



小鼠Thrombopoietin双抗夹心ELISA检测试剂盒

请在实验前仔细阅读本说明书

产品货号： KE10059

规 格： 96T

灵敏度： 8.0 pg/mL

检测范围： 62.5-4000 pg/mL

用 途： 此试剂盒用于定量检测血清和血浆中小鼠Thrombopoietin浓度

本产品仅用于科学研究，不适用于临床诊断

目录

| | |
|------------------|---|
| 一：背景信息 | 3 |
| 二：检测原理 | 3 |
| 三：需自备的实验器材 | 3 |
| 四：试剂盒组分及储存 | 4 |
| 五：实验注意事项 | 4 |
| 六：样本准备 | 4 |
| 七：试剂准备 | 5 |
| 八：实验步骤 | 6 |
| 九：实验参数 | 7 |
| 9.1 参考标曲图 | 7 |
| 9.2 精密度 | 7 |
| 9.3 加标回收率 | 7 |
| 9.4 样本值 | 8 |
| 9.5 灵敏度 | 8 |
| 9.6 线性 | 8 |
| 十：参考文献 | 8 |

一：背景信息

血小板生成素（TPO）在肝脏由实质细胞和窦状内皮细胞产生，在肾脏由近曲小管细胞产生。它是哺乳动物巨核细胞发育和血小板生成的主要调节因子。TPO结合TPO受体，激活JAK和STAT通路，从而刺激巨核细胞生长和血小板生成。此外，由于TPO对维持造血干细胞至关重要，因此它确实可以被描述为泛造血细胞因子。

二：检测原理



三：需自备的实验器材

- 3.1 酶标仪 (可读取450 nm和630 nm双波长)；
- 3.2 高精度移液器及一次性移液器枪头；
- 3.3 洗板机 (亦可手动洗板)；
- 3.4 EP管 (用于稀释标准品及样本)；
- 3.5 吸水毛巾或滤纸 (用于拍干)；
- 3.6 烧杯和量筒；
- 3.7 用于ELISA实验的数据分析的统计拟合软件 (推荐四参数拟合方法)，如：Origin, ELISA Calc等。

四：试剂盒组分及储存

| 英文名称 | 中文名称 | 规格 | 数量 |
|--|-------------------------|-----------|-----|
| Microplate | 预包被酶标板 - 96孔板 | 8孔 X 12条 | 1 块 |
| Protein standard | 标准品 - 冻干粉状 * | 4000 pg/瓶 | 2 瓶 |
| Detection antibody, biotinylated (100×) | 生物素标记检测抗体浓缩液 (100×) ** | 120 μL/支 | 1 支 |
| Streptavidin-horseradish peroxidase (HRP) (100×) | HRP标记链霉亲和素浓缩液 (100×) ** | 120 μL/支 | 1 支 |
| Sample Diluent PT 3 | 样本稀释液 PT 3 | 30 mL/瓶 | 1 瓶 |
| Detection Diluent | 抗体稀释液 | 30 mL/瓶 | 1 瓶 |
| Wash Buffer Concentrate (20×) | 浓缩洗涤液 (20×) | 30 mL/瓶 | 1 瓶 |
| Tetramethylbenzidine Substrate (TMB) | 显色底物 TMB | 12 mL/瓶 | 1 瓶 |
| Stop Solution | 终止液 | 12 mL/瓶 | 1 瓶 |
| Plate Cover Seals | 封板膜 | | 4 张 |

储存条件：

- 1: 未开启试剂盒可在2-8°C条件下存放6个月或者在-20°C条件下存放1年
- 2: 已开启试剂盒可在2-8°C存放7天
- 3: 每次实验均使用新的标准品, 使用后丢弃

