

小鼠VEGFR2/Flk-1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: KE10081

规格: 96T

灵敏度: 10.2 pg/mL

检测范围: 31.25 - 2000 pg/mL

用途: 此试剂盒用于定量检测血清、血浆、细胞上清以及组织匀浆中的小鼠VEGFR2/Flk-1浓度

本产品仅用于科学研究，不适用于临床诊断

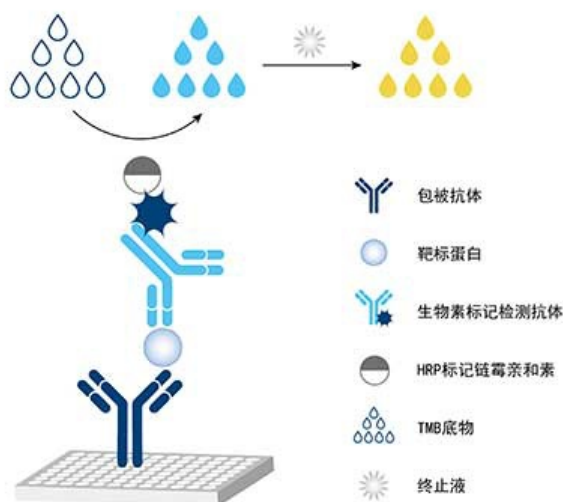
目录

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	9

一：背景信息

血管内皮生长因子受体2 (VEGFR2)也称为激酶插入区受体(KDR)，是酪氨酸激酶受体(RTKs)III类亚家族成员。VEGFR2主要分布于血管内皮细胞、淋巴内皮细胞、胚胎前体细胞中，可与VEGF-A、VEGF-C、VEGF-D结合。当其配体VEGF激活时，VEGFR2促进邻近血管的形成，以促进生长因子、营养物质和氧气的运输，促进癌症的增殖、迁移、转移和生存。

二：检测原理



◀双抗夹心模式图 (检测抗体标记生物素)

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 超纯水或去离子水;
- 3.4 洗板机 (亦可手动洗板);
- 3.5 EP管 (用于稀释标准品及样本);
- 3.6 吸水毛巾或滤纸 (用于拍干);
- 3.7 烧杯和量筒;
- 3.8 100 mM PMSF (phenylmethanesulfonyl fluoride) 存储液 (1 g PMSF溶于57 mL异丙醇)，样本需要裂解才用;
- 3.9 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 *	2000 pg/瓶	2 瓶
Detection Antibody (100×), biotinylated	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	2 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。
- 6.4 组织匀浆：使用预冷的1×PBS清洗组织去除多余的血液，用剪刀剪碎至1-2 mm，加入5-10 mL PBS至组织中进行匀浆处理，-80°C条件下冻存5 min，经过两个冻融周期后破坏细胞膜，5000×g离心5 min，分离上清，分装后-80°C存放，并用BCA蛋白浓度测定试剂盒测定总蛋白浓度，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 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。

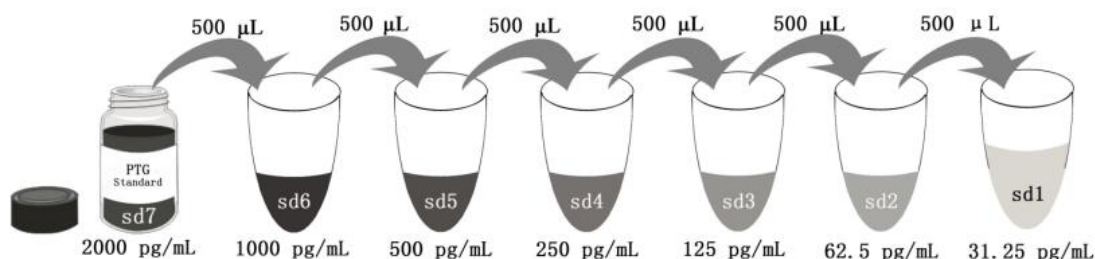
7.4 待检测样本：

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：小鼠血清和血浆样本1:320或1:640稀释；细胞上清样本1:2或1:4稀释；组织匀浆样本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。

7.5 梯度稀释的标准品：

使用1 mL 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	500 μL	500 μL	500 μL	500 μL	500 μL
# μL of Sample Diluent PT 3	1000 μL	500 μL	500 μL	500 μL	500 μL	500 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;

