

# 狂犬病毒 (RV) 核酸检测试剂盒(RT-PCR 荧光探针法)

## 【产品名称】

商品名称：狂犬病毒 (RV) 核酸检测试剂盒  
(RT-PCR 荧光探针法)

Name : Diagnostic Kit for Rabies Virus RNA  
(RT-PCR Fluorescence Probing)

## 【包装规格】

48 份/盒

## 【预期用途】

本试剂盒适用于检测的犬脑组织等标本中狂犬病毒 RNA, 适用于狂犬病毒感染辅助诊断。其检测结果仅供参考。

## 【检验原理】

本试剂盒用一对狂犬病毒特异性引物, 结合一条特异性荧光探针, 用一步法荧光 RT-PCR 技术对狂犬病毒 RNA 进行体外扩增检测, 用于临床对可疑感染者的病原学诊断。

## 【试剂组成】

名称	规格
酶液	50 $\mu$ l $\times$ 1 管
RV 反应液	1.0ml $\times$ 1 管
RV 阳性质控品	50 $\mu$ l $\times$ 1 管
阴性质控品	250 $\mu$ l $\times$ 1 管

说明：不同批号的试剂盒组分不可交互使用。

## 【储存条件及有效期】

-20 $^{\circ}$ C $\pm$ 5 $^{\circ}$ C, 避光保存、运输、反复冻融少于 5 次,  
有效期 12 个月。

## 【适用仪器】

ABI 7300、7500、ABI stepone / stepone plus、安捷伦 MX3000P/3005P、MJ Opticon2 等其他荧光定量 PCR 检测仪。

## 【标本采集】

对大动物 (如犬、猫、牛等) 脑组织标本的采集使用快速采样法, 即用塑料管从头部枕骨大孔或能看见脑组织的位置向眼眶处斜插 (或用粗穿刺针从眼眶向头部枕骨大孔处斜插), 然后阻断塑料管尾部与外界大气压强连通, 迅速将塑料管拔出。尽量使塑料管通过大脑、中脑和小脑部位。取出的塑料管中应有脑组织; 将脑组织标本放入无菌离心管中。

## 【保存和运输】

上述标本短期内可保存于 -20 $^{\circ}$ C, 长期保存可置 -70 $^{\circ}$ C, 但不能超过 6 个月, 标本运送应采用 2~8 $^{\circ}$ C 冰袋运输, 严禁反复冻融。

## 【使用方法】

### 1. 样品处理 (样本处理区)

#### 1.1 样本前处理

分别从待检脑组织脑干、小脑及海马回 3 个不同部位各称取样品约 1g, 手术剪剪碎混匀后取 0.05g 于研磨器中研磨, 加入 1mL 生理盐水后继续研磨, 取 100 $\mu$ l 匀浆液于 1.5mL 灭菌离心管中。

#### 1.2 RNA 提取

推荐采用广州维伯鑫生物科技有限公司生产的 RNA 提取试剂盒 (离心柱提取法), 请按照试剂盒说明书进行操作。

### 2. 试剂配制 (试剂准备区)

根据待检测样本总数, 设所需要的 PCR 反应管数为 N(N=样本数+1 管阴性对照+1 管阳性对照; 样品每满 7 份, 多配制 1 份), 每测试反应体系配制如下表:

试剂	RV 反应液	酶液
用量	20 $\mu$ l	1 $\mu$ l

### 3. 加样 (样本处理区)

将步骤 1 提取的 RNA、阳性质控品、阴性质控品各取 4 $\mu$ l, 分别加入相应的反应管中, 盖好管盖, 混匀, 短暂离心。

### 4. PCR 扩增 (核酸扩增区)

4.1 将待检测反应管置于荧光定量 PCR 仪反应槽内;

4.2 设置好通道、样品信息, 反应体系设置为 25 $\mu$ l; 荧光通道选择:

检测通道 (Reporter Dye) FAM, 淬灭通道 (Quencher Dye) NONE, 请勿选择 ROX 参比荧光。

4.3 推荐循环参数设置:

步骤	循环数	温度	时间	收集荧光信号
1	1 cycle	42 $^{\circ}$ C	20min	否
2	1 cycle	95 $^{\circ}$ C	10min	否
3	40 cycle	94 $^{\circ}$ C	15sec	否
		55 $^{\circ}$ C	30sec	是

## 5. 结果分析判定

### 5.1 结果分析条件设定

设置 Baseline 和 Threshold: 一般直接按机器自动分析的结果分析, 当曲线出现整体倾斜时, 根据分析后图像调节 Baseline 的 start 值 (一般可在 3~15 范围内调节)、stop 值 (一般可在 5~20 范围内调节), 以及 Threshold 的 Value 值 (上下拖动阈值线至高于阴性对照), 重新分析结果。

### 5.2 结果判断

阳性: 检测通道 Ct 值  $\leq$  35.0, 且曲线有明显的指数增长曲线;  
可疑: 检测通道 35.0 < Ct 值  $\leq$  37, 建议重复检测, 如果检测通道仍为 35.0 < Ct 值  $\leq$  37, 且曲线有明显的增长曲线, 判定为阳性, 否则为阴性;  
阴性: 样本检测结果 Ct 值 > 37 或无 Ct 值。

## 6. 检测方法的局限性

- > 样本检测结果与样本收集、处理、运送以及保存质量有关;
- > 样本提取过程中没有控制好交叉污染, 会出现假阳性结果;
- > 阳性对照、扩增产物泄漏, 会导致假阳性结果;
- > 病原体在流行过程中基因突变、重组, 会导致假阴性结果;
- > 不同的提取方法存在提取效率差异, 会导致假阴性结果;
- > 试剂运输, 保存不当或试剂配制不准确引起的试剂检测效能下降, 出现假阴性或定量检测不准确的结果;
- > 本检测结果仅供参考, 如须确诊请结合临床症状以及其他检测手段。

## 7. 质控标准

阴性质控品: 无明显扩增曲线或无 Ct 值显示;  
阳性质控品: 扩增曲线有明显指数生长期, 且 Ct 值  $\leq$  32;  
以上条件应同时满足, 否则实验视为无效。

## 8. 产品性能指标

阴阳性参考品符合率: 5 份阳性参考品符合率为 100%; 10 份阴性参考品符合率为 100%。

最低检测限: 5.0 $\times$ 10<sup>2</sup>copies/ml。

精密度: 批内、批间精密度检测 Ct 值的变异系数 (CV) 均小于等于 3%。

## 【注意事项】

- > 所有操作严格按照说明书进行;
- > 试剂盒内各种组分使用前应自然融化, 完全混匀并短暂离心;
- > 反应液应避光保存;
- > 反应中尽量避免气泡存在, 管盖需盖紧;
- > 使用一次性吸头、一次性手套和各区专用工作服;
- > 样本处理、试剂配制、加样需在不同区进行, 以免交叉污染;
- > 实验完毕后用 10% 次氯酸或 75% 酒精或紫外灯处理工作台和移液器;
- > 试剂盒里所有物品应视为污染物对待, 并按照《微生物医学实验室生物安全通则》进行处理。

## 【生产企业】

企业名称: 广州维伯鑫生物科技有限公司

邮 编: 510663

生产地址: 广州黄浦区科丰路 31 号华南新材料创新园 G11 栋 2 层

电子邮箱: info@vipotion.com

电 话: 020-66377266

公司网址: http://www.vipotion.com

传 真: 020-66377267