 100g 曼陀罗病叶加入 100ml 0.5M 柠檬酸缓冲液 (pH6.5) 匀浆后，加入 100ml 氯仿搅拌 30 分钟，在 Beckman 10,000rpm (JA-10) 离心 20 分钟；取上清加入 4%PEG6000 和 0.3mol 的 NaCl, 搅拌后静置 1 小时，在 Beckman 10,000rpm (JA-10) 离心 20 分钟，弃上清，用 0.5M 柠檬酸缓冲液 (pH6.5) 充分溶解沉

淀后重复一次 PEG 沉淀, 第二次取沉淀后用 5mM 硼酸缓冲液悬浮后, 在 Beckman 10, 000rpm(JA-10) 离心 20 分钟, 取上清于超速离心机使用 P42A 转头 40, 000rpm 离心 2 小时, 取沉淀用 0. 01M PB (pH7. 0) 重新悬浮, 再进行一次差速离心, 最后取沉淀用适量 0. 01M PB (pH7. 0) 溶解, 若杂质太多, 再进行一次差速离心, 取粗提纯病毒置于 10%~40% 蔗糖垫梯度, 于超速离心机使用 P42A 转头 40, 000rpm 离心 2 小时, 收集病毒条带, 再次于超速离心机使用 P42A 转头 40, 000rpm 离心 2 小时沉淀病毒, 最后溶解于 0. 01M PB (pH7. 0) 中, 置于-40℃ 保存备用;

2)、抗血清的制备及纯化: 选用雄性白兔作免疫动物, 加等量 Freund 氏不完全佐剂乳化的提纯病毒做免疫原, 采用三次肌肉注射和两次静脉注射免疫家兔, 每次注射病毒的量分别是 0. 5、0. 75、1、1. 5 和 2mg, 间隔时间为 7 天, 最后一次注射后 7—10 天采血 2 次, 析出血清用琼脂双扩散法测定效价, 通过辛酸沉淀法结合 DEAE 离子交换层析纯化抗体, 用 2 倍体积 0. 1M 醋酸铵调节抗血清至 pH4. 8, 按 0. 75ml 辛酸/1ml 血清加入正辛酸, 混合搅拌 1 小时, 5000rpm 离心 30min, 取上清, 将透析袋置于 10mM Tris-Cl pH8. 5 缓冲液过夜, 透析除盐, 取透析完全的溶液上样于离子交换柱中, 用 10mM Tris-HCl pH8. 5 缓冲液 5ml/min 冲洗 15min, 再用含 0. 1M NaCl 的 10mM Tris-HCl pH8. 5 缓冲液浓度梯度进行洗脱, 收集洗脱峰部分, 浓缩透析, 获得纯化的建兰花叶病毒多克隆抗体;

3)、阳性、阴性样品的制备:

阳性样品为纯化的建兰花叶病毒病毒, 浓度在 0. 1 μg-100 μg/ml 范围; 阴性样品为封闭缓冲溶液研磨健康叶制备的溶液;

4)、各种用液的制备:

保温液 I 为含有建兰花叶病毒多克隆抗体的 0. 01 - 0. 1M 磷酸盐缓冲液, 内含 1%明胶;

保温液 II 为含有羊抗兔酶标抗体的 0. 01 - 0. 1M 磷酸盐缓冲液, 内含 1%明胶;

显色缓冲液为 0. 05 - 0. 3 M, pH9. 5, 含 MgCl₂ 10g/L+ NaCl 2g/L 的 Tris 缓冲液;

显色剂为 0. 01 g/ml NBT+0. 005 g/ml BCIP;

样品处理液为 1 - 5 M, pH9. 6 的碳酸盐缓冲液;

洗涤缓冲液为 0 - 0. 05 M, pH 7. 4 的磷酸盐缓冲液。

6、如权利要求 1 所述的建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒的检测方法, 其特征在于: 所述的检测方法为斑点酶联检测法, 它包括以下步骤:

1)、试剂准备: 根据检测的需要, 稀释样品处理液和洗涤缓冲液,

备用;

2)、样品处理: 取待测样品加入样品处理液充分研磨, 离心取上清液, 再稀释备用;

3)、点样: 取处理后的样品在 PVDF 膜上点样, 同时设立阳性对照和阴性对照;

4)、吸附: 将 PVDF 膜置于 37 °C 恒温箱干燥 0-60 min, 取出, 用洗涤液洗涤三次, 每次 3min;

5)、孵育 I: 取 PVDF 膜浸泡于保温液 I 中, 于 37 °C 保温 30-90 min, 取出, 用洗涤液洗涤三次, 每次 3min;

