



中华人民共和国国家标准

GB/T 27640—2011

马痘诊断技术

Diagnostic techniques for horsepox disease

2011-12-30 发布

2012-04-01 实施



中华人民共和国国家质量监督检验检疫总局
中国国家标准化管理委员会 发布

中 华 人 民 共 和 国

国 家 标 准

马 瘡 诊 断 技 术

GB/T 27640—2011

*

中国标准出版社出版发行
北京市朝阳区和平里西街甲2号(100013)
北京市西城区三里河北街16号(100045)

网址 www.spc.net.cn

总编室:(010)64275323 发行中心:(010)51780235

读者服务部:(010)68523946

中国标准出版社秦皇岛印刷厂印刷
各地新华书店经销

*

开本 880×1230 1/16 印张 0.75 字数 17 千字
2012年3月第一版 2012年3月第一次印刷

*

书号: 155066·1-44372 定价 16.00 元

如有印装差错 由本社发行中心调换

版权专有 侵权必究

举报电话:(010)68510107

前　　言

本标准按照 GB/T 1.1—2009 的规则起草。

本标准由中华人民共和国农业部提出。

本标准由全国动物防疫标准化技术委员会(SAC/TC 181)归口。

本标准起草单位:中华人民共和国山东出入境检验检疫局、中国动物卫生与流行病学中心。

本标准主要起草人:梁成珠、朱来华、肖西志、郑小龙、邓明俊、岳志芹、毕道荣、梁君妮、徐彪。

马痘诊断技术

1 范围

本标准规定了马痘临床诊断、病毒分离与鉴定等诊断技术要求。
本标准适用于马痘的诊断。

2 临床检查

2.1 临床特征

病马于系部和球节处的皮肤上出现丘疹，随后变为水疱，最后为脓疱，并干涸而结痂。由于局部疼痛，可引起跛行，病马一般不显全身症状；有的病马于唇内侧、齿龈、舌、舌系带、颊部等粘膜上发生痘疹，也是先发丘疹，继而水疱和脓疱，脓疱破裂形成浅的溃疡；母畜外生殖器水肿，并在皮肤和粘膜上形成水疱、脓疱和溃疡，公畜的病变表现为阴茎、包皮和龟头上的痘疹样病变。

2.2 初步判定

- 2.2.1 根据临床特征可作出病马感染马痘的初步判定。
- 2.2.2 最终判定应进行病毒分离鉴定。

3 病毒分离

3.1 样品采集和运送要求

采取病变部位的渗出液、水疱液和溃疡部位组织作为采集对象，尽量无菌采集，采集后低温送实验室进行病毒分离。

3.2 病毒分离试验

3.2.1 所需仪器、设备

- 3.2.1.1 CO₂ 培养箱。
- 3.2.1.2 II 级生物安全柜。
- 3.2.1.3 倒置显微镜。
- 3.2.1.4 带冷冻功能的离心机。

3.2.2 材料准备

- 3.2.2.1 细胞培养基 DMEM。
- 3.2.2.2 HeLa 细胞。
- 3.2.2.3 Hanks 液（Hanks 液，见 A.1；含抗生素，见 A.4）。
- 3.2.2.4 小牛血清。
- 3.2.2.5 待检马组织：采取病变部渗出液、水疱液或丘疹和溃疡部组织作为标本，用 Hanks 液配制成 1：10 悬液，以 1 500 r/min 离心 10 min，取上清备用。

3.2.2.6 接种方法:用含 10% 小牛血清的 DMEM 培养液培养 Hela 细胞,待细胞长成单层后弃去培养液。将 3.2.2.5 中的待检组织接种 Hela 细胞,然后加入含 5% 小牛血清的 DMEM 培养液。 CO_2 培养箱内 37°C , 48 h 后观察细胞病变。

3.3 判定

如果 48 h 后出现明显的细胞病变,如细胞圆缩、聚集,可进一步做病毒鉴定。正常的 Hela 细胞为多角形,贴壁生长。

4 电子显微镜检查

4.1 材料准备

4.1.1 戊二醛,碳网膜,三羟甲氨基甲烷-乙二胺四乙酸(Tris-EDTA),磷钨酸(pH7.2),滤纸,载玻片。

4.1.2 病毒液或待检病料,如病变部位的渗出液或水疱液。

4.2 负染操作方法

4.2.1 用戊二醛固定待检病料。

4.2.2 负染方法为:取一滴待检病料于载玻片上,将碳网膜漂浮于液滴上 1 min,再置于一滴三羟甲氨基甲烷-乙二胺四乙酸(Tris-EDTA)缓冲液中浸泡 20 s,然后用一滴 1% 的磷钨酸(pH7.2)染色 10 s。取出碳网膜,用滤纸吸干膜上液体,待自然干燥后镜检。

