

考马斯亮蓝法测蛋白含量测定试剂盒说明书

微量法 100T/96S

注 意：正式测定之前选择 2-3 个预期差异大的样本做预测定。

测定意义：

样品可溶性蛋白质含量常常用于酶活性计算。此外，可溶性蛋白质含量也用于食品等质量分析。

测定原理：

在酸性溶液中，考马斯亮蓝 G-250 与蛋白质结合形成蓝色复合物；该复合物在 620nm 处有最大吸收峰，其颜色的深浅与蛋白质的浓度成正比。该方法灵敏度高，适合微量蛋白质分析。

自备仪器和用品：

离心机、酶标仪、96 孔板、移液器和蒸馏水。

试剂组成和配制：

试剂一：液体 11 mL×1 瓶，4℃ 保存。

样品中可溶性蛋白质提取：

1. 液体样品：澄清液体样品可以直接测定。
2. 组织样品：按照组织质量 (g)：提取液体积(mL)为 1：20 的比例（建议称取约 0.05 g 组织，加入 1mL 提取液(自备,根据需要选用酶提取缓冲液或者蒸馏水或者生理盐水)冰浴匀浆,8000g,4℃离心 10min,取上清,即待测液。(动物样品常常需要稀释)
3. 细菌、真菌：按照细胞数量 (10^4 个)：提取液体积 (mL) 为 500~1000：1 的比例（建议 500 万细胞加入 1mL 提取液），冰浴超声波破碎细胞（功率 300w，超声 3 秒，间隔 7 秒，总时间 3min）；然后 8000g，4℃，离心 10min，取上清置于冰上待测。

测定操作：

1. 酶标仪预热 30 min。
2. 在 96 孔板中加入：

| 试剂 (μL) | 测定管 | 空白管 |
|---|-----|-----|
| 样本 | 100 | |
| 蒸馏水 | | 100 |
| 试剂一 | 100 | 100 |
| 混匀后，测定波长 620 nm 吸光值， $\Delta A = A_{\text{测定}} - A_{\text{空白}}$ 。 | | |

注意：

- 1、 空白管只需要测定一次。
- 2、 测定管的待测样品蛋白质浓度要控制在 1-100 μg/mL 范围内，尽量控制在中间范围。
- 3、 测定管若出现浑浊或分层现象，就说明蛋白含量较高，通常须将待测液用提取液稀释 10~20 倍后重新检测。

计算公式：

标准曲线： $y = 7.1265x - 0.0007$ $R^2 = 0.9997$ x: 蛋白标准品浓度(mg/mL)
y: 吸光值差值

- 1.按液体样本体积计算：

$$\begin{aligned} \text{Cpr (mg/mL)} &= (\Delta A + 0.0007) \div 7.1265 \\ &= 0.1403 \times (\Delta A + 0.0007) \end{aligned}$$

- 2.按组织样本质量计算：

$$\begin{aligned} \text{Cpr (mg/g)} &= (\Delta A + 0.0007) \div 7.1265 \times V_{\text{总}} \div W \\ &= 0.1403 \times (\Delta A + 0.0007) \div W \end{aligned}$$

V 总：提取液体积，1 mL； W：样本质量，g。

Lifemall.asia

To be with you