6)、孵育 II: 取 PVDF 膜浸泡于保温液 II 中, 于 37 °C 保温 30-90 min, 取出, 用洗涤液洗涤三次, 每次 3min;

7)、显色: 将洗涤后的 PVDF 膜取出浸泡于显色液中, 显色 5-10min;

8)、检测判定: 根据检测判定标准, 判定检测结果。

建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒及其制备和检测方法

技术领域

本发明涉及检测建兰花叶病毒的试剂盒及其制备和检测方法，特别是涉及建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒及制备该试剂盒的方法与应用该试剂盒进行建兰花叶病毒斑点酶联检测的检测方法。

背景技术

建兰花叶病毒(Cymbidium mosaic virus, CyMV)隶属马铃薯X病毒属，能使建兰产生褪绿斑点及坏死斑，卡特兰产生局部坏死，树兰属产生花叶，此外，还感染热带香料作物香草兰，是危害各种观赏兰花的主要病毒之一。鉴于CyMV对我国兰花产业的危害性，研究其检测技术已十分重要。

植物病毒检测常用酶联免疫吸附测定(ELISA)方法，酶免疫分析是将抗原抗体结合的特异性与酶的高效催化性相结合的技术，具有灵敏度高，特异性强等特点，但操作步骤多，耗时长，且需要相对昂贵的酶标抗体和96孔酶标板。

斑点酶联检测是以酶免疫吸附分析的原理为基础近年来迅速发展起来的检测方法，曾研究报道该方法用于快速检测羊胴体中的沙门氏菌与常规分离培养检测比较，不仅简便，快捷，而且安全、可靠。而目前尚未有关斑点免疫酶联用于检测建兰花叶病毒的文献报道以及用于检测该病毒的斑点酶联检测试剂盒产品。

发明内容

本发明的目的在于提供简便、快捷、安全、可靠且经济实用的建兰花叶病毒斑点酶联检测的试剂盒。

本发明的另一目的，在于提供制备建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒的方法。

本发明的再一目的，在于提供利用制备的建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒进行斑点酶联检测建兰花叶病毒的检测方法。

为实现上述目的，本发明的技术方案是：

建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒，主要由盒体，设在盒体内的各种瓶装用液和PVDF膜组成。

所述的各种瓶装用液包括：

保温液 I	1 瓶
保温液 II	1 瓶
显色缓冲液	1 瓶
显色剂	1 支
阳性样品	1 支
阴性样品	1 支
样品处理液	1 瓶
洗涤缓冲液	1 瓶

所述的保温液 I 为含有建兰花叶病毒多克隆抗体的 0.01 - 0.1M 磷酸盐缓冲液, 内含 1% 明胶。

所述的保温液 II 为含有羊抗兔酶标抗体的 0.01 - 0.1M 磷酸盐缓冲液, 内含 1% 明胶。

所述的显色缓冲液为 0.05 - 0.3 M, pH9.5, 含 $MgCl_2$ 10g/L + NaCl 2g/L 的 Tris 缓冲液。

所述的显色剂为 0.01 g/ml NBT+0.005 g/ml BCIP。

所述的阳性样品为纯化的建兰花叶病毒。

所述的阳性样品为纯化的建兰花叶病毒, 浓度为 0.1 μ g-100 μ g/ml 范围。

所述的阴性样品为封闭缓冲溶液研磨健康叶制备的溶液。

所述的样品处理液为 1 - 5 M, pH9.6 的碳酸盐缓冲液。

所述的洗涤缓冲液为 0 - 0.05 M, pH 7.4 的磷酸盐缓冲液。

所述的建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒的制备方法, 它主要包括下列步骤:

1、建兰花叶病毒的提取和纯化: 取 100g 曼陀罗病叶加入 100ml 0.5M 柠檬酸缓冲液 (pH6.5) 匀浆后, 加入 100ml 氯仿搅拌 30 分钟。在 Beckman 10,000rpm (JA-10) 离心 20 分钟。取上清加入 4%PEG6000 和 0.3mol 的 NaCl, 搅拌后静置 1 小时。在 Beckman 10,000rpm (JA-10) 离心 20 分钟, 弃上清, 用 0.5M 柠檬酸缓冲液 (pH6.5) 充分溶解沉淀后重复一次 PEG 沉淀。第二次取沉淀后用 5mM 硼酸缓冲液悬浮后, 在 Beckman 10,000rpm (JA-10) 离心 20 分钟, 取上清于超速离心机使用 P42A 转头 40,000rpm 离心 2 小时。取沉淀用 0.01M PB (pH7.0) 重新悬浮, 再进行一次差速离心, 最后取沉淀用适量 0.01M PB (pH7.0) 溶解。若杂质太多, 再进行一次差速离心。取粗提纯病毒置于 10% - 40% 蔗糖垫梯度, 于超速离心机使用 P42A 转头 40,000rpm 离心 2 小时。收集病毒条带, 再次于超速离心机使用 P42A 转头 40,000rpm 离心 2 小时沉淀病毒, 最后溶解于 0.01M PB (pH7.0) 中, 置于 -40 $^{\circ}$ C 备用。