* 使用对应的样本稀释液对标准品进行复溶，复溶过程避免产生气泡

** 开盖前请离心

五：实验注意事项

- 5.1 避免皮肤接触终止液以及TMB 显色液；
- 5.2 在实验过程中，注意穿戴个人防护装备，如实验服，手套，口罩和护目镜；
- 5.3 请勿将不同批次的试剂进行混用，过期产品请勿使用；
- 5.4 在使用自动洗板机时，板孔加入洗涤液之后，设置30秒的浸泡程序，以提高分析的精确度。

六：样本准备

- 6.1 血清：全血标本室温凝固 30 min后1000×g 离心15 min，取上清立即使用或分装后-20°C存放，避免反复冻融。
- 6.2 血浆: 可用EDTA、肝素或柠檬酸盐作为抗凝剂, 标本采集后1000×g 离心15 min, 立即使用或分装后-20°C存放, 避免反复冻融
(注意：标本溶血会影响检测结果，因此溶血标本不宜进行检测)。

七：试剂准备

7.1 洗涤液 (1×) :

如果洗涤液 (20×) 有晶体析出，37°C加热至晶体全部溶解。按1:20稀释倍数进行稀释：如取30 mL 浓缩洗涤液 (20×)，加入570 mL 超纯水或去离子水，得到洗涤液 (1×)。

7.2 检测抗体 (1×) :

开盖前瞬时离心，按1:100比例进行稀释，稀释前根据预先计算实验所需的总量配制 (100 μL/孔)，实际配制时应多配制0.1-0.2 mL。如10 μL 检测抗体浓缩液 (100×) 加 990 μL 抗体稀释液进行配制，轻轻混匀。

7.3 HRP标记链霉亲和素 (1×) :

开盖前瞬时离心，按1:100比例进行稀释，稀释前根据预先计算实验所需的总量配制 (100 μL/孔)，实际配制时应多配制0.1-0.2 mL。如10 μL HRP标记的链霉亲和素浓缩液 (100×) 加 990 μL 抗体稀释液进行配制，轻轻混匀。

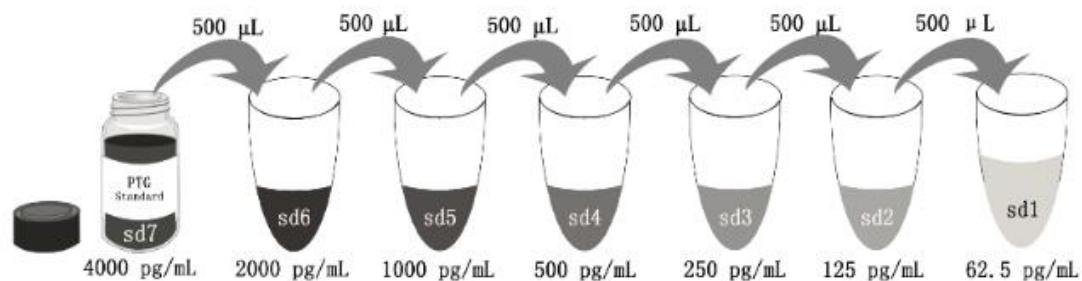
7.4 待检测样本：

不同的样本使用相应的样本稀释液进行稀释，如果样本检测值超过标曲最高范围，可将样本进行一定的稀释后再进行实验，使样本的检测值处于标曲范围内，不同样本的稀释倍数需自行优化。

稀释比推荐如下：小鼠血清1:2.5或1:5稀释；样品采集、处理和储存的差异可能导致测值的改变。

7.5 梯度稀释的标准品：

使用1mL PT 3 样本稀释液复溶标准品；具体操作如下：



| Add # μL of Standard diluted in the previous step | — | 500 μL |
|---|---------|--------|--------|--------|--------|--------|--------|
| # μL of Sample Diluent PT 3 | 1000 μL | 500 μL |
| | "sd7" | "sd6" | "sd5" | "sd4" | "sd3" | "sd2" | "sd1" |

