

# ELISA试剂盒使用说明书

## Mouse IL-12p70 ELISA Kit

全国统一热线：400-600-4213  
[www.biosharp.cn](http://www.biosharp.cn)

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IL-12p70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。

## 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 IL-12p70 (白细胞介素12p70) ELISA KIT

| 货号           | 名称                                    | 规格  |
|--------------|---------------------------------------|-----|
| BSEM-013-48T | Mouse IL-12p70 (白细胞介素12p70) ELISA KIT | 48T |
| BSEM-013-96T | Mouse IL-12p70 (白细胞介素12p70) ELISA KIT | 96T |

## 一、产品简介

白细胞介素12(IL-12),也称为自然杀伤细胞刺激因子或细胞毒性淋巴细胞成熟因子,是一种多效性细胞因子,主要由活化的巨噬细胞、树突状细胞和中性粒细胞产生,有致炎作用和免疫调节作用。1982年Wagner等发现在丝裂原刺激小鼠淋巴细胞的条件培养液中存在一种不同于IL-2的细胞因子,这种细胞因子在体外能与IL-2协同促进鼠CTL应答。1986年在人混合淋巴细胞培养(MLC)或PHA活化的PBMC培养上清中也发现了与此类似的因子,称为CTL成熟因子(CLMF)。1991年Gubler等将CLMF cDNA克隆并表达成功,表明是一种新的细胞因子,遂将CLMF命名为IL-12。

IL-12的是由二硫键相连异源二聚体,70kDa的(p70)的异二聚体糖蛋白由40 kDa (p40)和35 kDa (p35)两个亚基组成。p40和p35亚基没有IL-12的活性,但p40同型二聚体可与IL-12的受体结合,是IL-12的拮抗剂。IL-12等电点为pH4.5~5.5。小鼠IL-12P35有193个氨基酸残基,与人IL-12P35有66%同源性,小鼠P40有313个氨基酸残基与人P40有70%同源性。鼠IL-12对人类和小鼠细胞均有活性,人IL-12作用有种族特异性,人IL-12对小鼠细胞作用甚微。

IL-12的生物学功能包括体外效应和体内效应:

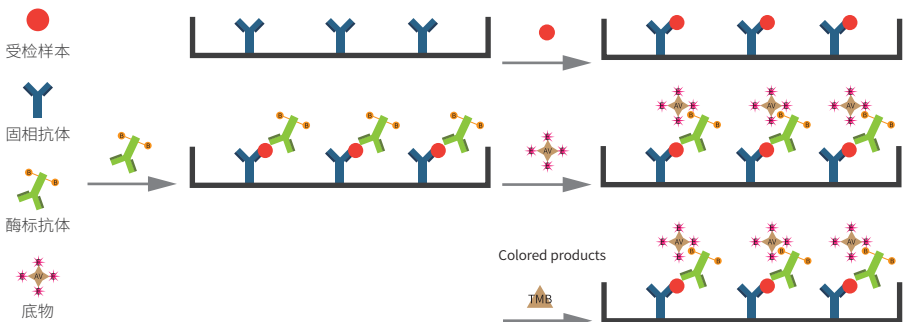
IL-12的体外效应:IL-12能诱导PHA刺激的T细胞增殖。IL-12能增加CD56+NK细胞的活性;诱导NK细胞或PBMC增殖和产生LAK活性,增加NK细胞表达表面分子;促进NK细胞产生IFN- $\gamma$ 和TNF- $\alpha$ (TGF- $\beta$ 和IL-10抑制该效应)。IL-12在BCG和LPS诱导的小鼠炎性休克所致的死亡中起重要作用。IL-12通过诱导TNF- $\alpha$ 和IFN- $\gamma$ ,抑制骨髓造血。IL-12还有抗血管生成作用。

IL-12的体内效应:将IL-12输入动物体内可以增强NK细胞的杀伤活性、增加IFN- $\gamma$ 分泌、启动造血细胞大量生成、增强异体排斥反应并可能介导抗肿瘤效应。IL-12在某些Th1介导的自身免疫疾病中起重要作用。IL-12诱导动物脾肿大,其中含有大量造血细胞,红细胞系、髓样细胞系和巨核细胞系都增加。IL-2抑制骨髓造血的作用可能与诱导NK细胞产生IFN- $\gamma$ 等有关。在小鼠肿瘤模型中,IL-12的抗肿瘤作用依赖IFN- $\gamma$ 的增加,且与IL-2、IFN- $\alpha$ 以及一些化学治疗药物有协同抗肿瘤作用。

