



人IGFBP4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： KE00378

规 格： 96T

灵敏度： 0.09 ng/mL

检测范围： 0.313-20 ng/mL

用 途： 此试剂盒用于定量检测血清、血浆以及细胞上清中的人IGFBP4浓度

本产品仅用于科学研究，不适用于临床诊断

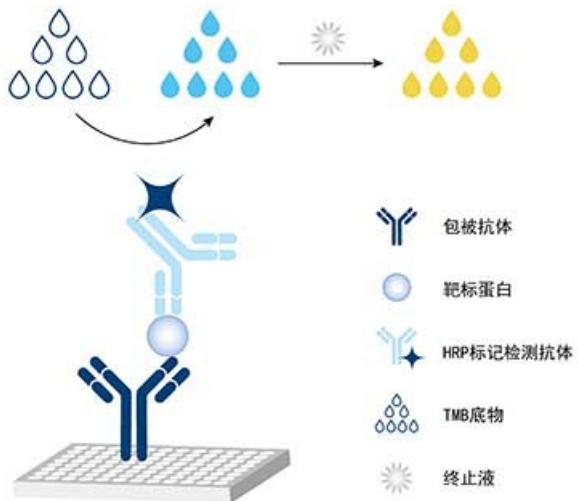
目录

| | |
|------------------|---|
| 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 |
| 9.7 特异性 | 8 |
| 十：参考文献 | 8 |

一：背景信息

IGFBP4也被称为IBP4，是一种258个氨基酸的蛋白，包含一个IGFBP N端结构域和一个甲状腺球蛋白1型结构域。IGFBP4是胰岛素样生长因子结合蛋白家族中最小的成员。它是一种肝脏蛋白，在调节IGF-1的活性和生物利用度中起作用。IGFBP4在缺氧条件下表达增加。IGFBP4在脂肪细胞和成骨细胞中高度表达，并能够在体外抑制IGFs。

二：检测原理



◆双抗夹心模式图 (检测抗体直标HRP)

按操作顺序形成抗体夹心结构后，加入TMB底物，板孔液体由无色变成蓝色，再加入终止液液体变为黄色后进行吸光度值测定。

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 × 12条 | 1 块 |
| Protein standard | 标准品 - 冻干粉状 * | 40 ng/瓶 | 2 瓶 |
| Detection antibody, HRP-conjugated (100×) | HRP标记检测抗体浓缩液 (100×) ** | 120 μL/支 | 1 支 |
| Sample Diluent PT 3-em | 样本稀释液 PT 3-em | 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)。
- 6.3 细胞上清: 收集细胞培养液, 500×g 离心5 min取上清, 立即使用或分装后-20°C存放, 避免反复冻融。

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 HRP标记检测抗体（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 HRP标记检测抗体浓缩液（100×）加990 μL 抗体稀释液进行配制，轻轻混匀。

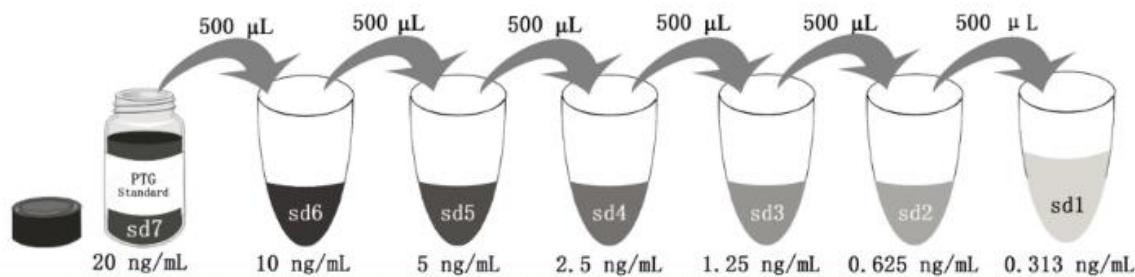
7.3 待检测样本：

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：人血清和血浆样本1:16或1:32稀释；细胞上清样本1:32或1:64稀释；样品采集、处理和储存的差异可能导致测值的改变。

7.4 梯度稀释的标准品：

使用2 mL PT 3-em 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-em | 2000 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（HRP标记检测抗体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 HRP标记检测抗体（1×）（参照试剂准备部分7.2），盖上封板膜，37°C孵育40 min；

