

# 淋巴细胞脉络丛脑膜炎病毒(LCMV)核酸检测 试剂盒(PCR-荧光探针法)

## 说明书

货号：BP-QN201-50

版本：01 版

本产品仅供研究用

珠海横琴宝锐生物科技有限公司

**【产品名称】**

淋巴细胞脉络丛脑膜炎病毒(LCMV)核酸检测试剂盒(PCR-荧光探针法)

**【包装规格】**

50 Reactions/盒

**【预期用途】**

本试剂盒用于定性检测生物制药生产过程中原材料，中间品，半成品和成品是否有 LCMV 污染。

**【产品简介】**

本试剂盒利用 PCR-荧光探针法，针对淋巴细胞脉络丛脑膜炎病毒(LCMV)的序列保守区域设计特异性引物探针，特异性扩增 LCMV RNA。具有操作简便，检测快速，特异性强，灵敏度高的特点。

内标 (IC) 可在样品提取阶段加入，以评估提取效果；也可在 PCR 扩增反应阶段加入，以监控扩增反应是否存在抑制，防止假阴性结果的产生。

本试剂盒含有 UDG 酶，用于预防扩增产物的污染。

本试剂盒与珠海横琴宝锐核酸提取或纯化试剂盒 I（磁珠法）配套使用，高效提取样品中的 LCMV RNA，检测限可达到 1 copy/ $\mu$ L。

**【主要成分与含量】**

试剂盒中含有如下组分：

试剂盒组分	规格 (50 Reactions/盒)
LCMV qPCR MIX1	0.9mL×1 管
LCMV qPCR MIX2	0.1mL×1 管
LCMV 阳性对照	1.5mL×2 管
LCMV 阴性对照	1.5mL×2 管
LCMV 内标	1.0mL×1 管
说明书	1 份

说明：

不同批号试剂盒中各组分不可以互换。

实验操作中需要但试剂盒中未提供的试剂：核酸提取或纯化试剂盒。

**【储存条件及有效期】**

- 1、试剂盒于 $\leq -18^{\circ}\text{C}$ 避光储存，有效期为 24 个月。
- 2、试剂盒避免反复冻融，冻融次数不宜超过 7 次。
- 3、产品批号及有效期：见产品外包装。

**【适用机型】**

包括但不限于以下机型：SLAN-96P、SLAN-96S 全自动医用 PCR 分析系统；ABI7500、ABI QuantStudio™ 5 实时荧光定量 PCR 仪；Roche LightCycler 480 荧光定量 PCR 仪；伯乐 CFX96 定量 PCR 仪。

**【相关设备】**

超净工作台或生物安全柜、掌上离心机、涡旋混匀仪、荧光定量 PCR 仪、不同规格的移液器。

**【检验方法】**

1. 实验前准备

注意实验环境的控制，建议尽量在超净工作台或生物安全柜中进行实验操作，工作台面、移液器及离心管架等用紫外照射 30min 后，用 75%酒精喷洒并擦干。

2. 试剂准备

从试剂盒中取出 LCMV qPCR MIX1、LCMV qPCR MIX2、LCMV 内标、LCMV 阴性对照、LCMV 阳性对照，置于室温融化，充分振荡混匀后瞬时离心备用。

根据所要检测样品的数量，计算所需反应孔数 N，一般做 2 个重复孔。N=（待检样本数+1 个无模板对照 NTC+1 个阴性对照样本 NCS+1 个阳性对照 PC）×2。分别取 LCMV qPCR MIX1、LCMV qPCR MIX2 按下表比例进行混匀。

组分	单孔用量
LCMV qPCR MIX1	18 $\mu$ L × (N+1)
LCMV qPCR MIX2	2 $\mu$ L × (N+1)

根据计算的检测数量，将 LCMV qPCR MIX 按照每孔 20 $\mu$ L 的量分装至 96 孔 PCR 板或者 PCR 八连管中。

### 3. 核酸提取纯化

使用核酸提取或纯化试剂盒对阴性对照，阳性对照，待测样本进行核酸的提取纯化，操作步骤参照核酸提取或纯化试剂盒说明书，内标加样量为 10 $\mu$ L，样本量为 200 $\mu$ L。

### 4. 扩增和检测

4.1 按照 20 $\mu$ L/管分装量将 LCMV qPCR MIX 分装至反应管后，按下列表格分别加入阴性对照、阳性对照、处理好的待测核酸配制反应液：

组分	单孔用量 ( $\mu$ L)
LCMV qPCR MIX	20
模板 RNA	10
总体积	30

\*若不使用试剂盒内标功能，提取时无需添加内标，程序设置时不设置 VIC 通道，结果分析时无需关注 VIC 结果。

\*若样品提取时未添加内标，扩增时加内标，则配制 MIX 时每反应液加 1 $\mu$ L 内标，分装 qPCR MIX 时分装 21 $\mu$ L/反应，此时 PCR 总反应体积为 31 $\mu$ L/反应。