IL-12发挥生物学效应所需的细胞因子浓度很低( $\leq$ pM),与合适剂量IL-2联合应用可降低IL-2用量,同时提高CTL、NK、LAK的杀伤活性,因此IL-12可能成为一种新的抗肿瘤生物制剂。

## 二、检测原理

本实验采用双抗体夹心ELISA。用抗小鼠IL-12p70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IL-12p70会与其单抗结合,洗去游离成分;加入生物素化的抗小鼠IL-12p70抗体,抗小鼠IL-12p70抗体与结合在单抗上的小鼠IL-12p70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IL-12p70,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,IL-12p70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IL-12p70浓度。



### 三、试剂盒组成

| 组分编号        | 组分         | 96t  | 48t | 储存条件  |
|-------------|------------|------|-----|-------|
| BSEM-013-1  | 标准品        | 2支   | 1支  | -20°C |
| BSEM-013-2  | 标准品和标本稀释液  | 1瓶   | 1瓶  | 2-8°C |
| BSEM-013-3  | 浓缩生物素化抗体   | 2支   | 1支  | 2-8°C |
| BSEM-013-4  | 生物素化抗体稀释液  | 1瓶   | 1瓶  | 2-8°C |
| BSEM-013-5  | 浓缩酶结合物(避光) | 2支   | 1支  | 2-8°C |
| BSEM-013-6  | 酶结合物稀释液    | 1瓶   | 1瓶  | 2-8°C |
| BSEM-013-7  | 浓缩洗涤液20×   | 1瓶   | 1瓶  | 2-8°C |
| BSEM-013-8  | 显色剂(避光)    | 1瓶   | 1瓶  | 2-8°C |
| BSEM-013-9  | 终止液        | 1瓶   | 1瓶  | 2-8°C |
| BSEM-013-10 | 抗体包被板条     | 8×12 | 8×6 | 2-8°C |
| BSEM-013-11 | 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 $^{\circ}$ C温箱
5. 双蒸水或去离子水
6. 坐标纸
7. 量筒

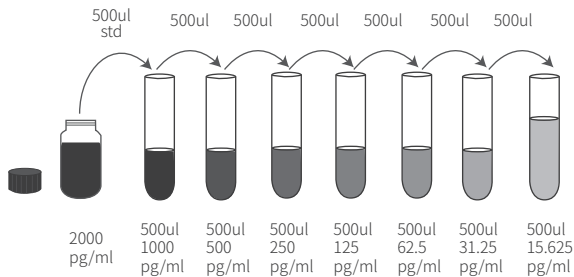
## 七、使用说明

### 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 $^{\circ}$ C $\sim$ -70 $^{\circ}$ 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 $^{\circ}$ 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 $^{\circ}$ 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: 1000、500、250、125、62.5、31.25、15.625、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 $\sim$ -70 $^{\circ}$ 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100 $\mu$ L来计算总的用量, 多配制100-200 $\mu$ 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。

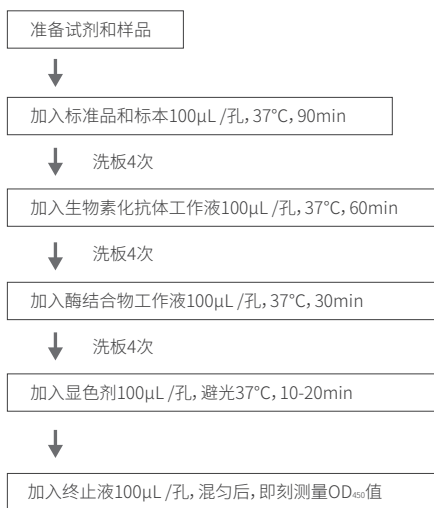
#### 浓缩酶结合物稀释方法:

| 所用板条数 | 浓缩酶结合物      | + | 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(零孔只加标准品/样本稀释液), 用封板胶纸封住反应孔, 37 $^{\circ}$ C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, 在厚透吸水纸上拍干。
4. 加入生物素化抗体工作液(100 $\mu$ L/孔)。用封板胶纸封住反应孔, 37 $^{\circ}$ C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(100 $\mu$ L/孔)。用封板胶纸封住反应孔, 37 $^{\circ}$ C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100 $\mu$ L/孔, 避光, 37 $^{\circ}$ C孵箱孵育10-20分钟。
9. 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