2、抗血清的制备及纯化: 选用雄性白兔作免疫动物, 加等量 Freund 氏不完全佐剂乳化的提纯病毒做免疫原, 采用三次肌肉注射和两次静脉注射免疫家兔。每次注射病毒的量分别是 0.5mg、0.75mg、

1mg、1.5mg 和 2mg，间隔时间为 7 天，最后一次注射后 7—10 天采血 2 次，析出血清用琼脂双扩散法测定效价；通过辛酸沉淀法结合 DEAE 离子交换层析纯化抗体。用 2 倍体积 0.1M 醋酸铵调节抗血清至 pH4.8，按 0.75ml 辛酸/1ml 血清加入正辛酸，混合搅拌 1 小时，5000rpm 离心 30 分钟，取上清，将透析袋置于 10mM Tris-Cl pH8.5 缓冲液过夜，透析除盐。取透析完全的溶液上样于离子交换柱中，用 10mM Tris-HCl pH8.5 缓冲液 5ml/min 冲洗 15 分钟，再用含 $0^{-}1\text{M}$ NaCl 的 10mM Tris-HCl pH8.5 缓冲液浓度梯度进行洗脱，收集洗脱峰部分，浓缩透析，获得纯化的建兰花叶病毒多克隆抗体。

3、阳性、阴性样品的制备：

阳性样品为纯化的建兰花叶病毒病毒，浓度在 $0.1\ \mu\text{g}-100\ \mu\text{g}/\text{ml}$ 范围；阴性样品为封闭缓冲溶液研磨健康叶制备的溶液。

4、各种用液的制备：

保温液 I 为含有建兰花叶病毒多克隆抗体的 0.01 - 0.1M 磷酸盐缓冲液，内含 1% 明胶。

保温液 II 为含有羊抗兔酶标抗体的 0.01 - 0.1M 磷酸盐缓冲液，内含 1% 明胶。

显色缓冲液为 0.05 - 0.3 M，pH9.5，含 MgCl_2 10g/L + NaCl 2g/L 的 Tris 缓冲液。

显色剂为 0.01 g/ml NBT+0.005 g/ml BCIP。

样品处理液为 1 - 5 M，pH9.6 的碳酸盐缓冲液。

洗涤缓冲液为 0 - 0.05 M，pH 7.4 的磷酸盐缓冲液。

所述的建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒的检测方法为斑点酶联检测法，它包括以下步骤：

1)、试剂准备：根据检测的需要，稀释样品处理液和洗涤缓冲液，备用；

2)、样品处理：取待测样品加入样品处理液充分研磨，离心取上清液，再稀释备用；

3)、点样：取处理后的样品在 PVDF 膜上点样，同时设立阳性对照和阴性对照；

4)、吸附：将 PVDF 膜置于 37 °C 恒温箱干燥 0 - 60 min，取出，用洗涤液洗涤三次，每次 3min；

5)、孵育 I：取 PVDF 膜浸泡于保温液 I 中，于 37 °C 保温 30 - 90 min，取出，用洗涤液洗涤三次，每次 3min；

6)、孵育 II：取 PVDF 膜浸泡于保温液 II 中，于 37 °C 保温 30 - 90 min。取出，用洗涤液洗涤三次，每次 3min；

7)、显色：将洗涤后的 PVDF 膜取出浸泡于显色液中，显色 5 - 10min；

8)、检测判定：根据检测判定标准，判定检测结果。

采用上述方案后,本发明由盒体,设在盒体内的各种用液、PVDF膜组装成经济实用的检测试剂盒。试剂盒的制备方法简便、快捷、安全、可靠且经济实用。样品用量少,在较短的时间内就可以完成检测,且结果易于保存,应用该检测试剂盒进行斑点酶联检测的方法与其他血清学检验方法相比具有简单、快速、敏感、特异性强等特点,并具有较高的可重复性、经济实用等更多的优点,且试剂盒使用不需特殊仪器,直接可用肉眼判定结果,所以便于在基层单位推广应用。

