

人血管生成素 ELISA 试剂盒

产品编号: SEKH0087

仅供研究, 不用于临床诊断



订购热线: 400-968-6088•技术支持邮箱: service@solarbio.com

公司官网:www.solarbio.com

目录

| 背景介绍 | 01 |
|----------|-----|
| 检测原理 | 01 |
| 注意事项 | 02 |
| 安全提示 | 02 |
| 试剂盒组成及储存 | 03 |
| 自备实验器材 | 03 |
| 样品收集及储存 | 03 |
| 宗文 〉作 攵 | 0.4 |





| 检测步骤 | 06 |
|-------------|----|
| 结果判断 | 06 |
| 参数表征 | 07 |
| 参考文献 | 09 |
| 常见问题分析及解决办法 | 10 |



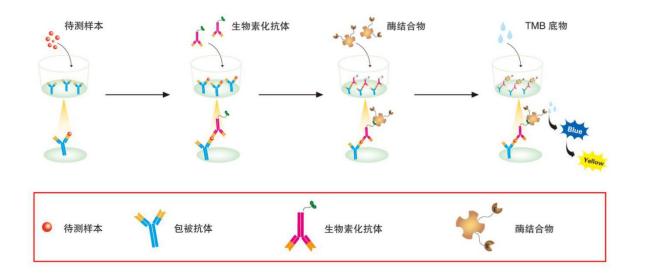
背景介绍:

人血管生成素(Angiogenin, Ang)是一条单链、14 kDa、非糖基化多肽,属于核糖核酸酶 RISBASE 家的成员。RISBASE 家族分子既有核糖核酸酶活性,也有特殊的生物学作用。Ang 是由 123 个氨基酸(AA)残基组成,含有三个链内二硫键。当与胰核糖核酸酶进行最优排列时,Ang 序列的同源性为 35%。血管生成素结合可能导致 RNase 活性显著升高。相对于人血管紧张素,小鼠血管紧张素在氨基酸水平上有 75%的同源性,人血管紧张素(ANG)在小鼠系统中具有活性。已知表达 Ang 的细胞包括血管内皮细胞、平滑肌细胞、成纤维细胞、结肠柱状上皮、淋巴细胞和原代腺癌细胞。在功能上,Ang 最常与血管生成过程相关。Ang 先与肌动蛋白结合,再与肌动蛋白-Ang 复合物解离,随后激活组织纤溶酶原激活物。

检测原理:

Solarbio (Solarbio ®) ELISA 试剂盒采用基于双抗体夹心法的酶联免疫吸附检测技术。将抗人 Angiogenin 单克隆抗体包被在酶标板上;分别加入梯度稀释的标准品和预稀释的样本,标准品和样本中的人 Angiogenin 会与酶标板上的包被抗体充分结合;洗板后加入生物素化抗人 Angiogenin 抗体,该抗体会与板子上包被抗体捕获的标准品和样本中的人 Angiogenin 发生特异性结合;洗板后加入辣根过氧化物酶(HRP)标记的链霉亲和素,生物素与链霉亲和素会发生高强度的非共价结合;洗板后加入显色剂底物 TMB,若反应孔中样品存在不同浓度的人 Angiogenin,则 HRP 会使无色 TMB 变成不同深浅(正相关)的蓝色物质,加入终止液后反应孔会变成黄色;最后,在 \(\text{\text{max}=450 nm (OD=450 nm)} \) 处测定反应孔样品吸光度(OD),样本中的人 Angiogenin 浓度与 OD 成正比,通过绘制标准曲线和四参数拟合软件便可计算出样本中人 Angiogenin 的浓度。

原理图:





注意事项:

- 1. 试剂盒应在有效期内使用,请不要使用过期的试剂。
- 2. 试剂盒未使用时应保存在 2-8℃冰箱,已复溶但未用完的标准品,请丢弃。
- 3. 试剂盒使用前请在室温恢复 30min,且充分混匀试剂盒里的各种成份及制备的样品。
- 4. 在试验中标准品和样本建议作复孔检测,且加入试剂的顺序应保持一致。
- 5. 为避免交叉污染,请在试验中使用1次性试管,枪头,封板膜(※)及洁净塑料容器。.
- 6. 浓缩生物素化抗体和浓缩酶结合物的体积较少,在运输过程中微量液体会沾到管壁及瓶盖上,使用前请离心处理(5-10 S 即可),使管壁上的液体集中在管底部,取用时,请用移液器小心吹打几次。
- 7. 除了试剂盒中的浓缩洗涤液和终止液可以通用外,请不要使用其他来源试剂盒内含的 试剂代替本试剂盒中的某单个组分。
- 8. 为保证结果准确,每次检测均需做标准曲线。

安全提示:

试剂盒中的终止液为酸性溶液,操作人员在使用时请带上手套并注意防护;在操作过程中也要避免试 剂接触皮肤和眼睛,如果不慎接触,请用大量清水清洗;检测血液样本及其它体液样本时,请按国家生物



实验室安全防护有关管理规定执行。

试剂盒组成及储存:

| 试剂盒组成 | 规格(96T) | 规格(48T) | 保存条件 |
|---------------|-------------|------------|--------|
| 抗体预包被酶标板 | 8*12 | 8*6 | 2-8°C |
| 标准品 | 2 支 | 1 支 | -20 °C |
| SR1 标准品/样本稀释液 | 16ml/瓶 | 8 ml/瓶 | 2-8°C |
| 浓缩生物素化抗体 | 120ul(100X) | 60ul(100X) | 2-8°C |
| SR2 生物素化抗体稀释液 | 16ml/瓶 | 8 ml/瓶 | 2-8°C |



| 浓缩酶结合物(避光) | 120ul(100X) | 60ul(100X) | 2-8°C |
|-------------|-------------|------------|-------|
| SR3 酶结合物稀释液 | 16ml/瓶 | 8 ml/瓶 | 2-8°C |
| 浓缩洗涤液 (20×) | 30ml/瓶 | 15 ml/瓶 | 2-8°C |
| 显色底物 (避光) | 12ml/瓶 | 6 ml/瓶 | 2-8°C |
| 终止液 | 12ml/瓶 | 6 ml/瓶 | 2-8°C |
| 封板胶纸 | 4 张 | 2 张 | |
| 说明书 | 1 份 | 1 份 | |

自备实验器材(不提供,可代购)

- 1. 酶标仪(主波长 450nm, 参考波长 630nm)
- 2. 高精度移液器及一次性吸头: 0.5-10,2-20,20-200,200-1000μl
- 3. 洗板机或洗瓶
- 4. 37℃解育箱
- 5. 双蒸水,去离子水,量筒等
- 6. 稀释用聚丙烯试管

样本收集及储存:

1. 细胞培养上清:



将细胞培养基移至无菌离心管,在 4℃条件下 1000 ×g 离心 10 min,然后将上清等量分装于小 EP 管并于 -20℃下保存(24 小时内检测可放入 2-8℃储存),避免反复冻融。

2. 血清样本:

室温血液自然凝固 20 min 后,在 4℃条件下 1000×g 离心 10 min,然后将上清等量分装于小 EP 管并于-20℃下保存(24 小时内检测可放入 2-8℃储存),保存过程中如有沉淀,请再次离心,避免反复冻融。

3. 血浆样本:

将全血收集到含抗血凝剂的管中,根据标本的实际要求选择 EDTA, 柠檬酸钠或肝素作为抗凝剂,混合 20 min,在 4℃条件下 1000×g 离心 10 min,然后将上清等量分装于小 EP 管并于-20℃下保存(24 小时内检测可放入 2-8℃储存),避免反复冻融。

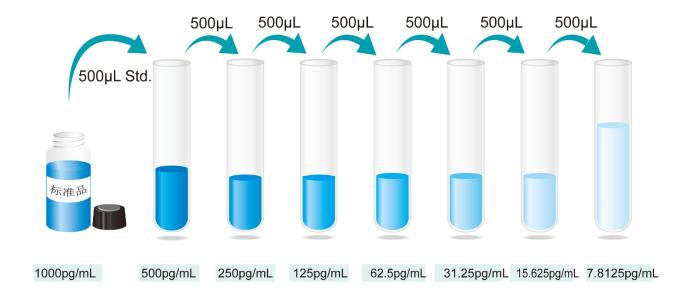
※注意: 血清血浆样本避免使用溶血、高血脂样本,以免影响检测结果;如果样本中的靶标物检测浓度高于标准品的最高值,请将样品做适当倍数稀释后检测,建议正式实验前做预实验以确定稀释倍数。

试剂准备:

- 1. 试剂回温: 首先在实验前 30 min 将试剂盒,待测样本放置于室温下,浓缩洗涤液如出现结晶,请放入 37℃温浴直到结晶全部溶解。
- 2. 配制洗涤液: 预先计算好稀释后的洗涤液使用体积,然后用双蒸水或去离子水将 20 倍浓缩洗涤液稀释成 1 倍应用液,未用完的浓缩洗涤液放入 4°C冰箱保存。
- 3. 标准品梯度稀释:加入标准品/样本稀释液(SR1)1ml至冻干标准品中,静置15分钟待其完全溶解后轻轻混匀(浓度为1000pg/ml),然后按照以下浓度进行2倍稀释 500、250、125、62.5、31.25、15.625、7.8125pg/ml进行稀释,500pg/ml为标准曲线最高点浓度,标准品/样本稀释液(SR1)作为标准曲线的零点(0pg/ml)。