4.2 孔板排版布局可参考下表：

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	NTC					S1	S1					PC
B	NTC					S2	S2					PC
C						S3	S3					
D						S4	S4					
E						S5	S5					
F						S6	S6					
G	NCS					S7	S7					
H	NCS					S8	S8					

\*该示例表示的是检测 1 个无模板对照 NTC、1 个阴性对照样本 NCS、1 个阳性对照 PC、8 个待测样品，每个检测做 2 个复孔。

\*实际检测时可根据样品多少，参照此示例进行排版布局。

4.3 将上述配制好的反应液，盖好反应管盖，混匀后瞬时离心，转移到荧光 PCR 仪器上。

4.4 将反应管放置在荧光 PCR 仪样品槽中，在荧光 PCR 仪上运行以下程序：

步骤	条件	循环数
UDG 处理	25 $^{\circ}$ C*：2 分钟	1
逆转录	50 $^{\circ}$ C：15 分钟	1
预变性	95 $^{\circ}$ C：3 分钟	1
PCR 扩增	95 $^{\circ}$ C：10 秒，60 $^{\circ}$ C（采集荧光）：30 秒	40
冷却	25 $^{\circ}$ C*：10 秒	1

\*若荧光 PCR 仪温度无法设置 25℃，可将 UDG 处理和冷却步骤温度设置为 37℃。

荧光通道选择 FAM 和 VIC，其中 FAM 为 LCMV RNA，VIC 为内标基因。若仪器为 ABI 系列时，参比荧光选择 ROX。

## 5. 结果判定

### 5.1 阈值线的设定

阈值线依据仪器噪声情况进行调整，取第 3 到 15 次循环的荧光强度均值加 10 倍标准差，或采用阴性对照荧光值的最高点作为荧光阈值，或将阈值线设置到超过本底信号波动位置。阈值线设定应基于实验室验证数据，以满足检测限要求为基准。

### 5.2 实验成立条件

质控样品	FAM 信号	VIC 信号
NTC	2 复孔 Ct $\geq$ 37 或扩增曲线无明显起峰	/
NCS	2 复孔 Ct $\geq$ 37 或扩增曲线无明显起峰	2 复孔 Ct $\leq$ 35 且有效的“S”型扩增
PC	2 复孔 Ct $<$ 33 且有效的“S”型扩增	/

\*质控标准应基于实验室验证数据，以满足检测限要求为基准。

### 5.3 结果判定

FAM 信号	VIC 信号	结果判断
2 复孔有 1 孔以上 Ct $<$ 37 且有效的“S”型扩增	2 复孔 Ct $\leq$ 35 且有效的“S”型扩增	阳性
	2 复孔 Ct $>$ 35 或扩增曲线无明显起峰	阳性，有抑制
2 复孔 Ct $\geq$ 37 或扩增曲线无明显起峰	2 复孔 Ct $\leq$ 35 且有效的“S”型扩增	阴性
	2 复孔 Ct $>$ 35 或扩增曲线无明显起峰	阴阳性无法判断，有抑制

\*VIC 信号如果有抑制，需重测或查找并排除抑制因子。

#### 【注意事项】

- 1、试剂盒应在-18℃及以下保存。
- 2、实验前请仔细阅读本试剂盒说明书，严格按照操作步骤执行，在操作过程中对时间、试剂体积等精确控制可以获得最好的结果。
- 3、核酸提取有关耗材确保洁净、无 DNase/RNase，提取过程尽量快速，完成后进入下一步实验或冷冻保存。
- 4、不要使用过期组分或者不同批次组分混合使用。
- 5、冻存试剂使用前应于室温下完全融化，瞬时离心使液体完全沉于管底。避免反复冻融，以免影响试剂性能。
- 6、要带新的一次性 PE 手套对反应管封盖，避免徒手或使用过的手套接触反应管，检测过程中使用不带荧光物质一次性无粉乳胶手套。
- 7、实验室应严格按照有关规定分区管理，依照配液区→模板提取区→扩增区→分析区顺序进行基因检测。各区间人员、器材、试剂及空气流向应有严格要求。
- 8、样品、阳性对照等在使用后及时封盖，避免组分间及气溶胶等的污染造成假阳性。
- 9、扩增产物禁止开盖，实验产生的废弃物应及时收集，远离 PCR 实验室进行无害化处理。
- 10、如果样本中靶标为强阳性时，由于体系的竞争抑制，可能会对内标检测造成影响。

#### 【免责声明】

本产品仅供研究用，本公司对此产品所承担的责任仅限于产品价值本身。

#### 【公司信息】

邮箱：marketing@biori.com.cn

网址：www.biori.com

