

ELISA试剂盒使用说明书

Rat IFN- γ ELISA Kit

本试剂盒用于定量检测大鼠血清、血浆或细胞培养上清液等样本中天然和重组IFN- γ 浓度。使用前请仔细阅读说明书并检查试剂组分, 如有任何疑问请与合肥兰杰柯科技有限公司联系, 公司将为您提供强有力的技术支持。



全国统一热线: 400-600-4213
www.biosharp.cn

目 录

| | |
|-------------------|---|
| 一、产品简介 | 2 |
| 二、检测原理 | 2 |
| 三、试剂盒组分 | 3 |
| 四、储存条件 | 3 |
| 五、注意事项 | 3 |
| 六、其它实验材料 | 4 |
| 七、使用说明 | 4 |
| 7.1. 样品收集、处理及保存方法 | 4 |
| 7.2. 试剂准备 | 4 |
| 7.3. 操作步骤 | 5 |
| 7.4. 操作流程图 | 6 |
| 7.5. 操作要点提示 | 6 |
| 7.6. 结果判断 | 6 |
| 八、常见问题分析及解决 | 8 |

Rat IFN- γ (γ干扰素) ELISA KIT

| 货号 | 名称 | 规格 |
|--------------|------------------------------------|-----|
| BSER-002-48T | Rat IFN- γ (γ干扰素) ELISA KIT | 48T |
| BSER-002-96T | Rat IFN- γ (γ干扰素) ELISA KIT | 96T |

一、产品简介

1957年Isaacs和Lindenmann首先发现了病毒干扰现象，即病毒感染的细胞能产生一种因子，作用于其他细胞干扰病毒的复制，因而命名为干扰素(IFN)。1965年Wheelock等首先在PHA刺激的白细胞培养上清中发现具有IFN样抗病毒物质，但在pH2条件下即失去抗病毒的活性。1973年Younert和Salvin发现来自淋巴细胞培养上清中存在一种IFN，但抗原性不同于以往发现的IFN，遂命名为Ⅱ型IFN，1980年统一命名为IFN- γ 。1981年Goeddel等将IFN- γ 基因克隆成功。

大鼠IFN- γ cDNA编码156个氨基酸的前体蛋白，包括19个氨基酸的信号肽。成熟的IFN- γ 含有两个N-糖基化位点。大鼠的IFN- γ 在氨基酸水平与小鼠和人分别有87%和39%的同源性。大鼠与小鼠IFN- γ 有交叉的生物学活性，但与人IFN- γ 没有交叉的生物学活性。

IFN- γ 与受体结合后可活化多种IFN- γ 调节的基因。目前已知，IFN- γ 刺激后至少有20种蛋白被表达，其中12种是IFN- γ 刺激后所特有的。这种表达是由于活化特异的DNA结合蛋白使其从胞浆移位到核，如干扰素刺激的基因因子2(interferon-stimulated gene factor 2,ISGF2)和γ-干扰素激活因子(gamma-interferon activation factor,GAF或STAT1)结合到IFN基因启动子中两个称之为γ干扰素活化点(gamma-interferon activation site,GAS)和干扰素刺激的反应元件(interferon-stimulated response element,ISRE)的位置上。

IFN- γ 主要由活化NK细胞，Th1亚群和CD8+的细胞毒细胞产生。中性粒细胞、肥大细胞、角质形成细胞、感觉神经元巨噬细胞和B细胞也可产生IFN- γ 。IFN- γ 的生物学作用包括：

(1) 诱导单核细胞、巨噬细胞、树突状细胞、皮肤成纤维细胞、血管内皮细胞、星状细胞等MHC II类抗原的表达，使其参与抗原提呈和特异性免疫的识别过程。此外，IFN- γ 可上调内皮细胞ICAM-1(CD54)表达，促进巨噬细胞Fc γ R表达，协同诱导TNF并促进巨噬细胞杀伤病原微生物。

(2) 促进LPS体外刺激小鼠B细胞分泌IgG2a，降低IgG1、IgG2b、IgG3和IgE的产生；抑制由IL-4诱导小鼠B细胞增殖，IgG1和IgE产生以及Fc ϵ R II表达；促进SAC诱导的人B细胞的增殖。