4.3 判定

电镜下见到砖形或大卵圆形,有一个双凹面的核心体,同时具有包膜。观察到上述结果,可判定为马痘感染。

5 分子生物学检测

5.1 材料准备

5.1.1 待检样品材料

分离的病毒、病毒感染的细胞或所采集的病料,如病变部位的渗出液或水疱液。

5.1.2 仪器设备

PCR 仪,恒温水浴锅,电泳仪,冷冻离心机,凝胶成像系统或其他类似设备(观察电泳结果),微波炉或相关仪器(琼脂糖凝胶的制备),超声波破碎仪, -20°C 冰箱。

5.1.3 试剂

0.25% 胰蛋白酶溶液(见 A.2),RNase,70% 乙醇,TaqDNA 聚合酶,PBS 缓冲液,酚三氯甲烷,引物,dNTPs,去离子水,加样缓冲液,电泳缓冲液,溴化乙锭溶液(见 B.3)或相关染料(现在已经有溴化乙锭的替代产品,而且无致癌性,如 Gel Red)。缓冲液的配方见附录 B。

5.2 病毒基因组 DNA 的制备

用 0.25% 的胰酶消化感染病毒的 Hela 细胞,3 000 r/min 离心 5 min,收集的细胞沉淀用 PBS 缓冲

液重悬,于95℃水浴灭活30 min。重复离心,收集沉淀。再用2 mL PBS缓冲液重悬细胞。将细胞至于冰浴,超声波粉碎,输出功率为40 W,时间3 min,每5 s暂停5 s。细胞经破碎后加入10 μ L RNase,37℃反应30 min。待溶液温度降至室温后,加入400 μ L酚三氯甲烷,混匀后于冰浴中放置5 min,然后13 000 r/min离心5 min,收集DNA沉淀。用70%乙醇洗沉淀一次。空气干燥沉淀,加入100 μ L去离子水溶解DNA,分装保存于-20℃冰箱中备用。本步骤也可采取相关商品化的病毒DNA提取试剂盒。采集的病料可采取同样的方法或用商品化试剂盒进行病毒DNA的提取。

5.3 猪痘病毒血细胞凝集素HA(Hemagglutinin, HA)基因的PCR扩增

5.3.1 引物序列

上游引物:5'-ATG ACA CGA TTG CCA ATA C-3';
下游引物:5'-CTA GAC TTT GTT TTC TG-3'。

5.3.2 各反应物浓度

引物25 pmol/ μ L,dNTPs 2.5 mmol/ μ L,TaqDNA聚合酶5 U/ μ L,反应体系为25 μ L。

5.3.3 扩增条件

93℃,5 min, 92℃,30 s;55℃,30 s;72℃,1 min。共35个循环。预扩增片段大小为940 bp。

5.3.4 电泳

制备1%琼脂糖凝胶板,加样6 μ L~8 μ L,电压80 V~100 V,电流40 mA~50 mA,电泳30 min~40 min。

5.4 马痘病毒的PCR检测

5.4.1 引物序列

上游引物:5'-GAAAATCCAGATAACAGCCACC-3';
下游引物:5'-ACGCTGAAACGGAACCTGTAT-3'。

5.4.2 各反应物浓度

引物25 pmol/ μ L,dNTPs 2.5 mmol/ μ L,TaqDNA聚合酶5 U/ μ L,反应体系为25 μ L。

5.4.3 扩增条件

93℃,5 min,93℃,30 s,53℃,30 s,72℃,30 s,35个循环。预片段大小为637 bp。

5.4.4 电泳

制备1%琼脂糖凝胶板,加样6 μ L~8 μ L,电压80 V~100 V,电流40 mA~50 mA,电泳30 min~40 min。

5.4.5 结果判定

如果不出现940 bp和637 bp大小的片段,判定为阴性;如果出现940 bp和637 bp中的任何一个片段则判定为阳性,并对PCR产物进行测序,与参考毒株进行序列比对。

6 结果的综合判定

根据 2.2, 可作出初步判定。确诊需要根据 4.3、5.4.5 进行最终判定, 如果电子显微镜检查发现特征性病毒粒子可判为马痘阳性, 否则为阴性; 如果 PCR 检测结果为阳性, 可判为马痘阳性, 否则为马痘阴性。当 4.3 和 5.4.5 结果不一致时, 以 5.4.5 结果为准。

附录 A
(规范性附录)
细胞培养用试剂的配制

A. 1 汉克液(Hanks)(10倍浓缩液)**A. 1. 1 成分****A. 1. 1. 1 成分甲**

氯化钠	80.0 g
氯化钾	4.0 g
氯化钙	1.4 g
硫酸镁($MgSO_4 \cdot 7H_2O$)	2.0 g

A. 1. 1. 2 成分乙

磷酸氢二钠($Na_2HPO_4 \cdot 12H_2O$)	1.52 g
磷酸二氢钾	0.6 g
葡萄糖	10.0 g
1%酚红	16 mL

A. 1. 2 配制方法

按顺序将上述成分分别溶于双蒸水 450 mL 中,即配成甲液和乙液,然后将乙液缓缓加入甲液,边加边搅拌。补足双蒸水至 1 000 mL。用滤纸过滤后,加入三氯甲烷 2 mL,置 2 ℃~8 ℃保存。

