

# ELISA试剂盒使用说明书

## Mouse IFN- $\gamma$ ELISA Kit



本试剂盒用于定量检测小鼠血清、血浆或细胞培养上清液等样本中天然和重组IFN- $\gamma$ 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](http://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 |
| 1. 样品收集、处理及保存方法 | 4 |
| 2. 试剂准备         | 4 |
| 3. 操作步骤         | 5 |
| 4. 操作流程图        | 6 |
| 5. 操作要点提示       | 6 |
| 6. 结果判断         | 6 |
| 八、常见问题分析及解决     | 8 |

## Mouse IFN- $\gamma$ ( $\gamma$ 干扰素) ELISA KIT

| 货号           | 名称  | 规格  |
|--------------|---|-----|
| BSEM-003-48T | Mouse IFN- $\gamma$ ( $\gamma$ 干扰素) ELISA KIT | 48T |
| BSEM-003-96T | Mouse IFN- $\gamma$ ( $\gamma$ 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Youngert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- $\gamma$ 。1981年Goeddel等将IFN- $\gamma$ 基因克隆成功。

小鼠IFN- $\gamma$ 基因定位于10号染色体，在DNA水平上IFN- $\gamma$ 基因与IFN- $\alpha$ /β基因无同源性。小鼠和人IFN- $\gamma$ 在DNA水平上有65%左右同源性，在氨基酸水平的同源性只有40%左右。小鼠成熟IFN- $\gamma$ 分子由133个氨基酸残基组成，以同源双体形式存在，分子量为40kDa，其生物学作用有严格的种属特异性。

小鼠IFN- $\gamma$ R基因定位于第10号染色体。IFN- $\gamma$ R为跨膜糖蛋白，由两个亚单位组成，胞膜外区、跨膜区和胞浆区分别有228、21和223个氨基酸残基，从胞膜外区结构特征来看，属于细胞因子受体干扰素受体家族，最近命名为CDw119。

IFN- $\gamma$ 与受体结合后可活化多种IFN- $\gamma$ 调节的基因。目前已知，IFN- $\gamma$ 刺激后至少有20种蛋白被表达，其中12种是IFN- $\gamma$ 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胞核，如干扰素刺激的基因因子2(interferon-stimulated gene factor 2,ISGF2)和 $\gamma$ -干扰素激活因子(gamma-interferon activation factor,GAF或STAT91)结合到IFN基因启动子中两个称之为 $\gamma$ 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- $\gamma$ 主要由活化T细胞产生，在小鼠，由Th1亚群产生。当抗原、PHA或ConA刺激后T细胞分泌IFN- $\gamma$ 。此外，活化的NK细胞也可产生IFN- $\gamma$ 。其生物学作用具有较严格的种属特异性，IFN- $\gamma$ 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- $\gamma$ 可上调内皮细胞ICAM-1(CD54)表达，促进巨噬细胞Fc $\gamma$ 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 $\epsilon$ R II表达；促进SAC诱导的人B细胞的增殖。

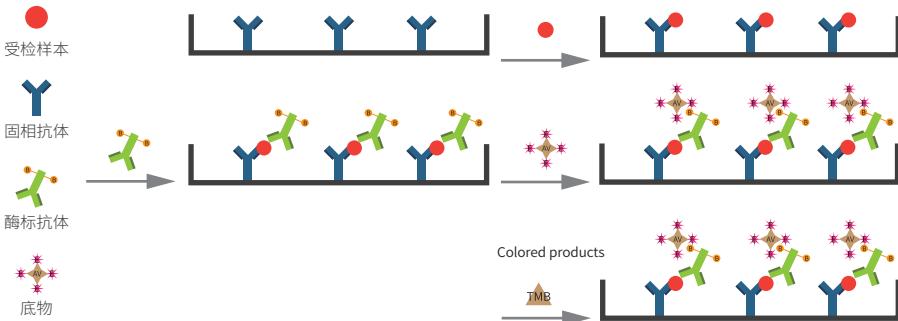
3、协同IL-2诱导LAK活性，促进T细胞IL-2R表达。

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- $\gamma$ 作为疾病的标志物的作用已得到证实。病毒感染时，IFN- $\gamma$ 产生。IFN- $\gamma$ 可作为鉴别结核性与非结核性腹水的诊断工具。IFN- $\gamma$ 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- $\gamma$ 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- $\gamma$ 的表达量增加；I型糖尿病的初期，IFN- $\gamma$ 的产生显著下降。