八：实验步骤

实验前，需要将所需试剂在室温平衡20-30 min (检测抗体浓缩液、HRP标记链霉亲和素浓缩液不需要平衡室温，即用即取)；在进行标准品、样本以及不同试剂加样时，更换枪头，避免接触微孔板的内表面，不同的试剂，使用不同的加样槽。

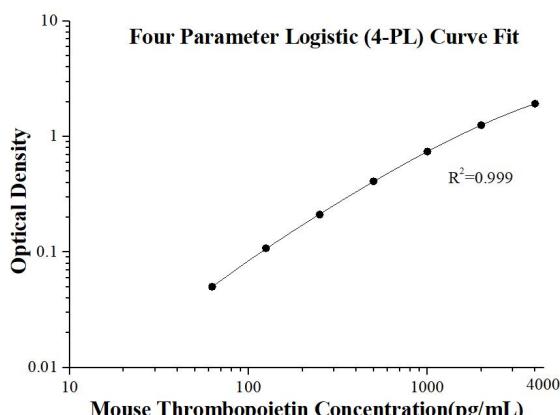
- 8.1 根据实验用量，取出需要用到的酶标板条，剩余板条加入干燥剂放入铝箔袋密封后存放于4°C，并于一周之内用完；
- 8.2 加样，分别设零孔、标准孔、待测样本孔。零孔加样本稀释液100 μL, 余孔分别加梯度稀释的标准品或待测样本100 μL/孔，注意不要产生气泡（建议标准品和样本都做复孔，尽量避免实验误差，确保上样不间断，5-10 min完成加样）；
- 8.3 酶标板盖上覆膜，37°C孵育2 h；
- 8.4 洗涤
 - 1) 揭开封板膜（动作轻柔，避免动作过大导致液体溢出串孔），弃液体，拍干；
 - 2) 洗涤液 (1×) 洗涤板条，每孔350-400 μL, 洗涤后，甩掉液体拍干板条，重复此步骤4次，避免异物进入板孔以及板条干燥；
- 8.5 每孔加100 μL 检测抗体 (1×) (参照试剂准备部分7.2)，盖上封板膜，37°C孵育1 h；
- 8.6 重复步骤8.4；
- 8.7 每孔加 100 μL HRP标记链霉亲和素 (1×) (参照试剂准备部分7.3)，盖上封板膜，37°C孵育40 min；
- 8.8 重复步骤8.4；
- 8.9 显色:每孔加TMB显色液100 μL, 37°C避光显色 15-20 min (如果颜色偏浅，可适当延长显色时间，不超过30 min;保持显色底物始终处于避光状态，显色底物在加样前应是无色透明，如有变色，请勿使用)；
- 8.10 终止: 每孔加终止液100 μL，蓝色变黄色。终止液与TMB显色液的加样顺序一致；（注意：眼睛和皮肤避免接触终止液）
- 8.11 读数:以630 nm为校正波长，用酶标仪在450 nm波长测量各孔的光密度(OD值)。加入终止液后5 min内进行读数，若无630 nm 波长，也可直接使用450 nm 波长读数；
- 8.12 数据分析: 每个标准品和样本的OD值需减去零孔的OD值，设置复孔，取其平均值。以标准品的浓度为横坐标，OD 值为纵坐标，使用专业软件（如Origin、ELISACalc等）进行四参数拟合 (4-PL) ，根据样本的OD值由标准曲线推算出拟合浓度，乘以稀释倍数得到样本的实测浓度。

操作流程如下：

| 步骤 | 试剂 | 体积 | 孵育时间 | 洗涤次数 | 孵育温度 |
|----|--|--------|----------|-------|--------------|
| 1 | 标准品或样本 | 100 μL | 120 分钟 | 4 次 | 覆膜后37°C孵育 |
| 2 | 检测抗体 (1×) | 100 μL | 60 分钟 | 4 次 | 覆膜后37°C孵育 |
| 3 | HRP标记链霉亲和素 (1×) | 100 μL | 40 分钟 | 4 次 | 覆膜后37°C孵育 |
| 4 | 显色 TMB | 100 μL | 15-20 分钟 | 不需要洗涤 | 覆膜后37°C孵育，避光 |
| 5 | 终止液 | 100 μL | 0 分钟 | 不需要洗涤 | - |
| 6 | 加入终止液后以630 nm为校正波长，在450 nm处测量OD值，此过程建议不超过5分钟 | | | | |

