

ICS 65.020.30

B 44



中国实验动物学会团体标准

T/CALAS 48—2017

实验动物 猴逆转 D 型病毒 PCR 检测方法

Laboratory animal - PCR method for detection of Simian type D retrovirus

2017-12-29 发布

2018-01-01 实施

中国实验动物学会 发布

前 言

本标准按照 GB/T 1.1—2009 给出的规则编写。

本标准附录为规范性附录。

本标准由中国实验动物学会归口。

本标准由全国实验动物标准化技术委员会（SAC/TC281）技术审查。

本标准由中国实验动物学会实验动物标准化专业委员会提出并组织起草。

本标准主要起草单位：广东省实验动物监测所。

本标准主要起草人：王静、张钰、黄韧、袁文、吴瑞可。

实验动物 猴逆转 D 型病毒 PCR 检测方法

1 范围

本标准规定了实验动物猴逆转 D 型病毒普通 RT-PCR 和实时荧光 RT-PCR 检测方法。

本标准适用于实验猴怀疑本病发生，实验猴环境和猴源性生物制品中猴逆转 D 型病毒的检测。

2 规范性引用文件

下列文件对于本文件的应用是必不可少的。凡是注明日期的引用文件，仅所注日期的版本适用于本文件。凡是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。

GB/T 14926.61—2001 《实验动物 猴逆转 D 型病毒检测方法》

GB 19489 《实验室 生物安全通用要求》

GB/T 19495.2 《转基因产品检测 实验室技术要求》

3 术语、定义和缩略语

3.1 术语和定义

下列术语和定义适合于本标准。

3.1.1

聚合酶链反应 **polymerase chain reaction, PCR**

体外酶催化合成特异 DNA 片段的方法：模板 DNA 先经高温变性成为单链，在 DNA 聚合酶作用和适宜的反应条件下，根据模板序列设计的两条引物分别与模板 DNA 两条链上相应的一段互补序列发生退火而相互结合，接着在 DNA 聚合酶的作用下以四种 dNTP 为底物，使引物得以延伸，然后不断重复变性、退火和延伸这一循环，使欲扩增的基因片段以几何倍数扩增。

3.1.2

逆转录-聚合酶链反应 **reverse transcription polymerase chain reaction, RT-PCR**

以 RNA 为模板，采用 Oligo (dT)、随机引物或特异性引物，RNA 在逆转录酶和适宜反应条件下，被逆转录成 cDNA，然后再以 cDNA 作为模板，进行 PCR 扩增。

3.1.3

巢式 PCR **nest polymerase chain reaction**

巢式 PCR 通过两轮 PCR 反应，使用两套引物扩增特异性的 DNA 片段。第一对 PCR 引物扩增片段和普通 PCR 相似。第二对引物以第一轮 PCR 产物为模板，特异性的扩增位于首轮 PCR 产物内的一段 DNA 片段，从而大大提高了检测的敏感性和特异性。

3.1.4

实时荧光逆转录-聚合酶链反应 real-time RT-PCR, 实时荧光 RT-PCR

实时荧光 RT-PCR 方法是在常规 RT-PCR 的基础上, 在反应体系中加入特异性荧光探针, 利用荧光信号积累实时检测整个 PCR 进程, 通过检测每次循环中的荧光发射信号, 间接反映 PCR 扩增的目标基因的量, 最后通过扩增曲线对未知模板进行定性或定量分析。本标准中将“RT-PCR”称为“普通 RT-PCR”是为了与“实时荧光 RT-PCR”进行区别, 避免名称混淆。

