

人基质金属蛋白酶-7 ELISA 试剂盒

产品编号: SEKH0255

适用于人血清、血浆或细胞培养上清液等样本

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



| 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 |
| 试剂准备 | 04 |
| 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 |



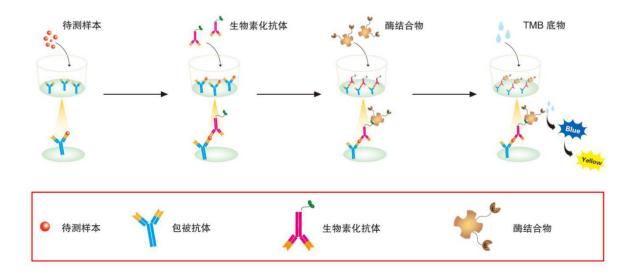
背景介绍:

基质金属蛋白酶(Matrix metalloproteinases, MMP),也称为基质蛋白,是一类锌和钙依赖的内肽酶家族,在细胞外基质(Extracellular matrix, ECM)的分解中起作用。MMP-7(基质溶解素)在正常和患病组织的上皮细胞中表达。MMP-7 基因缺失的小鼠抑制了肠道肿瘤的发生,而过度表达可导致早产儿乳腺分化和男性不育。MMP-7 能够消化细胞外基质的许多蛋白质并激活其他蛋白酶。MMP-7 除了在结缔组织重塑和癌症中的作用外,还可调节先天性宿主防御中的肠 α-防御素活化,并在椎间盘突出的模型中释放 TNF-α。MMP-7 介导 Fas 配体的裂解保护肿瘤细胞免受化疗药物的细胞毒作用,加强上皮细胞凋亡。在结构上,MMP-7 是最小的 MMP 之一,由前结构域和催化结构域组成。

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 MMP-7 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 MMP-7 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 MMP-7 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 MMP-7 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 MMP-7,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 \(\lambda\) max=450 nm(OD=450 nm)处测定反应孔样品吸光度(OD),样本中的人 MMP-7 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 MMP-7 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,<u>封板膜</u>(※)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 540nm 或 570nm)
- 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 30 min 后,在 4℃条件下 1000×g 离心 15 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:

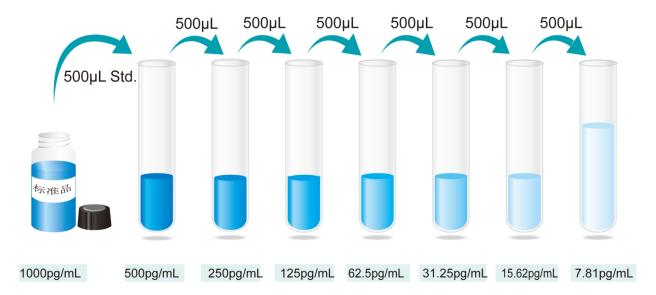
将全血收集到含抗血凝剂的管中,根据标本的实际要求选择肝素作为抗凝剂,混合 30 min,在 4℃条件下 1000×g 离心 15 min,然后将上清等量分装于小 EP 管并于-20℃下保存(24 小时内检测可放入 2-8℃储存),避免反复冻融。

※注意: 1、由于其螯合特性,不建议将 EDTA 和柠檬酸盐血浆用于该测定。2、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)1000μl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:500、250、125、62.5、31.25、15.62、7.81 pg/ml进行稀释,500 pg/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°C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

实验前30 min,拿出试剂盒,恢复至室温,加入标准品/样本前,请洗板3次并甩干 ↓ ↓ 加入100μl 标准品及检测样本至反应孔中, 封板后于37℃孵箱孵育90 min

6. 又位侧杆平主区应孔中, 到似后丁3/ C. 脟相脟 月90 min

 $\hat{\mathbb{I}}$

加入100μl生物素化抗体工作液至反应孔中, 封板后于37℃孵箱孵育60 min



加入100μl酶结合物工作液至反应孔中, 封板后于37℃孵箱孵育30 min



加入100μl显色底物至反应孔中, 封板后于37℃避光显色15 min



加入50_µl 终止液,即刻用酶标仪450nm波长下测量OD值(5分钟内)

结果判断:

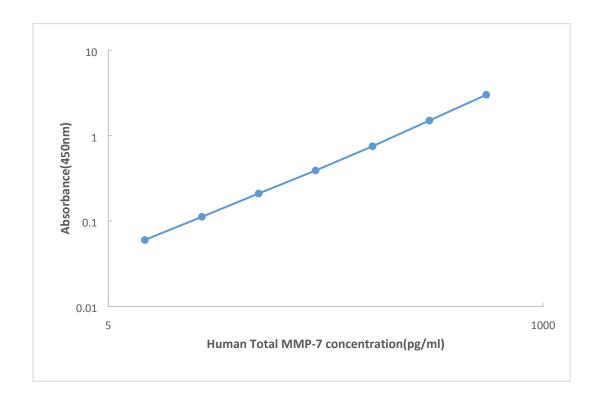
- 1.用酶标仪 450 nm 波长测定 OD 值。选择双波长检测,参考波长为 630 nm。如不能进行双波长检测,请用 450 nm 的 OD 测定值减去 630 nm 的 OD 测定值。
- 2.计算标准品、样品的平均 OD 值:每个标准品和标本的 OD 值应减去零孔的 OD 值。
- 3.以标准品浓度为横坐标,吸光度OD值为纵坐标,用软件绘制标准曲线,样品中MMP-7含量可通过对应OD值由标准曲线换算出相应的浓度。
- 4. 若标本 OD 值高于标准曲线上限,应做适当稀释后重新检测,计算浓度时再乘以稀释倍数。



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 | 0.008 | 0.010 | 0.009 | |
| 7.81 | 0.044 | 0.046 | 0.045 | 0. 036 |
| 15. 62 | 0. 083 | 0. 085 | 0.084 | 0. 075 |
| 31. 25 | 0. 157 | 0. 158 | 0. 158 | 0. 149 |
| 62. 5 | 0. 309 | 0.319 | 0.314 | 0. 305 |
| 125 | 0. 583 | 0. 607 | 0. 595 | 0. 586 |
| 250 | 1. 132 | 1. 173 | 1. 152 | 1. 143 |
| 500 | 2. 121 | 2. 240 | 2. 180 | 2. 171 |



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 MMP-7 的样本含量



2. 灵敏度:

最低可检测人 MMP-7 浓度达 4 ng/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 MMP-1、MMP-2、MMP-3、MMP-8、MMP-9、MMP-10、MMP-13、TIMP-1、TIMP-2、TIMP-3、TIMP-4,小鼠 MMP-9 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 MMP-7, 计算回收率。

| 样本类型 | 平均回收率(%) | 范围(%) |
|--------|----------|--------|
| 血浆 | 91 | 84-101 |
| 细胞培养上清 | 103 | 95-112 |

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 MMP-7,在标准曲线动力学范围内进行稀释,评估线性。

| 稀释比例 | 回收率(%) | 血浆 | 细胞培养上清 |
|------|----------|--------|---------|
| 1:2 | 平均回收率(%) | 90 | 105 |
| | 范围(%) | 83-97 | 94-112 |
| 1:4 | 平均回收率(%) | 95 | 108 |
| | 范围(%) | 88-102 | 101-117 |



参考文献:

- 1. Nagase, H. and J.F. Woessner Jr. (1999) J. Biol. Chem. 274:2191.
- 2. Parks, W.C. and R.P. Mecham (1998) in Matrix Metalloproteinases, Academic Press, San Diego.
- 3. Wilson, C.L. and L.M. Matrisian (1996) Int. J. Biochem. Cell Biol. 28:123.
- 4. Crawford, H.E. et al. (2001) Mol. Cell. Biol. 21:1370.
- 5. Lopez-Boado, Y.S. et al. (2001) J. Biol. Chem. 276:41417.
- 6. Wilson, C.L. et al. (1997) Proc. Natl. Acad. Sci. USA 94:1402.
- 7. Rudolph-Owen, L.A. et al. (1998) Mol. Biol. Cell 9:421.
- 8. Woessner, J.F. (1998) in Handbook of Proteolytic Enzymes, Barrett, A.J. et al. Eds, Academic Press, San Diego, pp. 1183-1187.
- 9. Agnihotri, R.A. et al. (2001) J. Biol. Chem. 276:28261.
- 10. Wilson, C.L. et al. (1999) Science 286:113.
- 11. Haro, H. et al. (2000) J. Clin. Invest. 105:143.
- 12. Mitsiades, N. et al. (2001) Cancer Res. 61:577.
- 13. Powell, W.C. et al. (1999) Curr. Biol. 9:1441.
- 14. Van Wart, H.E. and H. Birkedal-Hansen (1990) Proc. Natl. Acad. Sci. USA 87:5578.
- 15. Jiang, W. and J.S. Bond (1992) FEBS Lett. 312:110.
- 16. Bode, W. et al. (1993) FEBS Lett. 331:134.
- 17. Fu, X. et al. (2001) J. Biol. Chem. 276:41279.



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 | |
| 高背景或阴性 对照值偏高 | 酶结合物过量 | 检查酶稀释度,按说明书标识的稀释度稀释 | |
| | 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 | 按说明书中规定的时间孵育 | |
| 显色信号弱 | 试剂污染 | 检查试剂是否污染,请勿用污染的试剂 | |
| | 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 | |