### 二、检测原理

本实验采用双抗体夹心ELISA。用抗小鼠IFN- $\gamma$ 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- $\gamma$ 会与其单抗结合，洗去游离成分；加入生物素化的抗小鼠IFN- $\gamma$ 抗体，抗小鼠IFN- $\gamma$ 抗体与结合在单抗上的小鼠IFN- $\gamma$ 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- $\gamma$ ，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- $\gamma$ 浓度与OD<sub>450</sub>值之间呈正比，可通过绘制标准曲线计算出标本中IFN- $\gamma$ 浓度。



### 三、试剂盒组成

| 组分编号        | 组分         | 96t  | 48t | 储存条件  |
|-------------|------------|------|-----|-------|
| BSEM-003-1  | 标准品        | 2支   | 1支  | -20°C |
| BSEM-003-2  | 标准品和标本稀释液  | 1瓶   | 1瓶  | 2-8°C |
| BSEM-003-3  | 浓缩生物素化抗体   | 2支   | 1支  | 2-8°C |
| BSEM-003-4  | 生物素化抗体稀释液  | 1瓶   | 1瓶  | 2-8°C |
| BSEM-003-5  | 浓缩酶结合物(避光) | 2支   | 1支  | 2-8°C |
| BSEM-003-6  | 酶结合物稀释液    | 1瓶   | 1瓶  | 2-8°C |
| BSEM-003-7  | 浓缩洗涤液20×   | 1瓶   | 1瓶  | 2-8°C |
| BSEM-003-8  | 显色剂(避光)    | 1瓶   | 1瓶  | 2-8°C |
| BSEM-003-9  | 终止液        | 1瓶   | 1瓶  | 2-8°C |
| BSEM-003-10 | 抗体包被板条     | 8×12 | 8×6 | 2-8°C |
| BSEM-003-11 | 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分不能混用，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(450nm)
- 2、高精度可调移液器及吸头：0.5-10, 2-20, 20-200, 200-1000 $\mu$ L；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

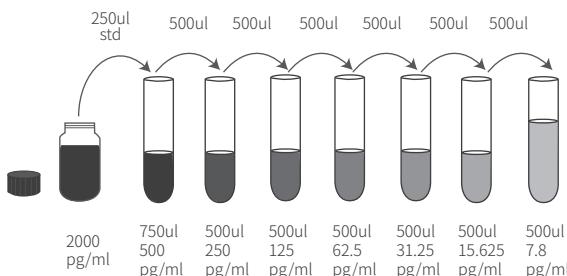
## 七、使用说明

### 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×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×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°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：正常小鼠血清或血浆样本建议做1:2稀释。

### 7.2 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°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：500、250、125、62.5、31.25、15.625、7.8、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50 $\mu$ L来计算总的用量,多配制50-100 $\mu$ L。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<br>+<br>体 | 生物素化抗体稀释液     |
|-------|-------------------|---------------|
| 12    | 110 $\mu$ L       | 10890 $\mu$ L |
| 10    | 90 $\mu$ L        | 8910 $\mu$ L  |
| 8     | 70 $\mu$ L        | 6930 $\mu$ L  |
| 6     | 50 $\mu$ L        | 4950 $\mu$ L  |
| 4     | 33 $\mu$ L        | 3267 $\mu$ L  |
| 2     | 17 $\mu$ L        | 1683 $\mu$ L  |
| 1     | 9 $\mu$ L         | 891 $\mu$ L   |

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<br>+<br>体 | 酶结合物稀释液       |
|-------|------------------|---------------|
| 12    | 110 $\mu$ L      | 10890 $\mu$ L |
| 10    | 90 $\mu$ L       | 8910 $\mu$ L  |
| 8     | 70 $\mu$ L       | 6930 $\mu$ L  |
| 6     | 50 $\mu$ L       | 4950 $\mu$ L  |
| 4     | 33 $\mu$ L       | 3267 $\mu$ L  |
| 2     | 17 $\mu$ L       | 1683 $\mu$ L  |
| 1     | 9 $\mu$ L        | 891 $\mu$ L   |

## 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(100 $\mu$ L/孔)加入相应孔中,加入生物素化抗体工作液(50 $\mu$ L/孔)。用封板胶纸封住反应孔(零孔只加标准品/样本稀释液),室温孵育120分钟(空白对照孔除外)。充分混匀对反应结果尤为重要,要使用微量振荡器(最低频率700rpm)。

3.洗板4次:(1)自动洗板机:要求注入的洗涤液为350 $\mu$ L,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 $\mu$ L,静置30秒后甩尽液体,在厚迭吸水纸上拍干。