3.1.5

Ct 值 cycle threshold

实时荧光 PCR 反应中每个反应管内的荧光信号达到设定的阈值时所经历的循环数。

3.2 缩略语

下列缩略语适用于本标准。

CPE 细胞病变效应 cytopathic effect

DEPC 焦碳酸二乙酯 diethyl pyrocarbonate

DNA 脱氧核糖核酸 deoxyribonucleic acid

PBS 磷酸盐缓冲液 phosphate buffered saline

RNA 核糖核酸 ribonucleic acid

4 SRV 猴逆转 D 型病毒检测方法原理

用合适的方法提取样本中的病毒 RNA, 通过逆转录酶将病毒 RNA 逆转录成 cDNA, 针对病毒核酸保守序列 gag 基因设计 2 对巢式 PCR 引物, 并根据 env-3' LTR 片段设计荧光 PCR 引物和探针序列, 通过巢式 PCR 或实时荧光 PCR 对 cDNA 进行扩增; 也可以直接提取样本 DNA, 对 SRV-D 前病毒 DNA 进行 PCR 扩增, 根据 PCR 或实时荧光 PCR 检测结果判定该样品中是否含有病毒核酸成分。

猴逆转 D 型病毒 (Simian type D retrovirus) 属于逆转录病毒科、肿瘤病毒亚科、D 型肿瘤病毒属。病毒基因组的复制和转录都需要经过 DNA 中间体, 这种 DNA 中间体称为前病毒。在临床检测中可通过检测样本中的 SRV RNA 或前病毒 DNA 进行诊断。PCR 的基本工作原理是: 以拟扩增的 DNA 分子为模板, 以一对分别与模板 5' 端和 3' 端互补的寡核苷酸片段为引物 (primer), 在耐热 DNA 聚合酶的作用下, 按照半保留复制的机制, 沿着模板链延伸直至完成新的 DNA 分子合成。重复这一过程, 即可使目的 DNA 片段得以大量扩增。实时荧光 PCR 设计合成一对特异性引物和一条特异性探针, 探针两端分别标记一个报告荧光基团和一个淬灭荧光基团。探针完整时, 报告基团发射的荧光信号被淬灭基团吸收; PCR 扩增时, *Taq* 酶的 5' → 3' 外切酶活性将探针酶切降解, 使报告荧光基团和淬灭荧光基团分离, 淬灭作用消失, 荧光信号产生并被检测仪器接收, 随着 PCR 反应的循环进行, PCR 产物与荧光信号的增长呈对应关系。因此, 可以通过检测荧光信号对核酸模板进行检测。

5 主要设备和材料**5.1 实时荧光 PCR 仪**

- 5.2 PCR 仪。
- 5.3 电泳仪。
- 5.4 凝胶成像分析系统。
- 5.5 Nanodrop 紫外分光光度计。
- 5.6 高速冷冻离心机
- 5.7 台式离心机。
- 5.8 恒温孵育器。
- 5.9 涡旋振荡器。
- 5.10 组织匀浆器或手持式均质器。
- 5.11 生物安全柜。
- 5.12 PCR 工作台。
- 5.13 -80°C 冰箱, -20°C 冰箱, $2\sim 8^{\circ}\text{C}$ 冰箱。
- 5.14 微量移液器 (10 μL , 100 μL , 1000 μL)。
- 5.15 无 RNase 和 DNase 污染的离心管 (1.5 mL, 2 mL, 5 mL, 15 mL), 无 RNase 和 DNase 污染的吸头 (10 μL , 200 μL , 1 mL), 无 RNase 和 DNase 污染的 0.2 mL PCR 扩增反应管。
- 5.16 采样工具: 剪刀、镊子、注射器等。

6 试剂

除特别说明外, 所有实验用试剂均为分析纯; 实验用水为去离子水。

- 6.1 灭菌 PBS。见附录 A。
- 6.2 无 DNase/RNase 去离子水: 经 DEPC 处理的去离子水或商品无 DNase/RNase PCR 水, 见附录 A。
- 6.3 RNA 抽提试剂 TRIzol, 或其他等效产品。
- 6.4 无水乙醇。
- 6.5 75%乙醇 (无 DNase/RNase 去离子水配制)。
- 6.6 三氯甲烷 (氯仿)。
- 6.7 异丙醇。
- 6.8 DNA 抽提试剂: 基因组 DNA 提取试剂盒 DNeasy Blood & Tissue Kit 或其他等效产品。
- 6.9 逆转录试剂: PrimeScript[®] RT reagent Kit, 也可以使用其他公司等等效逆转录试剂。
- 6.10 普通 PCR 试剂: Premix Taq[®] Version 2.0 (Loading dye mix), 或使用其他等效试剂。
- 6.11 DNA 分子质量标准。
- 6.12 TAE 电泳缓冲液。见附录 A。
- 6.13 溴化乙锭: 10mg/mL, 配制方法见附录 A; 或其他等效产品。
- 6.14 1.5%琼脂糖凝胶, 配制方法见附录 A。
- 6.15 实时荧光 PCR 试剂: Primerscript[™] RT-PCR Kit (Perfect Realtime), 或其他等效产品。
- 6.16 引物和探针