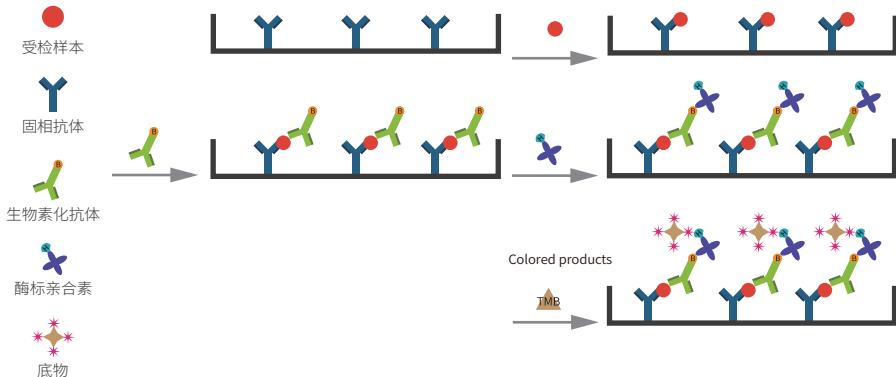
(3) 协同IL-2诱导LAK活性，促进T细胞IL-2R表达。

(4) 诱导急性期蛋白合成，诱导髓样细胞分化。

在许多病理情况下，IFN- γ 作为疾病的标志物的作用已得到证实。病毒感染时，IFN- γ 产生。IFN- γ 可作为鉴别结核性与非结核性腹水的诊断工具。IFN- γ 在结核性腹水中的浓度显著高于非结核性腹水，灵敏度和特异性均达到100%。IFN- γ 对多发性硬化症的免疫治疗的设计及检测有重要意义。在移植排斥反应临床症状出现前，IFN- γ 的表达量增加；I型糖尿病的初期，IFN- γ 的产生显著下降。

二、检测原理

本实验采用双抗体夹心ELISA。用抗大鼠IFN- γ 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IFN- γ 会与其单抗结合，洗去游离成分；加入生物素化的抗大鼠IFN- γ 抗体，抗大鼠IFN- γ 抗体与结合在单抗上的大鼠IFN- γ 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IFN- γ ，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，IFN- γ 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IFN- γ 浓度。



三、试剂盒组成

| 组分编号 | 组分 | 96t | 48t | 储存条件 |
|-------------|------------|------|-----|-------|
| BSER-002-1 | 标准品 | 2支 | 1支 | -20°C |
| BSER-002-2 | 标准品和标本稀释液 | 1瓶 | 1瓶 | 2-8°C |
| BSER-002-3 | 浓缩生物素化抗体 | 2支 | 1支 | 2-8°C |
| BSER-002-4 | 生物素化抗体稀释液 | 1瓶 | 1瓶 | 2-8°C |
| BSER-002-5 | 浓缩酶结合物(避光) | 2支 | 1支 | 2-8°C |
| BSER-002-6 | 酶结合物稀释液 | 1瓶 | 1瓶 | 2-8°C |
| BSER-002-7 | 浓缩洗涤液20× | 1瓶 | 1瓶 | 2-8°C |
| BSER-002-8 | 显色剂(避光) | 1瓶 | 1瓶 | 2-8°C |
| BSER-002-9 | 终止液 | 1瓶 | 1瓶 | 2-8°C |
| BSER-002-10 | 抗体包被板条 | 8×12 | 8×6 | 2-8°C |
| BSER-002-11 | 封板胶纸 | 4张 | 2张 | 2-8°C |
| | 说明书 | 1份 | 1份 | |

四、储存条件

未启封试剂盒2-8°C保存有效期6个月，启封后建议一个月内使用完毕。产品收到后标准品-20°C保存，其它组分2-8°C保存。

五、注意事项

- 1、试剂盒保存在2-8°C，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、浓缩酶结合物装量极少，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。
- 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。

