

BCA 法蛋白含量测定试剂盒说明书

微量法 100T/96S

正式测定前务必取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定

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：

碱性条件下，蛋白质中半胱氨酸、胱氨酸、色氨酸、酪氨酸以及肽键，能将 Cu^{2+} 还原成 Cu^+ ；2 分子的 BCA 与 Cu^+ 结合，生成紫色络合物，在 540-595nm 有吸收峰，562nm 处吸收峰最强。

组成：

产品名称	100T/96S	Storage
试剂 A: 液体	25ml	4°C
试剂 B: 液体	0.5ml	4°C
标准品: 液体	2ml	4°C

工作液配制：临用前请根据拟用工作液体积（样本数 \times 0.2ml），将试剂 A 和 B 按照 50: 1 的比例混合，盖紧后充分混匀。

自备仪器和用品：

台式离心机、恒温水浴锅、可见分光光度计/酶标仪、微量石英比色皿/96 孔板、移液器和蒸馏水。

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: 5~10 的比例（建议称取约 0.1g 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，10000rpm，4°C 离心 10min，取上清，即待测液。

3、细菌、细胞：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 10000rpm，4°C，离心 10min，取上清置于冰上待测。

测定操作：

1. 可见分光光度计/酶标仪预热 30min，调节波长到 562 nm，蒸馏水调零。

2. 工作液置于 60°C 水浴预热 30 min。

	空白管	标准管	测定管
蒸馏水 (μl)	4		
标准品 (μl)		4	
待测液 (μl)			4
工作液 (μl)	200	200	200
混匀后置于 60°C保温 30min, 于微量玻璃比色皿/96 孔板, 于 562nm 处测定吸光值 A, 分别记为 A 空白管、A 标准管、A 测定管。			

注意事项: 空白管和标准管只需要做一次。

计算公式:

$$\begin{aligned} \text{Cpr (mg/ml)} &= C \text{ 标准品} \times (\text{A 测定管} - \text{A 空白管}) \div (\text{A 标准管} - \text{A 空白管}) \\ &= 0.5 \times (\text{A 测定管} - \text{A 空白管}) \div (\text{A 标准管} - \text{A 空白管}) \end{aligned}$$

$$\begin{aligned} \text{Cpr (mg/g 鲜重)} &= C \text{ 标准品} \times (\text{A 测定管} - \text{A 空白管}) \div (\text{A 标准管} - \text{A 空白管}) \div W \\ &= 0.5 \times (\text{A 测定管} - \text{A 空白管}) \div (\text{A 标准管} - \text{A 空白管}) \div W \end{aligned}$$

W: 样本质量, g

注意事项:

BCA 法蛋白含量测定试剂盒, 适用于测定蛋白浓度在 20-5000μg/ml 样品。测定前取 1-2 个样做预实验, 若 A 测定管 - A 空白管 > 1.5, 需将样本用提取液稀释后再测定, 以确保测定的准确性。