BCA 法蛋白含量测定试剂盒说明书

(微板法 196 样)

一、产品简介:

BCA 蛋白含量试剂盒提供一种简单,快速,耐去污剂(最多 5%)的检测蛋白质浓度的方法。由于蛋白质能将 Cu²⁺还原成 Cu⁺; BCA 可与 Cu⁺结合生成紫蓝色复合物,在 562nm 处有最大光吸光值,颜色的深浅与蛋白含量成正比,因此可根据吸光值测定蛋白质浓度。

二、试剂盒组分与配制:

试剂名称	规格	保存要求	备注
试剂 A	液体 50mL×1 瓶	4℃保存	依据实验用量,临用前试剂
试剂 B	液体 1mL×1 支	4℃保存	A:B=50:1 的比例混匀成 反应 mix
标准品	液体 1.5mL×1 支	4℃保存	若重新做标曲,则用到该试剂

三、所需的仪器和用品:

酶标仪、96 孔板、台式离心机、恒温水浴锅、移液器和蒸馏水。

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(提取液可选用酶提取缓冲液、蒸馏水、生理盐水) 冰浴匀浆,12000rpm,4℃离心 <math>10min,取上清,即待测液。

【注】:依据研究经验,一般需将样本粗提液稀释到适当倍数再进行测定,如 10 倍。实验前可以先选 2 个样本测定,摸索确定适合本次实验的稀释倍数。

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。

- 【注】:依据研究经验,一般需将样本粗提液稀释到适当倍数再进行测定,如 10 倍。实验前可以先选 2 个样本测定,摸索确定适合本次实验的稀释倍数。
- 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 酶标仪预热 30min,调节波长到 562 nm。
- ② 反应 mix 置于 60℃水浴预热 30 min (仅煮一次即可)。

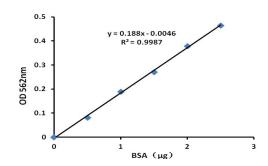
试剂名称(μL)	测定管	空白管(只做一次)		
样本	5			
蒸馏水		5		
反应 mix	200	200		
混匀 于60℃保湿 20min 全部转移到 06 孔板				

混匀,于 60℃保温 30min,全部转移到 96 孔板,于 562nm 处测定吸光值 A, △A=A 测定-A 空白。

【注】: 若△A>1.5、需将样本用提取液稀释后再测定。

五、结果计算:

1、标准曲线方程: y = 0.188x - 0.0046; x 是标准品质量 (μg), y 是 $\triangle A$ 。



- 2、Cpr (mg/g 鲜重)=[(\triangle A+0.0046)÷0.188×10⁻³]÷(V1÷V×W) ×D =1.06×(\triangle A+0.0046) ÷W×D
- 3、Cpr (mg/mL)=[(\triangle A+0.0046)÷0.188×10⁻³]÷V1×D=1.06×(\triangle A+0.0046)×D
- 4. $Cpr(\mu g/10^4 cell) = [(\triangle A + 0.0006) \div 0.0687] \div (V1 \div V \times 500) \times D = 2.13 \times (\triangle A + 0.0006) \times D$

V---提取液体积: 1mL; V1---加入粗提液体积: 0.005mL; W---样本质量: g; D---稀释倍数,未稀释即为1; 500---细菌或细胞总数,万。

附:标准曲线制作过程:

- 1 标准品母液 (500μg/mL)。
- 2 把母液稀释成以下浓度梯度的标准品: 0,100, 200, 300, 400, 500. μg/mL。也可根据实际样本来调整标准品浓度。
- 3 依据测定管加样表操作,根据结果即可制作标准曲线。