

ICS

点击此处添加中国标准文献分类号

团 体 标 准

T/CVMA XXXXX—XXXX

牛病毒性腹泻病毒磁微粒化学发光检测方法

Magnetic particle chemiluminescence immunoassay method for detection
of bovine viral diarrhea virus

征求意见稿

XXXX—XX—XX 发布

XXXX—XX—XX 实施

中国兽医协会 发布

中国兽医协会
CVMA

前 言

本文件按照 GB/T 1.1—2020《标准化工作导则 第一部分：标准化文件的的结构和起草规则》的规定起草。

请注意本文件的某些内容可能涉及专利。本文件的发布机构不承担识别这些专利的责任。

本文件由禾旭（郑州）生物技术有限公司提出。

本文件由中国兽医协会归口。

本文件起草单位：

本文件主要起草人：

中国兽医协会
CVMA

中国兽医协会
CVMA

牛病毒性腹泻病毒磁微粒化学发光检测方法

1 范围

本文件规定了牛病毒性腹泻病毒磁微粒化学发光检测方法的试剂与耗材、器材与设备、样本采集及处理、操作步骤、试验成立条件和结果判定标准等内容。

本文件适用于牛病毒性腹泻的早期诊断、检疫、监测、流行病学调查评估等工作。

2 规范性引用文件

下列文件中的内容通过文中的规范性引用而构成文件的必不可少的条款。其中，注日期的引用文件，仅注日期对应的版本适用于本文件；不注日期的引用文件，其最新版本（包括所有的修改单）适用于本文件。

NY/T 541 兽医诊断样品采集、保存与运输技术规范

NY/T 1948 兽医实验室生物安全要求通则

3 术语和定义

下列术语和定义适用于本文件。

3.1

反应杯 reaction cup

化学发光免疫分析仪配套使用的反应容器。

3.2

结合物 conjugates

吡啶酯标记的牛病毒性腹泻抗原单克隆抗体。

3.3

激发液 excitation fluid

激发液由激发液 A 和激发液 B 组成，与化学发光免疫试剂配合使用，是一种辅助试剂，为发光过程提供碱性环境使用。

4 缩略语

下列缩略语适用于本文件。

PBS: 磷酸盐缓冲液（phosphate buffer saline）

MES: 2-吗啉乙磺酸（2-Morpholinoethanesulphonic acid）

NHS: N-羟基琥珀酰亚胺（N-Hydroxysuccinimide）

EDC: 1-乙基-(3-二甲基氨基丙基)碳酰二亚胺（1-(3-Dimethylaminopropyl)-3-ethylcarbodiimide）

5 技术原理

本方法采用双抗体夹心法，将待测样本、牛病毒性腹泻单抗 2G5 偶联的磁性微球溶液以及吖啶酯标记的牛病毒性腹泻单抗 5E9 结合物混合；温育一段时间洗涤后，加入激发液；在碱性条件下，吖啶酯分子的发射光强度达到最大，通过测量的发光值结果和既定的判定方法判定待测样本的阴阳性。样品中牛病毒性腹泻抗原的含量与发光值成正比。

6 试剂与耗材

6.1 耳部切口组织浸泡缓冲液，制备方法见附录 A。

6.2 磁性微球溶液，制备方法见附录 B。

6.3 结合物，制备方法见附录 C。

6.4 阴性对照和阳性对照，制备方法见附录 D。

6.5 激发液 A，制备方法见附录 E.1。

6.6 激发液 B，制备方法见附录 E.2。

6.7 浓缩洗涤液，制备方法见附录 E.3。

7 器材与设备

7.1 最大离心力为 12,000 g 的离心机。

7.2 II 级生物安全柜。

7.3 恒温培养箱。

7.4 全自动化学发光免疫分析仪。

7.5 高压灭菌锅。

7.6 2℃~8℃ 冰箱，-20℃ 冰箱。

7.7 规格为 5 mL 一次性注射器。

7.8 2 mL 灭菌离心管。

7.9 反应杯。

8 实验前准备工作

8.1 样本采集及处理

8.1.1 用无菌注射器直接采集血液至灭菌离心管或采用一次性采血管采集血液，分离血清，编号备用。样品收集过程应防止样品污染，注意个人生物安全防护。

8.1.2 耳部切口组织样品，取直径为 2 mm~3 mm 的耳部切口组织，在采样管中孵育，随后加入 150 μL ~250 μL 耳部切口组织浸泡缓冲液，确保液体完全浸没样本。在 18 $^{\circ}\text{C}$ ~26 $^{\circ}\text{C}$ 条件下耳部切口组织在缓冲液中浸泡 12 h~24 h，浸泡过程中采样管要密封。样品处理过程应防止样品污染，注意个人生物安全防护。

