

Product Manual

产品说明书

分光光度法 50 管/48 样

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：

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。

自备仪器和用品：

台式离心机、恒温水浴锅、可见分光光度计、移液器、1 ml 玻璃比色皿和蒸馏水

组成：

产品名称	50T/48S	Storage
试剂 A：液体	60ml	4°C
试剂 B：液体	1.2ml	4°C
标准蛋白：液体	2ml	4°C
说明书	一份	

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

样品中可溶性蛋白质提取：

- 1、液体样品：澄清无色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，8000g，4°C 离心 10min，取上清，即待测液。
- 3、细菌、真菌：按照细胞数量（10⁴ 个）：细菌、细胞：按照细胞数量（10⁴ 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°C，离心 10min，取上清置于冰上待测。

测定步骤：

1. 分光光度计/酶标仪预热 30 min，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)	20		
标准品 (μl)		20	
待测液 (μl)			20
工作液 (μl)	1000	1000	1000
混匀后置于 60℃保温 30min, 于 1ml 比色皿在 562nm 处测定吸光值 A, 分别记为 A 空白管、A 标准管、A 测定。			

注意：空白管和标准管只需要做一次。

计算公式：

$$C_{pr}(\text{mg/ml}) = C_{\text{标准品}} \times (A_{\text{测定管}} - A_{\text{空白管}}) \div (A_{\text{标准管}} - A_{\text{空白管}})$$

$$= 0.5 \times (A_{\text{测定管}} - A_{\text{空白管}}) \div (A_{\text{标准管}} - A_{\text{空白管}})$$

$$C_{pr}(\text{mg/g}) = C_{\text{标准品}} \times (A_{\text{测定管}} - A_{\text{空白管}}) \div (A_{\text{标准管}} - A_{\text{空白管}}) \div W$$

$$= 0.5 \times (A_{\text{测定管}} - A_{\text{空白管}}) \div (A_{\text{标准管}} - A_{\text{空白管}}) \div W$$

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 $A_{\text{测定管}} - A_{\text{空白管}} > 1.5$, 需将样本用提取液稀释后再测定, 以确保测定的准确性。