A. 1. 3 使用方法

使用时,用双蒸水稀释 10 倍,107.6 kPa 灭菌 15 min,置 4 ℃保存备用。用前以 7.5% 碳酸氢钠溶液调 pH 为 7.2~7.4。

A. 2 0.25%胰蛋白酶溶液**A. 2. 1 成分**

氯化钠	8.0 g
氯化钾	0.2 g
柠檬酸钠($Na_3C_6H_5O_7 \cdot 5H_2O$)	1.12 g
磷酸二氢钠($NaH_2PO_4 \cdot 2H_2O$)	0.056 g
碳酸氢钠	1.0 g
胰蛋白酶(1:250)	2.5 g
双蒸水	加至 1 000 mL

A. 2. 2 配制方法

放 2 ℃~8 ℃冰箱过夜,待胰酶充分溶解后,用碳酸氢钠溶液调 pH 为 7.4~7.6。用 0.2 μm 的微

孔膜或 G6 型玻璃滤器滤过除菌。分装于小瓶中, -20 ℃保存。

A. 3 EDTA-胰蛋白酶分散液(10 倍浓缩液)

A. 3. 1 成分

氯化钠	80.0 g
氯化钾	4.0 g
葡萄糖	10.0 g
碳酸氢钠	5.8 g
胰蛋白酶(1: 250)	5.0 g
乙二胺四乙酸二钠(EDTA-2Na)	2.0 g
按顺序溶于双蒸水 900 mL 中, 然后加入下列各液:	
1% 酚红溶液	2.0 mL
青霉素(10 万 IU/mL)	10.0 mL
链霉素(10 万 µg/mL)	10.0 mL
补足双蒸水至	1 000 mL

A. 3. 2 过滤除菌

用 0.2 µm 的微孔膜或 G6 型玻璃滤器滤过除菌。分装小瓶, -20 ℃保存。

A. 3. 3 分装

临用前, 用双蒸水稀释 10 倍, 适量分装于试管中, -20 ℃冻存备用。

A. 3. 4 使用方法

分散细胞时, 将细胞分散液取出融化后, 再置 35 ℃~37 ℃热水中预热, 并用 7.5% 碳酸氢钠调 pH 为 7.6~8.0。

A. 4 抗生素溶液(1 万 IU/mL)

A. 4. 1 10 倍浓缩液

青霉素	400 万 IU(80 万单位/瓶×5 瓶)
链霉素	400 万 µg(100 万单位/瓶×4 瓶)
双蒸水	40 mL

溶液充分混合后, 分装小瓶, 放 -20 ℃保存。

A. 4. 2 工作溶液

取上述浓缩液适量, 用双蒸水稀释 10 倍, 分装后放于 -20 ℃保存备用。

A. 5 Tris-EDTA 缓冲液

10 mmol/L Tris · Cl, pH7.5

1 mmol/L EDTA, pH8.0

A.6 5%乳汉液

水解乳蛋白 5 g
汉克氏液 1 000 mL

完全溶解后适量分装,经 107.6 kPa 灭菌 15min,放 2 ℃~8 ℃保存备用,用时以 7.5% 碳酸氢钠溶液调 pH 到 7.2~7.4。

附录 B
(规范性附录)
电泳用试剂的配制

B. 1 10×加样缓冲液

20% (质量浓度) Ficoll 400
 0.1 mol/L Na₂EDTA, pH8.0
 1.0% (质量浓度) SDS
 0.25% (质量浓度) 溴酚蓝
 0.25% (质量浓度) 二甲苯青

B. 2 50×TAE 电泳缓冲液

Tris 碱	242 g
冰乙酸	57.1 mL
Na ₂ EDTA · 2H ₂ O	37.2 g
加 H ₂ O 至 1 L。	

B. 3 1 000×溴化乙锭溶液

溴化乙锭	50 mg
H ₂ O	100 mL
按 1 : 1 000 稀释配制凝胶和染色液, 溶液应避光。	
小心: 溴化乙锭是一种诱变剂, 必须小心操作。	

B. 4 PBS 缓冲液

NaCl	8 g
KCl	0.2 g
Na ₂ HPO ₄	1.42 g
KH ₂ PO ₄	0.27 g
溶于 1 L 去离子水中, 调节 pH 至 7.4。高温高压灭菌, 室温保存。	



GB/T 27640-2011

版权专有 侵权必究

*

书号: 155066 · 1-44372

定价: 16.00 元