8.2 样本的保存

收集的样本应立即检测。若暂时不检测，应置于 -20 $^{\circ}\text{C}$ 以下冷冻保存，避免反复冻融。

9 操作步骤

9.1 将样本、阴性对照、阳性对照分别各加 50 μL 至相应反应杯中，再分别加入 50 μL 磁性微球溶液，混匀后，37 $^{\circ}\text{C}$ 反应 15 min。

9.2 各反应杯中加入 300 μL 洗涤液，清洗 3 次。

9.3 在反应杯中加入结合物 100 μL ，混匀后，37 $^{\circ}\text{C}$ 温育 5 min。

9.4 重复步骤 9.2 后分别加入 100 μL 激发液 A 和 100 μL 激发液 B。

9.5 化学发光免疫分析仪自动测定各反应杯发光值。

10 结果判定

10.1 试验成立条件

阳性对照发光值与阴性对照发光值之比 ≥ 10 ，实验成立。

10.2 试验结果判定

10.2.1 阴性

$S/P < 0.4$ ，样本判定为牛病毒性腹泻病毒阴性。

10.2.2 阳性

$S/P \geq 0.4$ ，样本判定为牛病毒性腹泻病毒阳性。

附录 A
(规范性)

耳部切口组织浸泡缓冲液

称取十二水合磷酸氢二钠 2.9 g、磷酸二氢钾 0.2 g、氯化钠 8.0 g、氯化钾 0.2 g，十六烷基溴化胺 5 g，加入 800 mL 纯化水搅拌溶解，加入 TritonX-405 2ml，Proclin-300 1ml，再加纯化水定容至 1000 mL，经 0.22 μm 过滤，置 2 $^{\circ}\text{C}$ ~8 $^{\circ}\text{C}$ 保存。

中国兽医协会
CVMA

附录B
(规范性)
磁性微球溶液

B.1 取 0.3 mg 牛病毒性腹泻单抗 2G5，装入透析袋中，置 PBS 中室温（15 °C~25 °C）透析 4 h。

B.2 磁珠洗涤取 10 mg 羧基磁珠到离心管中，固定到磁力架上进行磁分离（或 10000 g 离心 5 min），移除上清。向磁珠中加入 1 mL 的 MES 溶液，振荡分散均匀后，磁分离（或 10000 g 离心 5 min）移除上清。重复用 MES 溶液磁分离洗涤 2 次，用 0.5 mL MES 溶液重悬。

B.3 磁珠活化向羧基磁珠重悬液中加入 250 μ L 的 NHS 溶液，振荡分散均匀，再加入 125 μ L 的 EDC 溶液，摇匀后固定在混匀器上室温（15 °C~25 °C）反应 30 min。反应结束后，磁分离，移除上清，用 MES 溶液磁分离洗涤 2 次。

B.4 抗体偶联上述磁珠用 800 μ L 的 MEST 溶液分散，加入透析后的抗体溶液，补加 MEST 溶液至总体积 1 mL，摇匀后固定在混匀器上室温（15 °C~25 °C）反应 4 h。反应结束后，磁分离，移除上清，用封闭液磁分离洗涤 2 次。收集每次洗涤的上清液。

B.5 封闭加入 1 mL 的封闭液，振荡分散均匀后，固定在混匀器上反应 4 h。

B.6 稀释离心，移除上清，用 PBST 磁分离洗涤 3 次，加入 500 mL 的 PBST 重悬偶联后的磁珠，2 °C~8 °C 保存备用。

附录 C
(规范性)
结合物

C.1 标记单抗的制备

C.1.1 透析

取 400 μL 牛病毒性腹泻单抗 5E9 (浓度 3 mg/mL), 装入透析袋中, 置于 PBS 中透析, 室温 (15 $^{\circ}\text{C}$ ~25 $^{\circ}\text{C}$) 透析 4 h。

C.1.2 标记

取出透析后的抗体溶液, 加入洁净玻璃瓶中, 再将 40 μL 吡啶酯溶液 (浓度 5.0 mmol/L) 加入抗体溶液中, 避光, 室温反应 2 h。

C.1.3 封闭

反应后入 10% (m/V) 赖氨酸封闭, 室温反应 1 h。

C.1.4 洗涤

将标记的抗体溶液, 装入透析袋内, 置于 PBS (0.05 mol/L, pH 值 7.4) 中透析, 室温 (15 $^{\circ}\text{C}$ ~25 $^{\circ}\text{C}$) 透析过夜, 中间换液 2 次~3 次。