根据表 1、表 2 的序列合成引物和探针, 引物和探针加无 RNase 去离子水配制成

10 $\mu\text{mol/L}$ 和 5 $\mu\text{mol/L}$ 储备液, -20°C 保存。

表 1 SRV-D 巢式 PCR 扩增引物

引物名称	引物序列 (5' → 3')	产物大小/bp
F1-outer	GAATCTGTAGCGGACAATTGGCTT	461
R1-outer	GGGCGGATTGCTGCCTGACA	
F2-inner	ACTTGTTAGGGCAGTCCTCTCAGG	400
R2-inner	ACAGGCTGGATTAGCGTTTTTCATA	

表 2 实时荧光 PCR 扩增引物和探针

引物和探针名称	引物和探针序列 (5' → 3')
SRV-F1qPCR	CTGGWCAGCCAATGACGGG
SRV-R1qPCR	CGCCTGTCTTAGGTTGGAGTG
探针	FAM-TCACTAACCTAAGACAGGAGGGTCTGTC-A-BHQ1 FAM-TCCTAAACCTAAGACAGGAGGGCTGTCA-BHQ1

注: 简并碱基 W: A/T。探针也可选用具有与 FAM 和 BHQ-1 荧光基团相同检测效果的其他合适的荧光报告基团和荧光淬灭基团组合。

7 检测方法

7.1 生物安全措施

实验操作及处理按照 GB 19489 的规定, 由具备相关资质的工作人员进行相应操作。

7.2 采样及样本的处理

采样过程中样本不得交叉污染, 采样及样本前处理过程中应戴一次性手套。

7.2.1 血液或血浆

抗凝血: 无菌采集动物血液, 加入适量的抗凝剂置于 1.5 mL Eppendorf 管中, 编号备用。

血浆: 将抗凝血 3000 r/min 离心 10 min, 取上清, 转移到新的 Eppendorf 管中, 编号备用。

7.2.2 脏器组织

死亡动物可无菌采集动物的淋巴结和脾脏, 剪取待检样本 2.0 g 于研钵中充分研磨, 再加 4 mL 灭菌 PBS 混匀, 或置于组织匀浆器中, 加入 4 mL PBS 匀浆, 然后将组织悬液转入无菌 5 mL Eppendorf 管中 3000 r/min 离心 10 min, 取上清液转入另一无菌 5 mL Eppendorf 管中, 编号备用。

7.2.3 细胞培养物

方法一: 直接刮取样本接种后出现 CPE 或可疑的细胞培养物于 15 mL 离心管中, 3000 r/min 离心 10 min, 去上清, 加 1 mL 灭菌 PBS 重悬细胞, 然后将细胞悬液转移到无菌 1.5 mL 离心管中, 编号备用。

方法二: 将样本接种后出现 CPE 或可疑的细胞培养物反复冻融 3 次, 细胞混悬液转移于 15 mL 离心管中, 12 000 r/min 离心 10 min, 去细胞碎片, 上清液转移到无菌 15 mL 离

心管中, 编号备用。

7.2.4 样本的存放

采集或处理的样本在 2~8℃ 条件下保存应不超过 24 h; 若需长期保存, 须放置 -80℃ 冰箱, 但应避免反复冻融 (冻融不超过 3 次)。

7.3 样本 RNA 提取

TRIzol 对人体有害, 使用时应戴一次性手套, 注意防止溅出。

7.3.1 取 200 μL 处理后的样本加 1 mL TRIzol 后, 充分混匀, 室温静置 10 min 使其充分裂解。

7.3.2 按每毫升 TRIzol 加入 200 μL 氯仿, 盖紧样本管盖, 用手用力振荡摇晃离心管 15 s; 不应用涡旋振荡器, 以免基因组 RNA 断裂。室温静置 5 min。4℃、12 000 r/min 离心 15 min。