8.6 重复步骤8.4；

8.7 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）；

8.8 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）

8.9 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；

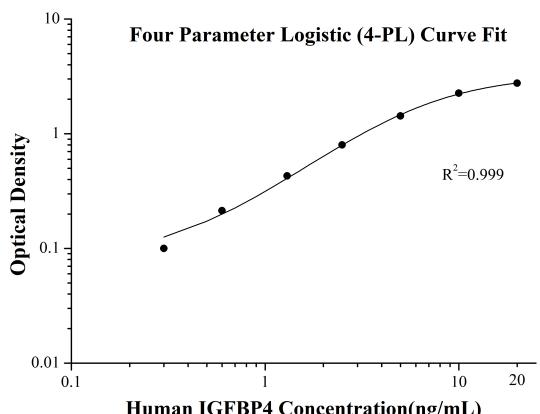
8.10 数据分析：每个标准品和样本的OD值需减去零孔的OD值，设置复孔，取其平均值。以标准品的浓度为横坐标，OD值为纵坐标，使用专业软件（如Origin、ELISACalc等）进行四参数拟合（4-PL），根据样本的OD值由标准曲线推算出拟合浓度，乘以稀释倍数得到样本的实测浓度。

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 | HRP标记检测抗体（1×） | 100 μL | 40 分钟 | 4 次 | 覆膜后37°C孵育 |
| 3 | 显色 TMB | 100 μL | 15-20 分钟 | 不需要洗涤 | 覆膜后37°C孵育，避光 |
| 4 | 终止液 | 100 μL | 0 分钟 | 不需要洗涤 | - |
| 5 | 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 参考标曲图



| (ng/mL) | O.D | Average | Corrected |
|---------|----------------|---------|-----------|
| 0 | 0.076 0.081 | 0.079 | - |
| 0.313 | 0.178 0.179 | 0.178 | 0.1 |
| 0.625 | 0.292 0.294 | 0.293 | 0.214 |
| 1.25 | 0.502 0.516 | 0.509 | 0.43 |
| 2.5 | 0.869 0.889 | 0.879 | 0.8 |
| 5 | 1.496 1.522 | 1.509 | 1.43 |
| 10 | 2.31 2.368 | 2.339 | 2.26 |
| 20 | 2.817 2.857 | 2.837 | 2.758 |

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 (ng/mL) | 标准差 | 变异系数CV% |
| 1 | 20 | 10.64 | 0.45 | 4.24 |
| 2 | 20 | 2.40 | 0.12 | 5.13 |
| 3 | 20 | 0.61 | 0.02 | 3.93 |

| 板间精密度 (CV 间) | | | | |
|--------------|----|-------------|------|---------|
| 样本 | 数量 | 平均值 (ng/mL) | 标准差 | 变异系数CV% |
| 1 | 24 | 10.52 | 0.73 | 6.97 |
| 2 | 24 | 2.36 | 0.16 | 6.93 |
| 3 | 24 | 0.62 | 0.07 | 10.71 |

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，进行人IGFBP4的加标回收率实验，结果如下：

| 样本类型 | 稀释倍数 | 平均值 (%) | 范围 (%) |
|------|-------|---------|--------|
| 人血清 | 1:16 | 79 | 72-94 |
| | 1:32 | 89 | 71-115 |
| 细胞上清 | 1:64 | 91 | 87-96 |
| | 1:128 | 92 | 77-111 |

9.4 样本值

人血清 - 应用本试剂盒，检测人血清样本中人IGFBP4的浓度。

| 样本类型 | 平均值 (ng/mL) | 范围 (ng/mL) |
|--------------|-------------|-------------|
| 人血清样本 (n=16) | 51.88 | 8.69-116.24 |

细胞上清 - 人肺癌细胞A549在含有10%胎牛血清、2.5 mM L-谷氨酰胺、100 U/mL青霉素、100 µg/mL硫酸链霉素的DMEM培养基种培养1天。收集细胞上清，检测人IGFBP4的浓度为311.93 ng/mL。

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，此试剂盒中人IGFBP4的灵敏度为0.09 ng/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：

(人血清样本预先稀释8倍，细胞上清样本预先稀释16倍。)

| | | 人血清 | 细胞上清 |
|------|--------|---------|--------|
| 1:2 | 均值 (%) | 100 | 100 |
| | 范围 (%) | - | - |
| 1:4 | 均值 (%) | 90 | 103 |
| | 范围 (%) | 84-96 | 96-115 |
| 1:8 | 均值 (%) | 102 | 97 |
| | 范围 (%) | 100-105 | 97-98 |
| 1:16 | 均值 (%) | 102 | 106 |
| | 范围 (%) | 98-107 | 96-116 |

9.7 特异性

本试剂盒特异性识别天然和重组人IGFBP4。

十：参考文献

1. Jepsen MR, et al. (2015) J Biol Chem 290(6):3430-9.
2. Maridas DE, et al. (2017) Endocrinology. 158(10):3488-3500.
3. Alterki A, et al. (2021) Dis Markers. 2021:1219593.