C.1.5 保存

取出透析后的标记抗体溶液, 加等体积甘油, 放置 -20 $^{\circ}\text{C}$ 以下保存备用。

C.2 结合物的制备

将得到吡啶酯标记牛病毒性腹泻单抗用 PBS (0.01 mol/L, pH 值 7.4) 按照 1:3000 稀释, 加入 0.02% Proclin-300 混匀后经 0.22 μm 滤器过滤, 无菌分装, 于 2 $^{\circ}\text{C}$ ~8 $^{\circ}\text{C}$ 保存。

附录 D
(规范性)
阴性对照和阳性对照

D.1 阴性对照的制备

D.1.1 采血

对 1 头未感染牛病毒性腹泻的健康动物进行颈部静脉大量采血，经牛病毒性腹泻荧光定量 RT-PCR 检测为牛病毒性腹泻阴性血清。

D.1.2 制备血清

室温（15℃~25℃）待血液凝固后，37℃ 静置 2 h，然后 2℃~8℃ 静置 1 h，将析出的血清转移到离心瓶中，以 2000 r/min 离心 5 min，收集上清。

D.1.3 分装、冻干及保存

将制备的血清混合均匀后，0.22 μm 滤膜过滤除菌，将血清与冻干保护剂按 8.5:1 比例混匀，无菌定量分装，1 mL/瓶，冷冻真空干燥，置 -70℃ 以下保存，标记为“牛病毒性腹泻病毒阴性血清”，同时注明制备日期等信息。

D.2 阳性对照的制备

D.2.1 制备血清

将培养的牛病毒性腹泻病毒经过灭活，浓缩，制成病毒浓缩物（1.7 mg/ml）按照 1:500 的比例，稀释到阴性对照血清中，混合均匀后，0.22 μm 滤膜过滤除菌。无菌定量分装，1 mL/瓶，冷冻真空干燥，置 -70℃ 以下保存，标记为“牛病毒性腹泻病毒阳性血清”，同时注明制备日期等信息。

附录 E
(规范性)
相关试剂

E.1 激发液 A 的制备

量取 200 mL 纯化水，加入 37% 浓盐酸溶液 8.33 mL，加入 30% 过氧化氢溶液 5.46 mL，搅拌均匀加纯化水定容至 1000 mL。定量分装，2 °C~8 °C 保存。

E.2 激发液 B 的制备

量取 200 mL 纯化水，加入氢氧化钠 20 g、十六烷基三甲基溴化铵 5.7 g，搅拌溶解，加入曲拉通 X-100 2.5 mL，搅拌均匀加纯化水定容至 1000 mL。定量分装，2 °C~8 °C 保存。

E.3 浓缩洗涤液

称取十二水合磷酸氢二钠 72.5 g、磷酸二氢钾 5 g、氯化钠 200 g、氯化钾 5 g，加入 700 mL 双蒸水加热搅拌溶解，再加入 12.5 mL 的吐温-20，而后加双蒸水定容至 1000 mL。使用前将 25 倍浓缩洗涤液用蒸馏水或去离子水 25 倍稀释。

示：40 mL 25 倍浓缩洗涤液加入 960 mL 蒸馏水。

E.4 PBS

称取十二水合磷酸氢二钠 2.9 g、磷酸二氢钾 0.2 g、氯化钠 8.0 g、氯化钾 0.2 g，加入 800 mL 纯化水搅拌溶解，再加纯化水定容至 1000 mL，经 0.22 μm 过滤，置 2 °C~8 °C 保存。

E.5 MES 溶液

称取 9.76 g MES、29.22 g NaCl、5 mL 10% 的 Brij35，溶于 1000 mL 纯化水，调节 pH 为 6.0，经 0.22 μm 过滤，置 2 °C~8 °C 保存。

E.6 NHS 溶液

称取 20 mg 的 NHS，溶于 1 mL MES 溶液中，临用配制 10 min 内使用。

E.7 EDC 溶液

称取 20 mg 的 EDC 溶于 1 mL MES 溶液中，临用配制 10 min 内使用。

E.8 MEST 溶液

取 800 mL MES 溶液（0.5 mol/L，pH 值 6.0），加入 0.5 mL 吐温-20，用 MES 溶液定容至 1000 mL。

E.9 封闭液

量取 800 mL PBS（0.01 mol/L，pH 值 7.4），加入 10 g BSA、0.5 mL 吐温-20、2 mL Proclin-300，搅拌均匀，PBS 定容至 1000 mL，经 0.22 μm 过滤，置 2 °C~8 °C 保存。

E.10 PBST 溶液

量取 800 mL PBS (0.01 mol/L, pH 值 7.4), 加入 0.5 mL 吐温-20、2 mL Proclin-300, 搅拌均匀, PBS 定容至 1000 mL。

中国兽医协会
CVMA