

**本试剂盒只能用于科学研究，不得用于医学诊断**

## 利拉鲁肽（LRT）ELISA 科研试剂盒

使用说明书

货号：WL052039

### 检测原理

试剂盒采用竞争法酶联免疫吸附试验（ELISA）。往预先包被利拉鲁肽（LRT）抗体的包被微孔中，依次加入标本、标准品、HRP标记的竞争抗原，经过温育并彻底洗涤。用底物TMB显色，TMB在过氧化物酶的催化下转化成蓝色，并在酸的作用下转化成最终的黄色。颜色的深浅和样品中的利拉鲁肽（LRT）呈负相关。用酶标仪在450nm 波长下测定吸光度（OD 值），计算样品浓度。

### 样品收集、处理及保存方法

#### 液体样本

- 1、血清：用无菌管收集，室温血液自然凝固 120 分钟或 2-8℃ 下过夜，在 2-8℃ 条件下离心 20 分钟（3000 转/分），小心仔细收集上清即可检测，或存储在 -20℃ 或 -80℃ 备用。但应避免反复冻融。
- 2、血浆：应根据标本的要求选择 EDTA 或肝素钠作为抗凝剂，混合均匀后 30 分钟内，2-8℃ 条件离心 20 分钟（3000 转/分），小心仔细收集上清即可检测，或存储在 -20℃ 或 -80℃ 备用。但应避免反复冻融。
- 3、尿液、胸腹水、脑脊液、唾液：用无菌管收集，2-8℃ 条件离心 20 分钟（3000 转/分）。小心仔细收集上清，或存储在 -20℃ 或 -80℃ 备用。但应避免反复冻融。
- 4、细胞培养上清：用无菌管收集，2-8℃ 条件离心 20 分钟（3000 转/分），小心仔细收集上清，或存储在 -20℃ 或 -80℃ 备用。但应避免反复冻融。

#### 固体样本

1、动物组织样本：用预冷的 PBS (0.01M, pH=7.4)冲洗组织，去除残留血液，称重后将组织剪碎成小块。将剪碎的组织与对应体积的 PBS(一般按 1:9 的重量体积比，比如 1g 的组织样品对应 9mL 的 PBS，具体体积可根据实验需要适当调整，并做好记录。推荐在 PBS 中加入蛋白酶抑制剂)加入玻璃匀浆器中，在冰上（低温下）充分研磨。或者在组织研磨仪中进行研磨，如果需要进一步裂解组织细胞，可以对匀浆液进行超声破碎，最后将匀浆液 2-8℃ 条件下 5000×g 离心 10 分钟，取上清进行检测。对于植物组织或其他组织样本，在玻璃匀浆器或组织研磨仪中匀浆不彻底的话，应在液氮中进行充分研磨。

## 2、细胞样本：

A、动物细胞：对于贴壁细胞，用适量预冷的 PBS 轻轻清洗细胞，并用胰蛋白酶消化分离细胞。以 1000×g 离心 5 分钟收集细胞（悬浮细胞可直接离心收集）。弃上清，用冷 PBS 清洗细胞 3 次。在浓度为  $1 \times 10^7$  个细胞/mL 的冷 PBS 中重新悬浮细胞。用超声破碎仪充分破碎细胞，以使细胞破坏并放出细胞内成份。2-8℃ 条件离心 20 分钟（3000 转/分），随后小心仔细取上清液进行检测。

B、植物细胞：用 pH7.2-7.4 的 PBS 稀释细胞悬液，使细胞浓度达到 100 万/ml 左右，置于冰盒上，用超声破碎仪，充分破碎细胞。2-8℃ 条件离心 20 分钟（3000 转/分），小心仔细收集上清进行检测。

3、咽拭子：加入 2ml 的 pH7.2-7.4 左右的 PBS，溶解咽拭子头部，摇匀，用镊子取出咽拭子并挤干液体，2-8℃ 条件离心 20 分钟左右（2000-3000 转/分），仔细收集上清。分装一份待检测，其余冷冻备用，保存过程中如有沉淀形成，上样检测前应再次离心。

## 样本的要求

标本采集后尽早进行提取，提取后应尽快进行实验。若不能马上进行试验，样品在 2-8℃

可保存时应在 6 天内使用，否则必须在 $-20^{\circ}\text{C}$ ( $\leq 1$  个月)或 $-80^{\circ}\text{C}$ ( $\leq 2$  个月)保存，应避免反复冻融。保存过程中如有沉淀形成，上样检测前应再次离心。不能检测含  $\text{NaN}_3$  的样品，因  $\text{NaN}_3$  抑制辣根过氧化物酶的 (HRP) 活性。

### 自备物品

1. 酶标仪 (450nm)
2. 高精度加样器及枪头：0.5–10  $\mu\text{L}$ 、2–20  $\mu\text{L}$ 、20–200  $\mu\text{L}$ 、200–1000  $\mu\text{L}$
3.  $37^{\circ}\text{C}$  恒温箱