九：实验参数

9.1 参考点曲图



| (pg/mL) | O.D | Average | Corrected |
|---------|----------------|---------|-----------|
| 0 | 0.103 0.107 | 0.105 | - |
| 62.5 | 0.152 0.158 | 0.155 | 0.050 |
| 125 | 0.214 0.212 | 0.213 | 0.108 |
| 250 | 0.315 0.316 | 0.316 | 0.211 |
| 500 | 0.514 0.515 | 0.515 | 0.41 |
| 1000 | 0.853 0.842 | 0.848 | 0.743 |
| 2000 | 1.352 1.372 | 1.362 | 1.257 |
| 4000 | 2.03 2.04 | 2.035 | 1.930 |

9.2 精密度

板内精密度：3个不同浓度的样本在板内重复测定 20次；

板间精密度：3个不同浓度的样本在板间重复测定 24次。

| 板内精密度 (CV内) | | | | |
|-------------|----|-------------|------|---------|
| 样本 | 数量 | 平均值 (pg/mL) | 标准差 | 变异系数CV% |
| 1 | 20 | 1,961.9 | 55.0 | 2.8 |
| 2 | 20 | 467.5 | 13.5 | 2.9 |
| 3 | 20 | 92.0 | 5.0 | 5.4 |

| 板间精密度 (CV 间) | | | | |
|--------------|----|-------------|------|---------|
| 样本 | 数量 | 平均值 (pg/mL) | 标准差 | 变异系数CV% |
| 1 | 24 | 1,891.6 | 42.2 | 2.2 |
| 2 | 24 | 457.5 | 11.5 | 2.5 |
| 3 | 24 | 110.5 | 4.4 | 3.9 |

9.3 加标回收率

样本稀释后，在标曲范围内选择高、中、低3个浓度，进行小鼠Thrombopoietin的加标回收率实验，结果如下：

| 样本类型 | 稀释倍数 | 均值(%) | 范围(%) |
|------|------|-------|-------|
| 小鼠血清 | 1:5 | 85 | 78-97 |
| | 1:10 | 85 | 79-92 |

9.4 样本值

小鼠血清 - 应用本试剂盒，检测小鼠血清样本中小鼠Thrombopoietin的浓度。

| 样本类型 | 均值 (pg/mL) | 范围 (pg/mL) |
|-------------|------------|-------------|
| 小鼠血清 (n=16) | 607.7 | 525.9-712.6 |

9.5 灵敏度

用20个重复的零孔平均OD值加上两倍标准差得到的OD值带入标准曲线拟合出对应的浓度值，此试剂盒中小鼠Thrombopoietin的灵敏度为 8.0 pg/mL。

9.6 线性

用对应样本稀释液稀释样本，使稀释后的检测值处于标曲范围内，线性数据如下：

| 稀释倍数 | | 小鼠血清 |
|-------|--------|---------|
| 1:2.5 | 均值(%) | 100 |
| | 范围 (%) | - |
| 1:5 | 均值(%) | 112 |
| | 范围 (%) | 104-118 |
| 1:10 | 均值(%) | 114 |
| | 范围 (%) | 108-121 |

十：参考文献

1. David J Kuter. et al. (2013). Int J Hematol. 98(1):10-23.
2. Matthew Decker. et al. (2018) Science. 360(6384):106-110.
3. Kenneth Kaushansky. et al. (2006) N Engl J Med. 354(19):2034-45.
4. D Prow. et al. (1998) Oncology (Williston Park). 12(11):1597-604, 1607-8.