

双缩脲法蛋白含量测定试剂盒说明书

(货号: ADS-F-SP001-96 分光法 96 样)

一、产品简介:

在碱性溶液中, 凡分子中含二个或二个以上酰胺基($-\text{CO}-\text{NH}_2$)或与此相似基团的化合物均与二价铜离子作用, 络合物呈紫色, 这一反应称双缩脲反应。蛋白质分子含有众多肽键($-\text{CONH}-$), 可发生双缩脲反应, 且呈色强度在一定浓度范围内与蛋白质含量成正比, 经光谱扫描 540nm 为最大吸波长。

二、试剂盒组分与配制:

试剂名称	规格	保存要求	备注
提取液	液体 100mL×1 瓶	4℃保存	
试剂 A	液体 45mL×1 瓶	4℃避光保存	依据实验用量, 临用前试剂 A:B:超纯水=5:3:2 的比例混匀成反应 mix, 4℃避光保存两周。
试剂 B	液体 27mL×1 瓶	4℃保存	
标准品	液体 1mL×1 支	4℃保存	

三、所需的仪器和用品:

可见分光光度计、1mL 玻璃比色皿 (光径 1cm)、台式离心机、恒温水浴锅、移液器。

四、蛋白含量测定:

建议正式实验前选取 2 个样本做预测定, 了解本批样品情况, 熟悉实验流程, 避免实验样本和试剂浪费!

1、样本制备:

① 组织样本:

称取约 0.1g 组织, 加入 1mL 提取液冰浴匀浆, 12000rpm, 4℃离心 10min, 取上清, 即待测液。

② 细菌或细胞样本:

先收集细菌或细胞到离心管内, 离心后弃上清; 取 500 万细菌或细胞加入 1mL 提取液; 超声波破碎细菌或细胞 (冰浴, 功率 20% 或 200W, 超声 3s, 间隔 10s, 重复 30 次), 12000rpm, 4℃离心 10min, 取上清, 即待测液。

③ 液体样本: 澄清无色液体样品可以直接测定。若浑浊, 离心后取上清检测。

2、上机检测

① 可见分光光度计预热 30min, 调节波长到 540 nm, 蒸馏水调零。

② 可先取 2 个样本预测, 确定适合本批样本的浓度, 若需要可用蒸馏水进行稀释, 稀释倍数 D 代入公式计算。

③ 在 2mL 的 EP 管中依次加入:

试剂名称 (μL)	测定管	标准管 (只做一次)	空白管 (只做一次)
样本	100		
标准品		100	
蒸馏水			100
反应 mix	900	900	900
混匀, 于 37℃保温 10min, 全部转移到 1mL 玻璃比色皿中, 于 540nm 处测定吸光值 A, $\Delta A = A_{\text{测定}} - A_{\text{空白}}$ 。			

五、结果计算:

1、蛋白含量(mg/g 鲜重)=(C 标准×V1)×ΔA÷(A 标准-A 空白)÷(W×V1÷V)×D
=10×ΔA÷(A 标准-A 空白)÷W×D

2、蛋白含量(mg/mL)=C 标准×ΔA÷(A 标准-A 空白)×D
=10×ΔA÷(A 标准-A 空白)×D

3、蛋白含量(μg/10⁴ cell)=(C 标准×V1)×ΔA÷(A 标准-A 空白)÷(V1÷V×500)×D
=0.02×ΔA÷(A 标准-A 空白)×D

C 标准---蛋白标准品浓度, 10mg/mL;

V---提取液体积: 1mL;

V1---加入粗提液体积: 0.1mL;

W---样本质量: g;

D---稀释倍数;

500--细菌或细胞总数, 500 万。

注意事项:

- 1 本法可测定范围为 1-10mg 蛋白质, 适用于精度不高的蛋白质含量测定。
- 2 硫酸铵、Tris 缓冲液、EDTA、PVP 和一些氨基酸等物质会对测定造成干扰。
- 3 工作液长期放置后若有暗红色沉淀出现, 即不能使用。