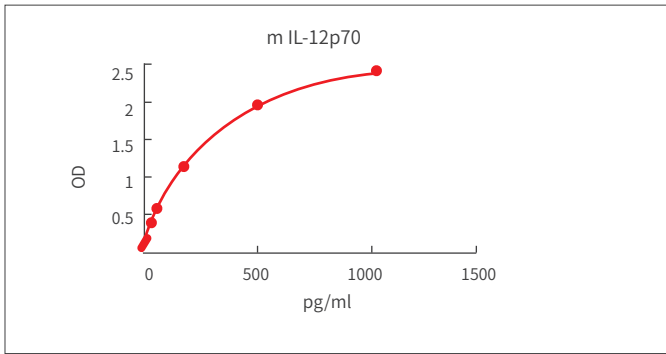
## 7.5 操作要点提示

- 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。

## 7.6 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IL-12p70标准品浓度为横坐标(X), 生成相应的标准曲线, 样品的IL-12p70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, 应当适当稀释后重测, 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            | 0.058 | 0.053 | 0.056 | —     |
| 15.625       | 0.141 | 0.148 | 0.145 | 0.089 |
| 31.25        | 0.228 | 0.223 | 0.226 | 0.170 |
| 62.5         | 0.363 | 0.362 | 0.363 | 0.307 |
| 125          | 0.643 | 0.632 | 0.638 | 0.581 |
| 250          | 1.109 | 1.103 | 1.106 | 1.050 |
| 500          | 1.825 | 1.830 | 1.828 | 1.772 |
| 1000         | 2.367 | 2.359 | 2.363 | 2.307 |



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IL-12p70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小鼠IL-12p70,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            | G-CSF            |
| GM-CSF           | IL-6             |
| IL-1 $\alpha$    | IL-6sR           |
| IL-1 $\beta$     | IL-12p35         |
| IL-2             | IL-12p40 monomer |
| IL-3             | IL-12p70         |
| IL-4             | IL-23            |
| IL-5             | GM-CSF           |
| IL-6             |                  |
| IL-7             |                  |
| IL-9             |                  |
| IL-10            |                  |
| IL-12p35         |                  |
| IL-12p40 monomer |                  |
| IL-12p70         |                  |
|                  |                  |
|                  |                  |

## 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。  |
|                            | 漏加酶                                   | 检查操作流程, 注意不要漏加  |
|                            | HRP酶污染了叠氮钠<br>试剂配制/使用有误               | 使用新配制的试剂, 禁忌叠氮钠<br>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<br>洗瓶洗涤, 每孔应完全充满洗涤缓冲液, 倾出时应迅速<br>若用洗板机, 应校准并设定足够充满每孔的体积量<br>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<br>可在两次洗板之间加30秒的浸泡 |
| 高背景                        | 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  |
|                            | 酶过量过多                                 | 加酶前检查移液器调节量是否准确<br>检查稀释度, 必要时进行效价测定   |
| 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<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  |
| 高CV值花板                     | 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, 每次取样必须更换吸头  |
|                            | 酶结合物不足<br>检测抗体不足<br>板子显色不足            | 检查稀释度, 必要时进行效价测定<br>检查稀释度, 必要时进行效价测定<br>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  |
|                            | 标本基质遮盖检测                              | 重复实验, 重新考虑实验的相应参数<br>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。  |



# 实际加样情况表

|   |   |   |   |   |   |   |   |   |    |    |    |
|---|---|---|---|---|---|---|---|---|----|----|----|
| 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 | 9 | 10 | 11 | 12 |
|   |   |   |   |   |   |   |   |   |    |    |    |
|   |   |   |   |   |   |   |   |   |    |    |    |
|   |   |   |   |   |   |   |   |   |    |    |    |
|   |   |   |   |   |   |   |   |   |    |    |    |
|   |   |   |   |   |   |   |   |   |    |    |    |
|   |   |   |   |   |   |   |   |   |    |    |    |
|   |   |   |   |   |   |   |   |   |    |    |    |
|   |   |   |   |   |   |   |   |   |    |    |    |
|   |   |   |   |   |   |   |   |   |    |    |    |
|   |   |   |   |   |   |   |   |   |    |    |    |
|   |   |   |   |   |   |   |   |   |    |    |    |
|   |   |   |   |   |   |   |   |   |    |    |    |
|   |   |   |   |   |   |   |   |   |    |    |    |