7.3.3 离心后混合物分成三层: 下层红色的苯酚-氯仿层, 中间层, 上层无色的水样层。RNA 存在于水样层当中, 水样层的容量大约为所加 TRIzol 容量的 60%。吸取上层水相至另一离心管中, 注意不要吸取中间界面。

7.3.4 按每毫升 TRIzol 加入 0.5 mL 异丙醇混匀, 室温放置 10 min。4℃、12 000 r/min 离心 10 min, 弃上清, RNA 沉淀一般形成一胶状片状沉淀附着于试管壁和管底。

7.3.5 按每毫升 TRIzol 加入 1 mL 75%乙醇, 温和振荡离心管, 悬浮沉淀。4℃、7500 r/min 离心 5 min, 弃上清, 将离心管倒立吸水纸上, 尽量使液体流干。

7.3.6 室温自然风干干燥 5~10 min, 注意 RNA 样本不要过于干燥, 否则很难溶解。

7.3.7 用 50~100 μL 无 RNase 去离子水溶解 RNA 样本, 制备好的 RNA 应尽快进行下一步 PCR 反应; 若暂时不能进行 PCR 反应, 应于 -80℃ 冰箱保存备用。

7.4 样本 DNA 的提取

7.4.1 取 200 μL 已处理好的血液样本或组织匀浆液样本至 1.5 mL 或 2 mL 离心管中, 加 20 μL 蛋白酶 K。

7.4.2 加入 200 μL 缓冲液 AL, 涡旋振荡充分混匀, 56℃ 孵育 10 min。

7.4.3 加入 200 μL 的无水乙醇, 涡旋振荡充分混匀。

7.4.4 移取步骤 7.3.3 的混合液至离心柱上, 离心柱放在 2 mL 收集管, $\geq 6000\text{ g}$ (8000 r/min) 离心 1 min。弃收集管/液。

7.4.5 离心柱放至新的 2 mL 收集管上, 加 500 μL 的缓冲液 AW1, $\geq 6000\text{ g}$ (8000 r/min) 离心 1 min。弃收集管/液。

7.4.6 离心柱放至新的 2 mL 收集管上, 加 500 μL 的缓冲液 AW2, 20 000 g (14 000 r/min) 离心 3 min。弃收集管/液。

7.4.7 将离心柱放在一个新的 1.5 mL 离心管上, 吸取 200 μL 的缓冲液 AE 在吸附膜上, 室温孵育 1 min, $\geq 6000\text{ g}$ (8000 r/min) 离心 1 min。制备好的 DNA 应尽快进行下一步 PCR 反应; 若暂时不能进行 PCR 反应, 应于 -20℃ 冰箱保存备用。

注: 该 DNA 提取方法是针对 DNA 提取试剂盒 DNeasy Blood & Tissue Kit 给出的, 可使用其他等效的 DNA 提取试剂盒进行, 提取方法可进行相应调整。

7.5 巢式 RT-PCR 检测

7.5.1 RNA 逆转录

RNA 逆转录反应体系见表 3。反应液的配制在冰上操作,反应条件为 37℃ 25 min; 85℃ 5 s。反应产物即为 cDNA, 立即进行下一步 PCR 反应; 若不能立即进行 PCR, cDNA 保存温度不能低于-20℃。长时间保藏应置于-80℃冰箱。10 μL 反应体系可最大使用 500 ng 的总 RNA。若使用其他公司逆转录试剂, 应按照其说明书规定的反应体系和反应条件进行操作。

表 3 RNA 逆转录反应体系

反应组分	用量/μL	终浓度
5×PrimeScript Buffer	2	1×
PrimeScript RT Enzyme Mix I	0.5	
Oligo dT Primer (50 μmol/L)	0.5	25 pmol
Random Primer 6 mers (100 μmol/L)	0.5	50 pmol
RNA 模板	5	
RNase Free dH ₂ O	1.5	
总体积	10	