具体实施方式

本发明所用的主要试剂:建兰花叶病毒多克隆抗体为厦门华侨亚热带植物引种园制备;PEG6000(聚乙二醇 6000)、2-巯基乙醇、Triton-100(曲拉通 X-100)、牛血清白蛋白(BSA)购自Sigma公司;羊抗兔酶标抗体、BCIP、NBT、DEAE 离子交换填充物、IgG 亲和层析填充物购自Pierce公司;试验中所使用的其他常规药品和试剂均为国产分析纯试剂。

一、试剂盒

建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒,主要由盒体,设在盒体内的各种瓶装用液和PVDF膜(聚偏二氟乙烯膜)组成,各种瓶装用液包括:

保温液 I	1 瓶
保温液 II	1 瓶
显色缓冲液	1 瓶
显色剂	1 支
阳性对照	1 支
阴性对照	1 支
样品处理液	1 瓶
洗涤缓冲液	1 瓶

阳性样品为纯化的建兰花叶病毒病毒,其浓度为 $100 \mu\text{g/ml}$;

阴性样品为封闭缓冲溶液研磨健康叶制备的溶液。

保温液 I 为含有建兰花叶病毒多克隆抗体 0.05M 的磷酸盐缓冲液,内含 1% 明胶。

保温液 II 为含有羊抗兔酶标抗体 0.05M 的磷酸盐缓冲液,内含 1% 明胶。

显色缓冲液为 0.1 M , $\text{pH}9.5$, 含 MgCl_2 10g/L + NaCl 2g/L 的 Tris 缓冲液。

显色剂为 0.01 g/ml NBT + 0.005 g/ml BCIP。

样品处理液为 2 M , $\text{pH}9.6$ 的碳酸盐缓冲液。

洗涤缓冲液为 0.01 M , $\text{pH} 7.4$ 的磷酸盐缓冲液。

二、制备方法

本发明建兰花叶病毒检测试剂盒的制备方法，它包括下列步骤：

1、建兰花叶病毒的提取和纯化：取100g曼陀罗病叶加入100ml 0.5M柠檬酸缓冲液(pH6.5)匀浆后，加入100ml氯仿搅拌30分钟。在Beckman 10,000rpm(JA-10)离心20分钟。取上清加入4%PEG6000和0.3mol的NaCl,搅拌后静置1小时。在Beckman 10,000rpm(JA-10)离心20分钟，弃上清，用0.5M柠檬酸缓冲液(pH6.5)充分溶解沉淀后重复一次PEG沉淀。第二次取沉淀后用5mM硼酸缓冲液悬浮后，在Beckman 10,000rpm(JA-10)离心20分钟，取上清于超速离心机使用P42A转头40,000rpm离心2小时。取沉淀用0.01M PB(pH7.0)重新悬浮，再进行一次差速离心，最后取沉淀用适量0.01M PB(pH7.0)溶解。若杂质太多，再进行一次差速离心。取粗提纯病毒置于10%~40%蔗糖垫梯度，于超速离心机使用P42A转头40,000rpm离心2小时。收集病毒条带，再次于超速离心机使用P42A转头40,000rpm离心2小时沉淀病毒，最后溶解于0.01M PB(pH7.0)中，置于-40℃保存备用。

2、抗血清的制备及纯化：选用雄性白兔作免疫动物，加等量Freund氏不完全佐剂乳化的提纯病毒做免疫原，采用三次肌肉注射和两次静脉注射免疫家兔。每次注射病毒的量分别是0.5、0.75、1、1.5和2mg，间隔时间为7天，最后一次注射后7—10天采血2次，析出血清用琼脂双扩散法测定效价。通过辛酸沉淀法结合DEAE离子交换层析纯化抗体。用2倍体积0.1M醋酸铵调节抗血清至pH4.8，按0.75ml辛酸/1ml血清加入正辛酸，混合搅拌1小时，5000rpm离心30min，取上清，将透析袋置于10mM Tris-HCl pH8.5缓冲液过夜，透析除盐。取透析完全的溶液上样于离子交换柱中，用10mM Tris-HCl pH8.5缓冲液5ml/min冲洗15min，再用含0.1M NaCl的10mM Tris-HCl pH8.5缓冲液浓度梯度进行洗脱，收集洗脱峰部分，浓缩透析，获得纯化的建兰花叶病毒多克隆抗体。