### 操作注意事项

1. 试剂盒保存在  $2-8^{\circ}\text{C}$ ，使用前室温平衡 20 分钟。从冰箱取出的浓缩洗涤液会有结晶，这属于正常现象，水浴加热使结晶完全溶解后再使用。
2. 实验中不用的板条应立即放回自封袋中，密封（低温干燥）保存。
3. 浓度为 0 的 S0 号标准品即可视为阴性对照或者空白；按照说明书操作时样本已经稀释 5 倍，最终结果乘以 5 才是样本实际浓度。
4. 严格按照说明书中标明的时间、加液量及顺序进行温育操作。
5. 所有液体组分使用前充分摇匀。
6. 暂时用不到的酶标板条取下来放进铝箔袋备用， $2-8^{\circ}\text{C}$  保存。建议尽快使用。

### 试剂盒组成

名称	96 孔配置	48 孔配置	备注
微孔酶标板	8 孔 $\times$ 12 条	8 孔 $\times$ 6 条	无
标准品	0.3mL $\times$ 6 管	0.3mL $\times$ 6 管	无
样本稀释液	6mL	3mL	无
竞争抗原-HRP	6mL	3mL	无
20 $\times$ 洗涤缓冲液	25mL	15mL	按说明书进行稀释
底物	12mL	6mL	无
终止液	6mL	3mL	无
封板膜	2 张	2 张	无

说明书	1份	1份	无
-----	----	----	---

注：标准品（S0-S5）浓度依次为：0、1.5、3、6、12、24 ppb

### **试剂的准备**

20×洗涤缓冲液的稀释：蒸馏水按 1：20 稀释，即 1 份的 20×洗涤缓冲液加 19 份的蒸馏水。

### **洗板方法**

1. 手工洗板：甩尽孔内液体，每孔加满洗涤液，静置 1min 后甩尽孔内液体，在吸水纸上拍干，如此洗板 5 次。
2. 自动洗板机：每孔注入洗液 350 μL，浸泡 1min，洗板 5 次。

### **操作步骤**

1. 从室温平衡 20min 后的铝箔袋中取出所需板条，剩余板条用自封袋密封放回 4℃。
2. 设置标准品孔和样本孔，标准品孔各加不同浓度的标准品 50 μL；
3. 样本孔先加待测样本 10 μL，再加样本稀释液 40 μL；空白孔不加。
4. 除空白孔外，标准品孔和样本孔中每孔加入辣根过氧化物酶（HRP）标记的竞争抗原 50 μL，用封板膜封住反应孔，37℃水浴锅或恒温箱温育 60min。
5. 弃去液体，吸水纸上拍干，每孔加满洗涤液，静置 1min，甩去洗涤液，吸水纸上拍干，如此重复洗板 5 次（也可用洗板机洗板）。
6. 每孔加入底物 100 μL，37℃避光孵育 15min。
7. 每孔加入终止液 50 μL，15min 内，在 450nm 波长处测定各孔的 OD 值。

### **结果判断**

1. 15 分钟内在波长 450nm 的酶标仪上读取各孔的 OD 值；
2. 百分结合率计算：设 S0 管计数为 B0，各标准管或样品管计数为 B，非特异管计数为 NSB，则百分结合率计算公式如下： $B/B_0 = (B - NSB) / (B_0 - NSB) \times 100\%$

3. logit计算:各标准点或样品管的logit值计算公式如下: $\text{logit}=\ln(B/B_0)/(1 - B/B_0)$
4. 将标准品的OD均值与标准品0点的OD均相除, 为标准点的百分结合率, 在log-logit坐标纸上绘图。
5. Log-logit双对数标准曲线: 坐标纸上横轴从左至右第一个1-9表示为第一个10进位, 第二个1-9表示为第二个10进位。第三个1-9表示为第三个10进位。坐标纸纵轴为百分比(1-99), 即各标准吸光值的百分结合率。取一条通过各点的直线。要求尽可能多的点在线上, 同时剩余的点均匀分布在直线的两边。样品也同样由吸光值计算百分结合率, 再从纵轴上的相应结合率找到直线上的点, 此点对应的横坐标浓度即为样品的浓度, 无须换算。
6. 人工处理: 以标准浓度取log值为横坐标, 对应的logit值为纵坐标在普通坐标纸上或以标准浓度为横坐标, 对应的B/B<sub>0</sub>为纵坐标在logit-log坐标纸上画出标准曲线(理想化时是一条直线)。根据待测样品的B/B<sub>0</sub>可以从坐标纸上查出样品的浓度值。如果使用普通坐标纸, 查出的数值应取反对数才是最后的浓度值。
7. 自动处理: 使用logit-log或四参数数据处理模式, 由电脑自动计算得出结果。
8. 敏感度: 0.1 ppb
9. 图例



### 试剂盒性能

1. 准确性：标准品线性回归与预期浓度相关系数 R 值，大于等于 0.9900。
2. 检测范围：1.5-24ppb。
3. 灵敏度：最低检测浓度小于 0.1ppb。
4. 特异性：不与其它可溶性结构类似物交叉反应。
5. 重复性：板内、板间变异系数均小于 15%。
6. 贮藏：2-8℃，避光防潮保存。
7. 有效期：6 个月

### 免责声明

1. 试剂盒仅供研究使用，不得用于临床实验或人体实验，否则所产生的一切后果，由实验者承担，本公司概不负责。
2. 严格按照说明书操作，实验者违反说明书操作，后果由实验者承担。
- 3.