7.5.2 巢式 PCR 反应

普通 PCR 反应体系见表 4。反应液的配制在冰上操作, 每次反应同时设计阳性对照、阴性对照和空白对照。其中, 以含有猴逆转 D 型病毒的组织或细胞培养物提取的 RNA 作为阳性对照模板; 以不含有猴逆转 D 型病毒 RNA 样本 (可以是正常动物组织或正常细胞培养物) 作为阴性对照模板; 空白对照为不加模板对照 (no template control, NTC), 即在反应中用水来代替模板。

表 4 巢式 PCR 反应体系

反应组分	用量/μL	终浓度
第一轮 PCR		
2×Premix Taq Mix	10	1×
ddH ₂ O	6.4	
F1-outer (10 μmol/L)	0.8	0.4 μmol/L
R1-outer (10 μmol/L)	0.8	0.4 μmol/L
cDNA 模板/前病毒 DNA	2	
总体积	20	
第二轮 PCR		
2×Premix Taq Mix (Loading dye mix)	10	1×
ddH ₂ O	7.5	
F2-inner (10 μmol/L)	0.8	0.4 μmol/L
R2-inner (10 μmol/L)	0.8	0.4 μmol/L
第一轮 PCR 产物	1	
总体积	20	

7.5.3 巢式 PCR 反应参数

巢式 PCR 反应参数见表 5。

表 5 巢式 PCR 反应参数

步骤	温度/℃	时间	循环数
第一轮 PCR	94	5 min	1
	95	30 s	20
	55	30 s	
	72	30 s	
	72	5 min	
	72	5 min	1
第二轮 PCR	94	3 min	1
	95	30 s	35
	55	30 s	
	72	30 s	
	72	5 min	
	72	5 min	1

注：可使用其他等效的一步法或两步法 RT-PCR 检测试剂盒进行，反应体系和反应参数可进行相应调整。

7.5.4 PCR 产物的琼脂糖凝胶电泳检测和拍照

PCR 反应结束后，取 10 μL PCR 产物在 1.5% 琼脂糖凝胶进行电泳检测，以 DL2000 Marker 作为 DNA 分子质量参照。电泳条件：电压 120 V，电泳时间 25 min，当溴酚蓝移动到凝胶边缘时关闭电源。电泳完成后在凝胶成像系统拍照记录电泳结果。

7.6 实时荧光 RT-PCR

7.6.1 实时荧光 RT-PCR 反应体系

实时荧光 RT-PCR 反应体系见表 6。反应液的配制在冰上操作，每次反应同时设计阳性对照、阴性对照和空白对照。其中，以含有猴逆转 D 型病毒的组织或细胞培养物提取的 RNA 作为阳性对照模板；以不含有猴逆转 D 型病毒 RNA 样本（可以是正常动物组织或正常细胞培养物）作为阴性对照模板；空白对照为不加模板对照（no template control, NTC），即在反应中用水来代替模板。

表 6 实时荧光 RT-PCR 反应体系

反应组分	用量/ μL	终浓度
2×One Step RT-PCR Buffer III	25	1×
Ex TaqHS (5 U/ μL)	1	
PrimeScriptRT Enzyme Mix II	1	
SRV-F1qPCR (10 $\mu\text{mol/L}$)	2.5	500 nmol/L
SRV-R1qPCR (10 $\mu\text{mol/L}$)	2.5	500 nmol/L
Probe (5 $\mu\text{mol/L}$)	2	250 nmol/L
Rox	1	
RNA 模板	10	
无 RNase 去离子水	5	
总体积	50	

注：试剂 Rox 只在具有 Rox 荧光校正通道的实时荧光 PCR 仪上进行扩增时添加，否则用水补齐。

7.6.2 实时荧光 PCR 反应参数

实时荧光 RT-PCR 反应参数见表 7。检测结束,根据收集的荧光曲线和 Ct 值判定结果。

表 7 实时荧光 RT-PCR 反应参数

步骤	温度/℃	时间	采集荧光信号	循环数
逆转录	42	5 min	否	1
预变性	95	30 s		1
变性	95	5 s		40
退火, 延伸	60	34 s	是	