3、阳性、阴性样品的制备：

阳性样品为纯化的建兰花叶病毒病毒，浓度在100 μg/ml；阴性样品为封闭缓冲液研磨健康叶制备的溶液。

4、各种用液的制备：

保温液 I 为含有建兰花叶病毒多克隆抗体 0.05M 的磷酸盐缓冲液，内含 1%明胶；

保温液 II 为含有羊抗兔酶标抗体 0.05M 的磷酸盐缓冲液，内含 1%明胶；

显色缓冲液为 0.1 M, pH9.5, 含 MgCl₂ 10g/L+ NaCl 2g/L 的 Tris

缓冲液；

显色剂: 为 0.01 g/ml NBT+0.005 g/ml BCIP ;
 样品处理液为 2 M 碳酸盐缓冲液 (pH9.6);
 洗涤缓冲液为 0.01 M, pH 7.4 的磷酸盐缓冲液;
 封闭缓冲液为 20-100mmol/L pH7.4 PBS+1-5%脱脂奶粉。

三、检测方法实施例

试剂盒的斑点酶联 (DIBA) 检测方法

1、试剂准备: 根据检测的需要, 稀释样品处理液和洗涤缓冲液, 备用;

2、样品处理: 取待测样品 0.1 g 加入 1 ml 样品处理液充分研磨, 离心取上清液, 再稀释备用;

3、点样: 取 1 μ L 处理后的样品在 PVDF 膜上点样, 同时设立阳性对照和阴性对照;

4、吸附: 将 PVDF 膜置于 37 $^{\circ}$ C 恒温箱干燥 30 min, 取出, 用洗涤液洗涤三次, 每次 3min;

5、孵育 I: 取 PVDF 膜浸泡于保温液 I 中, 于 37 $^{\circ}$ C 保温 45 min, 取出, 用洗涤液洗涤三次, 每次 3min;

6、孵育 II: 取 PVDF 膜浸泡于保温液 II 中, 于 37 $^{\circ}$ C 保温 45 min。取出, 用洗涤液洗涤三次, 每次 3min;

7、显色: 将洗涤后的 PVDF 膜取出浸泡于显色液中, 显色 5-10min;

8、检测判定: 根据检测判定标准, 判定检测结果。

斑点酶联检测判定标准:

在阳性对照显色、阴性对照不显色的情况下, 样品检测带有斑点的判断为阳性, 否则为阴性。

待测样品按以上标准, 定性判断待测样品检测结果的阴、阳性。

为检验斑点酶联检测试剂盒检测效果, 用该法检测了 40 份兰花样品, 检测结果如下:

附表 1 检测结果

	RT-PCR (+)	RT-PCR (-)	合计
DIBA (+)	30	1	31
DIBA (-)	1	8	9
合计	31	9	40

注: “+” 代表阳性; “-” 代表阴性

31 份由 RT-PCR 检测阳性的样品, DIBA 检测阳性样品 30 份, 1 份阴性;

9 份由 RT-PCR 检测阴性的样品, DIBA 检测阴性样品 1 份, 阳性样品 1 份;

由检测结果可知: DIBA 的敏感性为 96.77%; 特异性 88.89%; 检测准确性为 95%。

专利名称(译)	建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒及其制备和检测方法		
公开(公告)号	CN1975428A	公开(公告)日	2007-06-06
申请号	CN200610164434.0	申请日	2006-12-08
[标]申请(专利权)人(译)	厦门华侨亚热带植物引种园		
申请(专利权)人(译)	厦门华侨亚热带植物引种园		
当前申请(专利权)人(译)	厦门华侨亚热带植物引种园		
[标]发明人	明艳林 郑国华 董庆宣 李梅 陈良华		
发明人	明艳林 郑国华 董庆宣 李梅 陈良华		
IPC分类号	G01N33/569 G01N33/543 G01N21/78 G01N1/34 G01N33/531		
代理人(译)	许伟		
优先权	200610033609.4 2006-02-10 CN		
外部链接	Espacenet SIPO		

摘要(译)

本发明公开了建兰花叶病毒斑点酶联检测试剂盒及其制备方法和检测方法，试剂盒由盒体，设在盒体内的各种用液和PVDF膜组装成经济实用的检测试剂盒。试剂盒的制备方法简便、快捷、安全、可靠且经济实用。样品用量少，在较短的时间内就可以完成检测，且结果易于保存，应用该检测试剂盒进行斑点酶联检测的方法与其他血清学检验方法相比具有简单、快速、敏感、特异性强等特点，并具有较高的可重复性、经济实用等更多的优点，且试剂盒使用不需特殊仪器，直接可用肉眼判定结果，所以便于在基层单位推广应用。

附表1 检测结果

	RT-PCR(+)	RT-PCR(-)	合计
DIBA(+)	30	1	31
DIBA(-)	1	8	9
合计	31	9	40

注：“+”代表阳性；“-”代表阴性