复溶过的标准品原液(1000pg/ml)未用完的应废弃或根据需要按照一次用量分装,并将其贮存在-20~-80℃冰箱,具体如下图。



4. 生物素化抗体工作液: 预先计算好试验所需用量,用检测稀释液(SR2)将100倍抗体浓缩液稀释成1倍应用工作液(稀释前充分混匀),请在30分钟内加入到反应孔中。

生物素化抗体工作液具体稀释方法如下:

| 板条 | 浓缩生物素化抗体(1:100): μL | 检测稀释液(SR2): μL |
|----|---------------------|----------------|
| 2 | 20 | 1980 |
| 4 | 40 | 3960 |
| 6 | 60 | 5940 |
| 8 | 80 | 7920 |
| 10 | 100 | 9900 |
| 12 | 120 | 11880 |



5. 酶结合物工作液:按每次试验所需用量配制,用酶结合物稀释液(SR3)将100倍浓缩酶结合物稀释成1 倍应用工作液(稀释前离心),请在30分钟内使用。

酶结合物工作液具体稀释方法如下:

| 板条 | 浓缩酶结合物(1:100): μL | 检测稀释液(SR3): μL |
|----|-------------------|----------------|
| 2 | 20 | 1980 |
| 4 | 40 | 3960 |
| 6 | 60 | 5940 |
| 8 | 80 | 7920 |
| 10 | 100 | 9900 |
| 12 | 120 | 11880 |

- 6. 洗涤方法:
 - 自动洗板: 甩尽酶标板孔中液体, 在厚迭吸水纸上拍干, 注入洗涤液为 300ul/孔, 注与吸出间隔为 30 秒, 洗板 5 次。
 - 手工洗板: 甩尽酶标板孔中液体,在厚迭吸水纸上拍干,用洗瓶加入洗涤液 300ul/孔,静止 30秒后甩净酶标板孔中液体,在厚迭的吸水纸上拍干,洗板 5次。

检测步骤

| | 拍板&洗板 4 次 |
|---|---|
| | |
| 7 | Tal. (+86) 010 56271202 Wah: www.colorbia not |
| | |



拍板&洗板 4次

拍板&洗板5次

结果判断:

- 1.用酶标仪 450 nm 波长测定 OD 值。选择双波长检测,参考波长为 630 nm。如不能进行双波长检测,请用 450 nm 的 OD 测定值减去 630 nm 的 OD 测定值。
- 2.计算标准品、样品的平均 OD 值:每个标准品和标本的 OD 值应减去零孔的 OD 值。
- 3.以标准品浓度为横坐标,吸光度OD值为纵坐标,用软件绘制标准曲线,样品中Angiogenin含量可通过对 应OD值由标准曲线换算出相应的浓度。
- 4. 若标本 OD 值高于标准曲线上限,应做适当稀释后重新检测,计算浓度时再乘以稀释倍数。

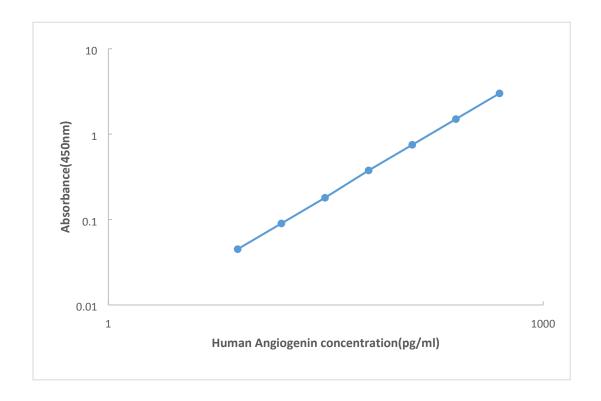
参数表征:

1. 数据及标准曲线

| 标准品浓度(pg/ml) | OD值1 | OD值2 | 平均值 | 矫正值 |
|--------------|------|------|-----|-----|
| | | | | |



| 0 | 0. 071 | 0.069 | 0. 070 | |
|--------|--------|--------|--------|--------|
| 7.8 | 0. 163 | 0. 160 | 0. 162 | 0. 092 |
| 15. 63 | 0. 227 | 0. 225 | 0. 226 | 0. 156 |
| 31. 25 | 0. 403 | 0. 401 | 0. 402 | 0. 332 |
| 62. 5 | 0. 725 | 0. 723 | 0. 724 | 0. 654 |
| 125 | 1. 326 | 1. 325 | 1. 326 | 1. 256 |
| 250 | 2. 239 | 2. 237 | 2. 238 | 2. 168 |
| 500 | 3. 295 | 3. 293 | 3. 294 | 3. 224 |



本图仅供参考,应以当次试验标准品绘制的标准曲线计算人 Angiogenin 的样本含量。



2. 灵敏度:

最低可检测人 Angiogenin 浓度达 4pg/ml,

20 个零标准品浓度 OD 的平均值加上两个标准差, 计算相应的可检测浓度。

3. 特异性:

不与人 IL-1α、 IL-1β、 IL-2、 IL-3、 IL-4、 IL-6 、IL-7 、IL-8、 LIF、 MIP-1α 、MIP-1β,小鼠 EGF、 GM-CSF、 IL-1β、 IL-2 、IL-3、 IL-4 、IL-5 等反应。

4. 重复性:

板内,板间变异系数<10%。

5. 回收率:

在选取的健康人血浆、细胞培养上清中加入 3 个不同浓度水平的人 Angiogenin, 计算回收率。

| 样本类型 | 平均回收率(%) | 范围(%) |
|--------|----------|--------|
| 血浆 | 96 | 88-103 |
| 细胞培养上清 | 97 | 89-105 |

6. 线性稀释:

分别在选取的 4 份健康人血浆和细胞培养上清中加入高浓度人 Angiogenin, 在标准曲线动力学范围内进行稀释,评估线性。

| 细胞培养上清 |
|--------|
| |





| 1:2 | 平均回收率(%) | 98 | 102 |
|-----|----------|--------|--------|
| 1.2 | 范围(%) | 89-107 | 93-101 |
| 1:4 | 平均回收率(%) | 99 | 104 |
| | 范围(%) | 98-110 | 96-103 |

参考文献:

- 1. Heath, W.F. et al. (1989) Proc. Natl. Acad. Sci. USA 86:2718.
- 2. Moenner, M. et al. (1994) Eur. J. Biochem. 226:483.
- 3. Rybak, S.M. et al. (1987) Biochem. Biophys. Res. Commun. 146:1240.
- 4. Li, D. et al. (1994) J. Pathol. 172:171.
- 5. Hu, G-F. et al. (1991) Proc. Natl. Acad. Sci. USA 88:2227.
- 6. Hu, G-F. et al. (1993) Proc. Natl. Acad. Sci. USA 90:1217.



- 7. Moroianu, J. and J.F. Riordan (1994) Proc. Natl. Acad. Sci. USA 91:1677.
- 8. Hu, G-F. and J.F. Riordan (1993) Biochem. Biophys. Res. Commun. 197:682.
- 9. Lyons, R.M. et al. (1990) J. Cell Biol. 110:1361.
- 10. Hu, G-F. et al. (1994) Proc. Natl. Acad. Sci. USA 91:12096.
- 11. Folkman, J. and M. Klagsbrun (1987) Science 235:442.
- 12. Burgmann, H. et al. (1996) J. Clin. Pathol. 49:508.
- 13. Shimoyama, S. et al. (1996) Cancer Res. 56:2703.



常见问题及解决方法:

| 问题 | 可能原因 | 解决方法 |
|-----------------|-----------------------|---|
| | 洗板不充分 | 将洗涤液注入反应孔充分洗涤,彻底拍干孔中液体 |
| | 酶结合物过量 | 检查酶稀释度,按说明书标识的稀释度稀释 |
| 高背景或阴性 对照值偏高 | 底物污染 | 加底物前检查底物是否为透明无色,请勿用变蓝的底物,重新用新的底物试验 |
| | 阴性对照孔被阳性对照 污染 | 注意洗涤时不要把洗液溢出孔外,不使阴阳对照孔液体涟接 一起 |
| | 不同批次试剂混用 | 检查试剂批号,请勿用不同批次试剂 |
| | 试剂过期 | 检查试剂盒有效期,请勿用过期试剂 |
| | 孵育时间过短 | 接说明书中规定的时间孵育 |
| | 试剂污染 | 检查试剂是否污染,请勿用污染的试剂 |
| 显色信号弱 | 酶标仪滤光片不匹配 | 检查酶标仪设置及滤光片是否匹配 |
| | 试剂盒平衡不充分 | 确保试剂盒试验前平衡至室温 |
| | 显色时间不够 | 增加底物显色时间 |
| | 检测抗体、酶、或显色 剂漏加 | 检查试验操作流程,重复试验 |
| 无显色信号 | 酶被叠氮钠污染 | 请使用重新配制的试剂 |
| | 试剂添加顺序有误 | 检查复核试验添加顺序、流程,重复试验 |
| 标曲佳但样品 孔无信号 | 样品中靶标物含量低或 样品中无靶标物 | 设置阳性对照,重复实验 |
| | 样品基质效应影响检测 | 重新稀释样品后复测 |
| 标曲佳但样品 信号偏高 | 样品中待检物含量超过 标准曲线范围 | 重新稀释样品后复测 |
| 边缘效应 | 孵育温度不均衡 | 孵育时每步均使用新的封板胶纸,避免在环境温度变化大的 地方孵育,勿叠放反应板 |



