

Human Fas Ligand/TNFSF6 ELISA Kit

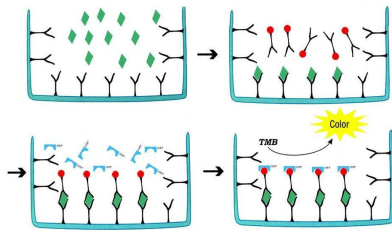
货号: BN50043

规格: 48T; 96T

本试剂盒用于定量检测人血清、血浆或细胞培养上清液等样本中天然和重组 Fas Ligand/TNFSF6 浓度。**使用前请仔细阅读说明书并检查试剂组分。**

检测原理:

本实验采用双抗体夹心 ELISA。用抗人 Fas Ligand/TNFSF6 单克隆抗体预包被酶标板, 加入适度稀释的样本和标准品, 其中的 Fas Ligand/TNFSF6 会与其单抗结合, 洗去游离成分; 加入生物素化的抗人 Fas Ligand/TNFSF6 抗体, 抗人 Fas Ligand/TNFSF6 抗体与结合在单抗上的人 Fas Ligand/TNFSF6 结合而形成免疫复合物, 洗去游离的成分; 加入辣根过氧化物酶标记的亲合素, 生物素与亲合素特异性结合, 洗去未结合的酶结合物; 加入显色剂, 若反应孔中有 Fas Ligand/TNFSF6, 辣根过氧化物酶会使无色的显色剂现蓝色; 加终止液变黄。在 450nm 下测 OD 值, Fas Ligand/TNFSF6 浓度与 OD450 值之间呈正比, 可通过绘制标准曲线计算出标本中 Fas Ligand/TNFSF6 浓度。



检测原理示意图

试剂盒组成:

| 试剂盒组成 | 96t | 48t | 配制 |
|----------------|------|-----|-----------|
| 1a 标准品 | 2 支 | 1 支 | 按说明书进行稀释 |
| 1b 标准品和标本稀释液 | 1 瓶 | 1 瓶 | 即用型 |
| 2a 浓缩生物素化抗体 | 2 支 | 1 支 | 按瓶签标识进行稀释 |
| 2b 生物素化抗体稀释液 | 1 瓶 | 1 瓶 | 即用型 |
| 3a 浓缩酶结合物 (避光) | 2 支 | 1 支 | 按瓶签标识进行稀释 |
| 3b 酶结合物稀释液 | 1 瓶 | 1 瓶 | 即用型 |
| 4 浓缩洗涤液 20× | 1 瓶 | 1 瓶 | 按瓶签标识进行稀释 |
| 显色剂 (避光) | 1 瓶 | 1 瓶 | 即用型 |
| 终止液 | 1 瓶 | 1 瓶 | 即用型 |
| 抗体包被板条 | 8×12 | 8×6 | 即用型 |
| 封板胶纸 | 4 张 | 2 张 | 即用型 |
| 说明书 | 1 份 | 1 份 | |

储存条件:

| 未启封的试剂盒 | 4℃ 保存, 请于保质期内使用。 |
|---------------------|---------------------------------------------------|
| 已启封或重新溶解的试剂 | 4℃ 保存, 请于保质期内使用。 |
| 1b 标准品和标本稀释液 | 可以整盒放入 4℃ 储存 1 个月。 2a 浓缩生物素化抗体和 3a 浓缩酶结合物需用现配。 |
| 2a 浓缩生物素化抗体 (100×) | |
| 2b 生物素化抗体稀释液 | |
| 3a 浓缩酶结合物 (避光 100×) | |
| 3b 酶结合物稀释液 | |
| 4 浓缩洗涤液 20× | 4℃ 或常温保存 |
| 显色剂 (避光) | |
| 终止液 | 重溶后分装, -20℃ 存放一个月, 避免反复冻融。稀释后的标准品使用后应丢弃, 不得重复使用。 |
| 标准品 | |
| 抗体包被板条 | 实验中不用的板条应立即放回包装袋中, 密封干燥 4℃ 保存。 |