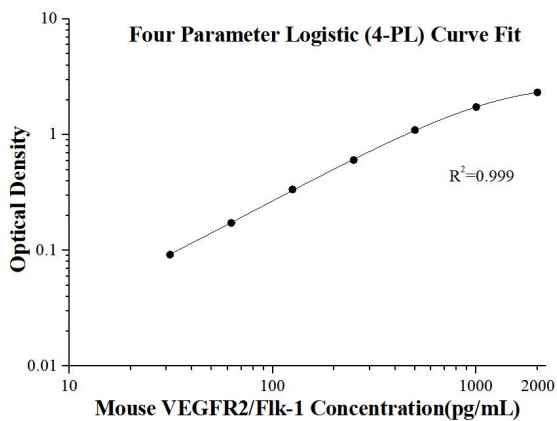
8.12 数据分析:每个标准品和样本的OD值需减去零孔的OD值,设置复孔,取其平均值。以标准品的浓度为横坐标,OD 值为纵坐标,使用专业软件(如Origin、ELISACalc等)进行四参数拟合(4-PL),根据样本的OD值由标准曲线推算出拟合浓度,乘以稀释倍数得到样本的实测浓度。

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 参考标曲图



(pg/mL)	O.D	Average	Corrected
0	0.093 0.091	0.092	-
31.25	0.179 0.188	0.184	0.092
62.5	0.265 0.264	0.265	0.173
125	0.429 0.428	0.429	0.337
250	0.705 0.688	0.697	0.605
500	1.182 1.200	1.191	1.099
1000	1.839 1.821	1.830	1.738
2000	2.417 2.415	2.416	2.324

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	1042.2	69.8	6.7
2	20	260.6	10.2	3.9
3	20	62.0	1.9	3.0

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	986.5	61.2	6.2
2	24	246.6	14.6	5.9
3	24	60.7	5.8	9.6

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VEGFR2/Flk-1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 (%)
小鼠血清	1:1000	93	83-103
	1:2000	93	86-102
细胞上清	1:2	102	89-114
	1:4	102	97-112
组织匀浆	1:100	80	71-92
	1:200	92	83-107

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VEGFR2/Flk-1的浓度。

样本类型	均值 (ng/mL)	范围 (ng/mL)
小鼠血清 (n=16)	71.1	39.75-100.31

细胞上清 - 在含有10%胎牛血清、100 ng/mL重组小鼠蛋白IFN- γ 和1 μ g/mL LPS的RPMI培养基中培养小鼠脾细胞

(1×10^6 cells/mL) 3天。收集细胞上清，检测小鼠VEGFR2/Flk-1含量，测得111.8 pg/mL。

用组织匀浆器将小鼠心脏匀浆。在含10%胎牛血清和10 ng/mL重组人IL-2的RPMI培养基中培养细胞(1×10^6 cells/mL)，加入1 μ g/mL脂多糖 (LPS) 和7 μ g/mL植物血凝素 (PHA) 刺激后培养3天。收集细胞上清，检测小鼠VEGFR2/Flk-1含量，测得353.2 pg/mL。

组织匀浆 - 用1 \times PBS冲洗小鼠心脏和脾脏组织以去除多余的血液，然后将其放入装有20 mL 1 \times PBS的组织匀浆器中匀浆，并在 $\leq -20^\circ\text{C}$ 保存过夜。将组织匀浆解冻，然后5000 x g离心5分钟。检测两种组织匀浆液中小鼠VEGFR2/Flk-1含量，分别测得20.8 ng/mL和15.4 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，此试剂盒中小鼠VEGFR2/Flk-1的灵敏度为10.2 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：

(小鼠血清样本预先稀释160倍，组织匀浆预先稀释16倍。)

稀释倍数		小鼠血清	细胞上清	组织匀浆
1:2	均值 (%)	100	100	100
	范围 (%)	-	-	-
1:4	均值 (%)	105	94	111
	范围 (%)	102-107	86-99	98-117
1:8	均值 (%)	108	88	118
	范围 (%)	106-113	70-101	105-129
1:16	均值 (%)	104	87	121
	范围 (%)	101-106	82-92	115-126

十：参考文献

1. Xinrong Wang. et al. (2020) Front Cell Dev Biol. 8:599281
2. Michael Simons. et al. (2016) Nat Rev Mol Cell Biol. 17(10):611-25.
3. Jing Yu. et al. (2016) J Hematol Oncol. 9(1):111.
4. Seong Ah Park. et al. (2018) BMB Rep. 51(2):73-78.