注: 可使用其他等效的一步法实时荧光 PCR 检测试剂盒进行, 反应体系和反应参数可进行相应调整。

8 结果判定

8.1 巢式 PCR 结果判定

8.1.1 质控标准: 阴性对照和空白对照未出现条带, 阳性对照出现预期大小 (400 bp) 的目的扩增条带则表明反应体系运行正常; 否则此次试验无效, 需重新进行巢式 PCR 扩增。

8.1.2 结果判定

8.1.2.1 质控成立条件下, 两轮 PCR 结束, 若样本未出现预期大小 (400 bp) 的扩增条带, 则可判定样本猴逆转 D 型病毒核酸检测阴性。

8.1.2.2 质控成立条件下, 两轮 PCR 结束, 若样本出现预期大小 (400 bp) 的扩增条带, 则可判定样本猴逆转 D 型病毒核酸检测阳性。

8.2 实时荧光 PCR 结果判定

8.2.1 结果分析和条件设定

直接读取检测结果, 基线和阈值设定原则根据仪器的噪声情况进行调整, 以阈值线刚好超过正常阴性样本扩增曲线的最高点为准。

8.2.2 质控标准

8.2.2.1 空白对照无 Ct 值, 并且无荧光扩增曲线, 一直为水平线。

8.2.2.2 阴性对照无 Ct 值, 并且无荧光扩增曲线, 一直为水平线。

8.2.2.3 阳性对照 Ct 值 ≤ 35 , 并且有明显的荧光扩增曲线, 则表明反应体系运行正常; 否则此次试验无效, 需重新进行实时荧光 PCR 扩增。

8.2.3 结果判定

8.2.3.1 质控成立条件下, 若待检测样本无荧光扩增曲线, 则判定样本猴逆转 D 型病毒核酸检测阴性。

8.2.3.2 质控成立条件下, 若待检测样本有荧光扩增曲线, 且 Ct 值 ≤ 35 时, 则判断样本中猴逆转 D 型病毒核酸检测阳性。

8.2.3.3 质控成立条件下, 若待检测样本 Ct 值介于 35 和 40 之间, 应重新进行实时荧光 PCR 检测。重新检测后, 若 Ct 值 ≥ 40 , 则判定样本未检出猴逆转 D 型病毒。重新检测后, 若 Ct 值仍介于 35 和 40 之间, 则判定样本猴逆转 D 型病毒可疑, 需进一步进行序列测定。

8.3 序列测定

必要时,可取待检样本扩增出的阳性 PCR 产物进行核酸序列测定,序列结果与已公开发表的猴逆转 D 型病毒特异性片段序列进行比对,序列同源性在 90%以上,可确诊待检样本猴逆转 D 型病毒核酸阳性,否则判定猴逆转 D 型病毒核酸阴性。

9 检测过程中防止交叉污染的措施

按照 GB/T 19495.2 中的要求执行。

附录 A

(规范性附录)

溶液的配制

A.1 0.02 mol/L pH7.2 磷酸盐缓冲液 (PBS) 的配制

A.1.1 A 液

0.2 mol/L 磷酸二氢钠溶液: 称取磷酸二氢钠 ($\text{NaH}_2\text{PO}_4 \cdot \text{H}_2\text{O}$) 27.6 g, 先加适量去离子水溶解, 最后定容至 1000 mL, 混匀。

A.1.2 B 液

0.2 mol/L 磷酸氢二钠溶液: 称取磷酸氢二钠 ($\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$) 53.6 g (或 $\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 12\text{H}_2\text{O}$ 71.6 g 或 $\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$ 35.6 g), 先加适量去离子水溶解, 最后定容至 1000 mL, 混匀。

A.1.3 0.02 mol/L pH7.2 磷酸盐缓冲液 (PBS) 的配制

取 A 液 14 mL、B 液 36 mL, 加氯化钠 (NaCl) 8.5 g, 加 800 mL 无离子水溶解稀释, 用 HCl 调 pH 至 7.2, 最后定容至 1000 mL, 经 121℃ 高压灭菌 15 min, 冷却备用。