以上储存条件均要求在试剂盒保质期内。

其它实验材料(不提供, 但可协助购买):

1. 酶标仪(450nm)
2. 高精度可调移液器及吸头: 0.5-10,2-20,20-200,200-1000μl。
一次检测样品较多时, 最好用多通道移液器
3. 自动洗板机或洗瓶
4. 37℃ 温箱
5. 双蒸水或去离子水
6. 坐标纸
7. 量筒

注意事项:

1. 试剂盒保存在 2-8℃, 除复溶后的标准品, 其它成分不可冷冻。
2. 浓缩生物素化抗体(2a)、浓缩酶结合物(3a)装量极少, 运输中颠簸和可能的倒置会使液体沾到管壁或瓶盖。使用前请离心处理以使附着于管壁或瓶盖的液体沉积到管底。
3. 不同批号试剂不可混用。
4. 为避免交叉污染请使用一次性吸头。
5. 终止液和显色剂具腐蚀性, 避免皮肤及粘膜直接接触, 一旦接触到这些液体, 请尽快用大量水冲洗。
6. 使用干净的塑料容器配制洗涤液, 使用前充分混匀试剂盒里的各种成份及样品。
7. 洗涤酶标板时应充分拍干, 不要将吸水纸直接放入酶标反应孔中吸水。

本产品仅用于科研

8. 不要用其它来源的试剂混合或替代该产品的组分,不同批号的试剂盒组份不能混用,请在有效日期内使用本产品。
9. 在试验中标准品和样本检测时建议作双复孔或三复孔,加入试剂的顺序应一致,以保证所有反应孔孵育的时间一样。
10. 充分混匀对反应结果尤为重要,最好使用微量振荡器(使用最低频率进行振荡)。
11. 避免操作过程中酶标板干燥,干燥会使酶标板上生物成分迅速失活,影响实验结果。
12. 适当的稀释样品,使样品值落在标准曲线范围内,根据待测因子含量高、中、低的不同,建议采用1:100、1:10、1:2稀释样品。如果样品OD值高于最高标准,适当增加稀释度并重复检测。
13. 标准品稀释液,操作人,移液方式,洗涤方法,孵育时间及温度,试剂盒批次的不同均可能会导致结果的差异。
14. 此法可有效的消除可溶性受体、结合蛋白以及生物样品中的其他因素的干扰。

样品收集、处理及保存方法:

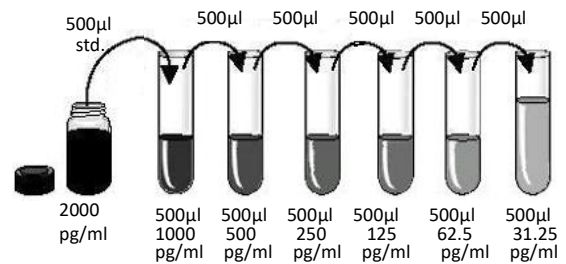
1. **血清:** 使用不含热原和内毒素的试管,收集血液后,室温凝血30min, 1000×g离心10min,小心分离血清。
2. **血浆:** 用EDTA、肝素作为抗凝剂收集血浆,收集后30min内以1000×g离心15min去除颗粒。
3. **细胞上清液:** 1000×g离心10min去除颗粒和聚合物。
4. **保存:** 若样品不立即检测,请将其按一次用量分装,-20℃—-70℃保存,避免反复冻融。尽量避免使用溶血或高血脂样本。如果血清中含有大量颗粒,检测前先离心或过滤去除;室温下解冻,请勿于37℃或更高的温度加热解冻。
5. **稀释:** 可根据实际情况,将标本做适当倍数稀释(建议做预实验,以确定稀释倍数)。

注: 正常人血清或血浆样本建议做1:2稀释。

试剂准备:

1. 提前30min从冰箱中取出试剂盒,平衡至室温。
2. **洗涤缓冲液:** 从冰箱中取出的浓缩洗涤液可能有结晶,这属于正常现象,加热并轻轻摇晃使结晶完全溶解后再配制。将浓缩洗涤液用双蒸水稀释(1:20)。未用完的放回4℃。
3. **标准品:** 加入标准品/标本稀释液(1b)1.0ml至冻干标准品(1a)中,待彻底溶解后,静置15分钟混匀(浓度为2000pg/ml),然后根据需要进行稀释,见下图(建议标准曲线使用以下浓度: 2000、1000、500、250、125、62.5、31.25、0 pg/ml)。稀释的标准品不得重复使用,未用完的标准品应按照一次用量分装后,将其放在-20~-70℃贮存,一次性使用,避免反复冻融。

标准品稀释方法:



4. **生物素化抗体工作液:** 根据每孔需要100µl来计算总的用量,多配制100-200µl。以生物素化抗体稀释液(2b)稀释浓缩生物素化抗体(2a)(1:100)。最好现用现配。(稀释方法参照“下表”)
5. **酶结合物工作液:** 以酶结合物稀释液(3b)稀释浓缩酶结合物(3a)(1:100)。最好现用现配。(稀释方法参照“下表”)

浓缩生物素化抗体及浓缩酶结合物稀释方法

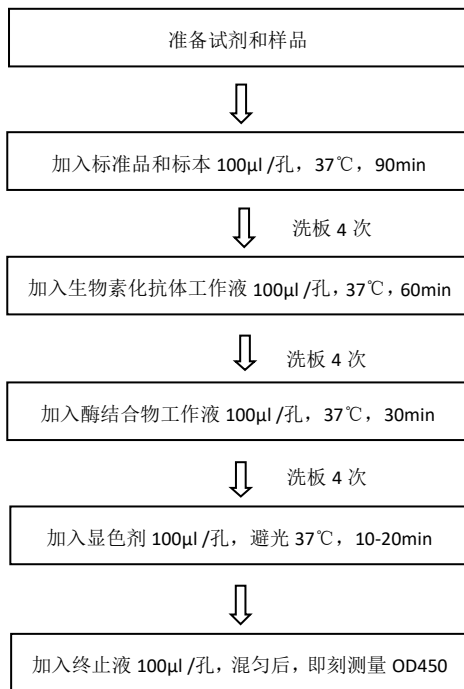
| 所用板条数 | 浓缩生物素化抗体 | + | 生物素化抗体稀释液 |
|-------|----------|---|-----------|
| 12 | 110µL | + | 10890µL |
| 10 | 90µL | + | 8910µL |
| 8 | 70µL | + | 6930µL |
| 6 | 50µL | + | 4950µL |
| 4 | 33µL | + | 3267µL |
| 2 | 17µL | + | 1683µL |
| 1 | 9µL | + | 891µL |

操作步骤:

1. 按照上述准备工作配制好各种溶液。
2. 根据待测样品数量和标准品的数量决定所需的板条数,并增加1孔作为空白对照孔。分别将标本和不同浓度标准品(100µl/孔)加入相应孔中(零孔只加标准品/样本稀释液),用封板胶纸封住反应孔,37℃孵箱孵育90分钟(空白对照孔除外)。
3. 洗板4次:(1)自动洗板机:要求注入的洗涤液为350µl,注入与吸出间隔15-30秒。(2)手工洗板:甩尽孔内液体,每孔加洗涤液350µl,静置30秒后甩尽液体,在厚迭吸水纸上拍干。
4. 加入生物素化抗体工作液(100µl/孔)。用封板胶纸封住反应孔,37℃孵箱孵育60分钟(空白对照孔除外)。
5. 洗板4次。
6. 加入酶结合物工作液(100µl/孔)。用封板胶纸封住反应孔,37℃孵箱孵育30分钟(空白对照孔除外)。
7. 洗板4次。
8. 加入显色剂100µl/孔,避光,37℃孵箱孵育10-20分钟。
9. 加入终止液100µl/孔,混匀后即刻测量OD450值(5分钟内)。

本产品仅用于科研

操作流程图:



操作要点提示:

1. 配制各种试剂时要充分混匀, 但要避免产生大量泡沫, 以免加样时加入大量的气泡, 产生加样误差。
2. 为避免交叉污染, 在加入不同浓度的标准品、不同样品、不同试剂时谨记及时更换吸头。
3. 为了确保准确的结果, 在每次孵育前均需使用新封板胶纸封住反应孔。
4. 显色剂在添加之前, 应保持无色, 请勿使用已变为蓝色的显色溶液。最佳显色时间对标准曲线很重要, 肉眼可见前 3-4 孔有梯度蓝色, 后 3-4 孔差别不明显, 零孔无蓝色出现即可终止。
5. 每次检测均要做标准曲线, 根据样品待测因子的含量, 适当稀释或浓缩样本, 最好做预实验。

结果判断:

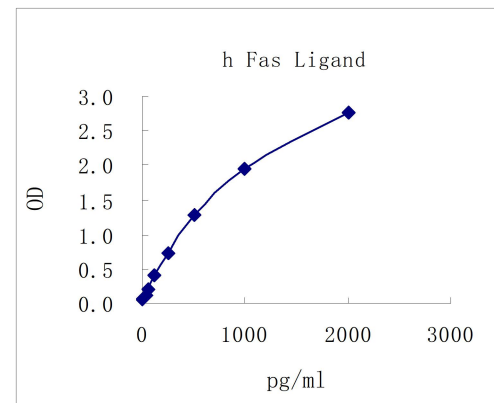
1. 每个标准品和标本的OD值应减去空白孔的OD值, 如果做复孔, 求其平均值。
2. 使用计算机软件以吸光度OD值为纵坐标(Y), 相应的Fas Ligand/TNFSF6标准品浓度为横坐标(X), 生成相应的标准曲线, 样品的Fas Ligand/TNFSF6含量可根据其OD值由标准曲线换算出相应的浓度。

3. 若标本 OD 值高于标准曲线上限, 应适当稀释后重测, 计算浓度时应乘以稀释倍数算标本含量。

4. 参考数据:

| 标准品浓度 (pg/ml) | OD值1 | OD值2 | 平均值 | 矫正值 |
|---------------|-------|-------|-------|-------|
| 0 | 0.048 | 0.049 | 0.049 | — |
| 31.25 | 0.123 | 0.117 | 0.120 | 0.071 |
| 62.5 | 0.198 | 0.203 | 0.201 | 0.152 |
| 125 | 0.397 | 0.394 | 0.396 | 0.347 |
| 250 | 0.722 | 0.713 | 0.718 | 0.669 |
| 500 | 1.295 | 1.287 | 1.291 | 1.242 |
| 1000 | 1.985 | 1.904 | 1.945 | 1.896 |
| 2000 | 2.766 | 2.754 | 2.760 | 2.711 |

数据仅供参考, 不同用户最佳显色时间会有所不同



本图仅供参考, 应以同次试验标准品所绘标准曲线为准

结果重复性:

板间, 板内变异系数均<10%。

灵敏度:

最低检测人 Fas Ligand/TNFSF6 剂量小于 15 pg/ml。最低检出量测定方法: 20 个零标准的平均 OD 值增加两个标准差, 再计算相应的浓度。

ELISA检测常见问题分析及解决办法:

| 问题 | 可能原因 | 解决办法 | 问题 | 可能原因 | 解决办法 | |
|--------------------|--------------------------------------|--------------------------------------------------|------------------------------------------------------------------------------------|-------------------------------------------|--------------------------------------------------|----------------------|
| 无颜色 | 不同试剂盒或不同批号的试剂混合 | 重新检查试剂的标签, 确保所有组分都属于正使用的试剂盒中的。不能混用不同试剂盒或不同批号的试剂。 | 全部板子变成规则的蓝色 | 不充分的洗涤/洗涤步骤被遗漏使没结合的 HRP 仍有残留 | 最好使用洗板机充分洗涤 检查每孔是否有残留的洗液或加样量是否准确 | |
| | 漏加酶 | 检查操作流程, 注意不要漏加 | | 太多的酶结合物 | 检查稀释度, 必要时进行效价测定 | |
| | HRP 酶污染了叠氮钠 | 使用新配制的试剂, 禁含叠氮钠 | | 封板膜或试剂容器被重复使用, 导致 HRP 残留, 使 TMB 底物产生非特异蓝色 | 使用新封板膜, 每步使用不同的试剂容器 | |
| | 试剂配制/使用有误 | 重做试验, 严格按说明书操作, 每次配制和使用前看清标签 | 高 CV 值花板 | 操作不慎或洗涤不充分 | 按说明书洗板、加样和显色, 洗板尤为重要 | |
| 超过有效期的产品可能会产生很弱的信号 | 检查产品有效期 | 出现干板, 没有使用封板膜、封板膜重复使用 | | 确定每两步骤间酶标板应保持湿润 使用封板膜封口, 注意每步使用新鲜的封板膜 | | |
| 缩短孵育时间能使实验信号变弱 | 检查孵育时间 | 移液器不准确, 吸头重复使用 | | 检查并校准移液器, 每次取样必须更换吸头 | | |
| 显色弱 | 使用了被污染的试剂 | 检查试剂是否被污染 | 标准曲线可得到, 但两点之间区别很差 (低或平的曲线) | 酶结合物不足 检测抗体不足 | 检查稀释度, 必要时进行效价测定 检查稀释度, 必要时进行效价测定 延长底物孵育时间 | |
| | 仪器设定不正确, 滤光片不匹配 | 仪器是否设定正确, 滤光片的使用等 | 板子显色不足 | | 使用推荐品牌的底物溶液 | |
| | 洗涤操作不规范 | 洗涤不充分, 使用手工洗板常出现 | | | | 标准曲线很好, 但没有任何期望的阳性信号 |
| | | 洗瓶洗涤, 每孔应完全充满洗涤缓冲液, 倾出时应迅速 | 若用洗板机, 应校准并设定足够充满每孔的体积量。板内侧不应接触设备 | 标本基质遮盖检测 | 将标本至少做 1:2 相应的稀释, 或进行系列稀释 | |
| | | 检查每孔是否有残留的洗液或每孔加样量的体积是否准确 | 可在两次洗板之间加 30 秒的浸泡 | 标准曲线很好, 但标本的判读值很高 | 标本中含的待检物质水平超过实验范围 | 稀释标本 |
| | | 高背景 | 实验中孵育温度和时间不适当 | 边缘效应 | 工作环境温度不均衡 | 避免将板子在变化温度环境中孵育 |
| 酶加量过多 | 加酶前查看移液器调节量是否准确 检查稀释度, 若必要时进行效价测定 | 漂移 | 实验过程中出现间断 | 整个实验应连续操作, 在实验开始前将所有的标准品和标本做适当的准备。 | | |
| | | | 试剂没有按说明书平衡至室温 | 在所有试剂加入孔前, 确保它们已平衡至室温, 除非说明书中有另外的要求。 | | |
| | | 是否可更改试剂盒所提供的操作步骤? | 一般厂商为确保最高的灵敏度, 对试剂盒都进行了优化, 为确保每一试剂盒实验的规范性应按说明书操作。 | | | |
| | | 是否可混用不同批次试剂盒中的试剂? | 不可以, 绝大多数试剂在每批试剂盒中是特异的, 若有问题可与厂家或代理商联系。 | | | |
| | | 是否可增加或减少标本的体积? | 商品化的试剂盒所需加入的标本体积是优化的, 应按说明书操作, 不建议更改所加标本体积。 | | | |
| | | 是否可重新确定自己的标准曲线的点? | 可以。说明书上有建议制备标准曲线时标准品的稀释度, 可改变稀释倍数和增加曲线的点, 但是必须在实验范围内, 高于试剂盒中最高标准品的点和低于灵敏度以下的点是无效的。 | | | |