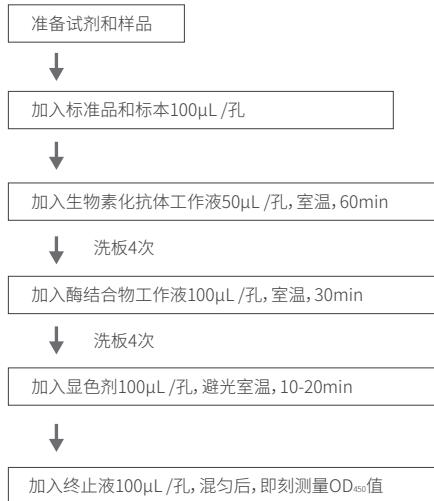
4.加入酶结合物工作液(100 $\mu$ L/孔)。用封板胶纸封住反应孔,室温孵育30分钟(空白对照孔除外)。使用微量振荡器(使用最低频率700rpm)。

5.洗板4次。

6.加入显色剂100 $\mu$ L/孔,避光,室温孵育10-20分钟。

7.加入终止液100 $\mu$ L/孔,混匀后即刻测量OD<sub>450</sub>值(5分钟内)。

## 7.4 操作流程图



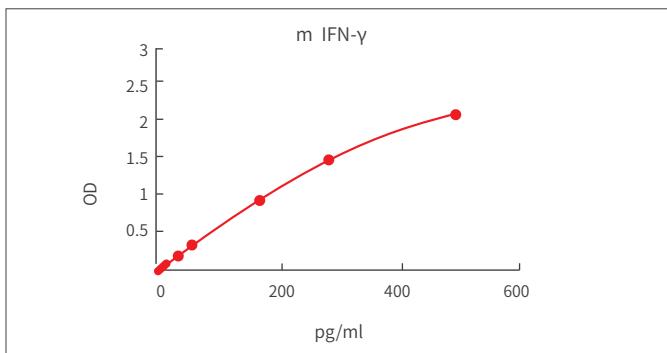
## 7.5 操作要点提示

- 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            | 0.082 | 0.081 | 0.081 | —     |
| 7.8          | 0.122 | 0.119 | 0.121 | 0.119 |
| 15.625       | 0.158 | 0.156 | 0.157 | 0.157 |
| 31.25        | 0.247 | 0.245 | 0.246 | 0.238 |
| 62.5         | 0.414 | 0.410 | 0.412 | 0.409 |
| 125          | 0.745 | 0.743 | 0.744 | 0.755 |
| 250          | 1.405 | 1.399 | 1.402 | 1.395 |
| 500          | 2.411 | 2.405 | 2.408 | 2.409 |



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:

最低检测小鼠IFN-γ剂量小于4pg/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小鼠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。

| 重组小鼠细胞因子 | 重组人细胞因子 |
|----------|---------|
| G-CSF    | IFN-γ   |
| GM-CSF   |         |
| C10      |         |
| TNF-α    |         |
| IL-1α    |         |
| IL-1β    |         |
| IL-2     |         |
| IL-3     |         |
| IL-5     |         |
| IL-6     |         |
| IL-7     |         |
| IL-9     |         |
| LIF      |         |
| M-CSF    |         |
| SCF      |         |
| VEGF     |         |
| MIP-2    |         |

## 八、常见问题分析及解决

| 问题                              | 可能原因                                  | 解决办法   |
|---------------------------------|---------------------------------------|--|
| 无<br>颜<br>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, 严格按说明书操作, 每次配制和使用前看清楚标签  |
| 显<br>色<br>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  |
|                                 | 洗涤不充分, 使用手工洗板常出现                      | 洗涤充分, 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            | 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  |
|                                 | 可在两次洗板之间加30秒的浸泡                       |  |
| 高<br>背<br>景                     | 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<br>检查稀释度, 若必要进行效价测定  |
| 全部<br>板子<br>变成<br>规则<br>的蓝<br>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<br>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  |
| 标准曲线可得到, 但两点之间区别很差(低或平的曲线)      | 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<br>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, 每步取样必须更换吸头   |
|                                 | 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   |
|                                 | 板子显色不足                                | 延长底物孵育时间<br>使用推荐品牌的底物溶液  |
| 标准曲线很好, 但没有任何期望的阳性信号            | 标本中无相应的待检测物质                          | 使用内参对照<br>重复实验, 重新考虑实验的相应参数  |
|                                 | 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  |
| 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   |
| 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  |
| 漂<br>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, 为确保每一试剂盒的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