A.2 无 RNase 去离子水的配制

实验用去离子水按体积比 0.1% 加入 DEPC 摇匀, 室温静置过夜, 121℃ 高压灭菌 15 min, 冷却备用。

A.3 50×TAE 电泳缓冲液

A.3.1 0.5 mol/L 乙二胺四乙酸二钠 (EDTA) 溶液 (pH8.0)

乙二胺四乙酸二钠 ($\text{EDTA} \cdot \text{Na}_2 \cdot \text{H}_2\text{O}$)	18.61 g
灭菌去离子水	8 mL
5 mol/L 氢氧化钠溶液	调 pH 至 8.0
灭菌去离子水加至 100 mL, 121℃、15 min 灭菌备用。	

A.3.2 50×TAE 电泳缓冲液配制

羟基甲基氨基甲烷 (Tris)	242 g
冰醋酸	57.1 mL
0.5 mol/L EDTA 溶液, pH8.0	100 mL
灭菌去离子水加至 1000 mL, 121℃、15 min 灭菌备用。	
用时以灭菌去离子水稀释至 1× 使用。	

A.4 溴化乙锭 (EB) 溶液 (10 μg/μL)

溴化乙锭	20 mg
灭菌去离子水	20 mL

A.5 含 0.5 μg/mL 溴化乙锭的 1.5% 琼脂糖凝胶的配制

琼脂糖	1.5 g
1×TAE 电泳缓冲液	加至 100 mL

混合后加热至完全融化,待冷至 50~55℃时,加溴化乙锭(EB)溶液 5 μL,轻轻晃动摇匀,避免产生气泡,将梳子置入电泳槽中,然后将琼脂糖溶液倒入电泳板。凝胶适宜厚度为 3~5 mm,需确认在梳齿下或梳齿间没有气泡,待凝固后取下梳子备用。

参 考 文 献

- 李晓燕,代成波,李春花,等. 2007. 猕猴逆转录病毒多重套式 PCR 检测方法的建立. 四川动物, (3): 534-537.
- 马荣,高英杰,崔晓兰. 2013. 逆转录病毒及逆转录酶检测方法研究评述. 病毒学报, 29 (1): 92-96.
- 王静,张钰,闵凡贵,等. 2013. 猴免疫缺陷病毒(SIV)实时荧光定量 PCR 检测方法的建立. 中国比较医学杂志, 23 (9): 68-72.
- 熊炜,蒋静,张强,等. 2013. 猴逆转录病毒 RT-PCR 和 Real-time RT-PCR 检测方法的建立. 动物医学进展, 34 (12): 51-54.
- 杨燕飞. 2016. MBV、SRV、SIV 血清抗体调查及间接 ELISA 检测方法的初步建立. 扬州: 扬州大学.
- 郑霞. 2012. 非人灵长类 SPF 种群建立过程中病毒抗体监测研究. 苏州: 苏州大学硕士学位论文.
- Buchl SJ, Keeling ME, Voss WR. 1997. Establishing specific pathogen-free (SPF) nonhuman primate colonies. Ilar Journal, 38 (1): 22-27.
- Chung HK, Unangst T, Treece J, et al. 2008. Development of real-time PCR assays for quantitation of simian betaretrovirus serotype-1, -2, -3, and -5 viral DNA in Asian monkeys. J Virol Methods, 152 (2): 91-97.
- Liao Q, Guo H, Tang M, et al. 2011. Simultaneous detection of antibodies to five simian viruses in nonhuman primates using recombinant virul protein based multiples microbead immunoassays. J Virol Methods, 178 (2): 143-152.
- White JA, Todd PA, Rosenthal AN, et al. 2009. Development of a generic real-time PCR assay for simultaneous detection of proviral DNA of simian Betaretrovirus serotypes 1, 2, 3, 4 and 5 and secondary uniplex assays for specific serotype identification. J Virol Methods, 162 (1-2): 148-154.