六、其它实验材料

- 1、酶标仪(450 nm)
- 2、高精度可调移液器及吸头:0.5-10, 2-20, 20-200, 200-1000 μL ;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°C温箱
- 5、双蒸水或去离子水
- 6、坐标纸
- 7、量筒

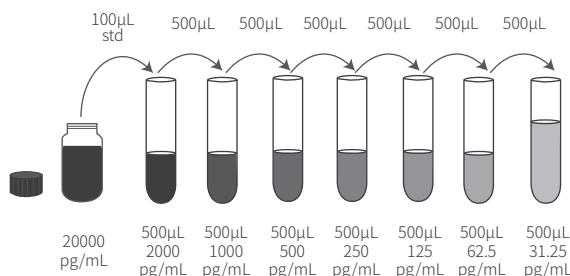
七、使用说明

7.1 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 $\times g$ 离心10min, 小心分离血清。
 2. 血浆: 用EDTA、柠檬酸盐、肝素作为抗凝剂收集血浆, 收集后30min内以1000 $\times g$ 离心15min去除颗粒。
 3. 细胞上清液: 1000 $\times g$ 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°C—-70°C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°C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: 正常大鼠血清或血浆样本建议做1:2稀释。

7.2 试剂准备

1. 提前30 min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°C。
3. 标准品: 加入标准品/标本稀释液1.0mL至冻干标准品中, 待彻底溶解后, 静置15分钟混匀(浓度为20000pg/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、31.25.0pg/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°C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稀释浓缩生物素化抗体(1:100)。最好现用现配。

浓缩生物素化抗体稀释方法

| 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 |

5.酶结合物工作液:以酶结合物稀释液稀释浓缩酶结合物(1:100)。最好现用现配。

浓缩酶结合物稀释方法:

| 所用板条数 | 浓缩酶结合物 | + | 酶结合物稀释液 |
|-------|--------|---|---------|
| 12 | 110μL | + | 10890μL |
| 10 | 90μL | + | 8910μL |
| 8 | 70μL | + | 6930μL |
| 6 | 50μL | + | 4950μL |
| 4 | 33μL | + | 3267μL |
| 2 | 17μL | + | 1683μL |
| 1 | 9μL | + | 891μL |

7.3 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°C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350 μL,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350 μL,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(100 μL/孔)。用封板胶纸封住反应孔,37°C孵育60分钟(空白对照孔除外)。

5.洗板4次。

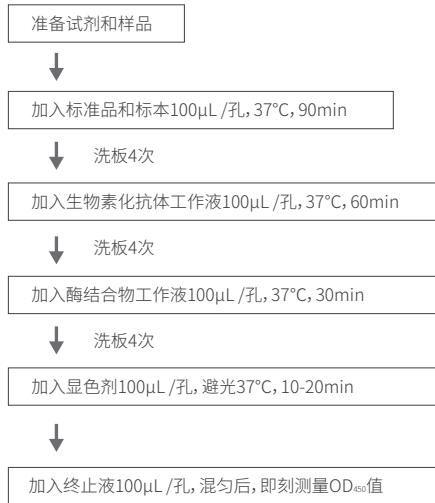
6.加入酶结合物工作液(100 μL/孔)。用封板胶纸封住反应孔,37°C孵育30分钟(空白对照孔除外)。

7.洗板4次。

8.加入显色剂100 μL/孔,避光,37°C孵育10-20分钟。

9.加入终止液100 μL/孔,混匀后即刻测量OD₄₅₀值(5分钟内)

7.4 操作流程图



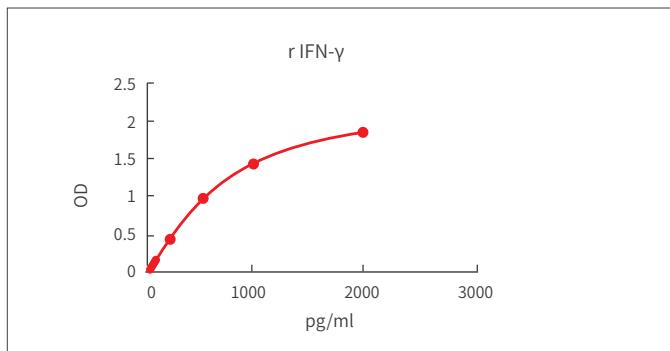
7.5 操作要点提示

- 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。
- 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。
- 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。
- 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。
- 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。

7.6 结果判断

- 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。
- 使用计算机软件以吸光度OD值为纵坐标(Y),相应的IFN-γ标准品浓度为横坐标(X),生成相应的标准曲线,样品的IFN-γ含量可根据其OD值由标准曲线换算出相应的浓度。
- 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。
- 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 | 0.043 | 0.046 | — |
| 31.25 | 0.115 | 0.116 | 0.116 | 0.115 |
| 62.5 | 0.168 | 0.160 | 0.164 | 0.166 |
| 125 | 0.275 | 0.278 | 0.277 | 0.266 |
| 250 | 0.468 | 0.459 | 0.464 | 0.457 |
| 500 | 0.817 | 0.824 | 0.821 | 0.804 |
| 1000 | 1.345 | 1.334 | 1.340 | 1.358 |
| 2000 | 1.912 | 1.905 | 1.909 | 1.906 |



注: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:

最低检测大鼠IFN-γ剂量小于7pg/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。

特异性:

此试剂盒可检测天然和重组的大鼠IFN-γ,以50ng/mL平行做特异性试验,均不与下列细胞因子及蛋白反应。

| 重组大鼠细胞因子 | 重组人细胞因子 |
|----------|---------|
| CINC-1 | IFN-γ |
| GDNF | |
| β-NGF | |
| PDGF-BB | |
| TNF-α | |
| IL-1β | |
| IL-2 | |
| IL-4 | |
| IL-6 | |
| IL-10 | |
| | |
| | |
| | |
| | |
| | |
| | |
| | |

八、常见问题分析及解决

| 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, 确准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。 |
| | 漏加酶 | 检查操作流程, 注意不要漏加 |
| | HRP酶污染了叠氮钠 | 使用新配制的试剂, 禁含叠氮钠 |
| | 试剂配制/使用有误 | 重做试验, 严格按照说明书操作, 每次配制和使用前看清标签 |
| 显色弱 | 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 |
| | 缩短孵育时间能使实验信号变弱 | 检查孵育时间 |
| | 使用了被污染的试剂 | 检查试剂是否被污染 |
| | 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 |
| 洗涤操作不规范 | 洗涤不充分, 使用手工洗板常出现 | 洗涤不充分, 使用手工洗板常出现 |
| | 洗瓶洗涤, 每孔应完全充满洗涤缓冲液, 倾出时应迅速 | 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 | 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 |
| | 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 | 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 |
| 高背景 | 可在两次洗板之间加30秒的浸没 | 可在两次洗板之间加30秒的浸没 |
| | 实验中孵育温度和时间不适当 | 确定每一试验步骤的孵育温度和时间是否适当 |
| | 酶加量过多 | 加酶前验看移液器调节量是否准确 检查稀释度, 若必要进行效价测定 |
| 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 |
| | 太多的酶结合物 | 检查稀释度, 必要时进行效价测定 |
| | 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 |
| | 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 |
| 高CV值花板 | 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 |
| | 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 |
| | 酶结合物不足 | 检查稀释度, 必要时进行效价测定 |
| | 检测抗体不足 | 检查稀释度, 必要时进行效价测定 |
| 标准曲线可得到, 但两点之间区别很差(低或平的曲线) | 板子显色不足 | 延长底物孵育时间 使用推荐品牌的底物溶液 |
| | 标本中无相应的待检测物质 | 使用内参对照 |
| | 标本基质遮盖检测 | 重复实验, 重新考虑实验的相应参数 将标本至少做1:2相应的稀释, 或进行系列稀释 |
| | 标本中含的待检物质水平超过实验范围 | 稀释标本 |
| 标准曲线很好, 但标本的判读值很高 | 工作环境温度不均衡 | 避免将板子在变化温度环境中孵育 |
| | 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, 为确保每一试剂盒的实验的规范性应按说明书操作。 |
| 漂移 | 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次试剂盒中是特异的, 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。 |

实际加样情况表