

# 杭州百澳博生物科技有限公司



angzhou Bioblock Biotechnology co., Ltd.

# BCA 蛋白浓度测定试剂盒(标准型)

**BCA Protein Assay Kit (Standard Type)** 

### 产品信息

产品货号	200052-250	200052-1000
规格	250 T	1000 T

组分名称	200052-250	200052-1000
BCA 试剂 A	50 mL	2×100 mL
BCA 试剂 B	1.2 mL	5 mL
蛋白标准品 BSA (5mg/mL)	1 mL	2×1 mL

## 产品简介

BCA 法是常用的蛋白浓度定量分析方法之一。其原理是,在碱性环境中,蛋白质会与 Cu<sup>2+</sup>络合,并将 Cu<sup>2+</sup>还原成 Cu<sup>+</sup>。蛋白将 Cu<sup>2+</sup>还原成 Cu+的还原力来源于两个方面,其一是肽键,其二是色氨酸、酪氨酸、半胱氨酸、胱氨酸等还原性氨基酸的侧链基团。随后两个 BCA 分子与一个 Cu<sup>+</sup> 螯合,形成稳定的蓝紫色复合物,其在 562 nm 波长下有最高的光吸收值,并且该值在一定范围内与蛋白质浓度线性相关,通过带入吸光值换算,可以得出样品中蛋白的浓度。

在标准实验方案下,本试剂盒测定蛋白的最佳线性范围是 50-2000 μg/mL。在测定时,对样品液中 5%以内的去垢剂如 SDS、Triton X-100、Tween20、Tween80、NP40 有很好的耐受力,但易受螯合剂和还原剂的干扰,应保证 EDTA 浓度≤10 mM、DTT 浓度≤1mM、EGTA 浓度≤1mM、β-巯基乙醇浓度≤0.01%。

#### 储存条件

BCA 试剂 A 和试剂 B 建议置于 2 - 8℃保存,也可室温保存。配置好的 BSA 标准溶液可以短期保存在 2 - 8℃, 长期则置于- 20℃保存。有效期 1 年。

#### 使用说明

# 步骤一┃配置蛋白标准溶液

操作方法

吸取 120 μL 蛋白标准品,用和待测蛋白样品一致的溶剂,例如裂解液,稀释至 300 μL,配置成 2mg/mL 的标准样品液。也可以使用 0.9% NaCl 或者 PBS 进行稀释。

# 步骤二 配置 BCA 工作液

操作方法

BCA 工作液现配现用, 室温可以稳定保存 24 小时。根据测量的样品加标样的总孔数计算需要的 液体量。每个浓度的标样和待测样品建议测量 3 次。一般考虑到损耗,应多配几个孔,计算方法

工作液体积总量 = 需要的孔数  $\times$  200  $\mu$ L。

可以近似认为工作液体积等于试剂 A 的体积。在离心管中按照试剂 A 和试剂 B 为 50:1 的体积 比配置显色工作液,充分混匀后待用。

### 步骤三▮定量检测

操作方法

利用稀释好的 2mg/mL 的标准样品液,按照下表的加样体积,在酶标板中配置不同浓度的标样 液,保证最终的体积为 20 µL。为了添加方便,先添加稀释液。

组分名称	1	2	3	4	5	6	7	8
2 mg/mL 标准品(µL)	0	0.5	1	2	5	10	15	20
补加稀释液 (μL)	20	19.5	19	18	15	10	5	0
标样浓度 (mg/mL)	0	0.05	0.1	0.2	0.5	1	1.5	2

加入待检测的 20 µL 样品液,设置重复。由于事先未知样品液的浓度,不知道其是否落在检测区间,如果条件 允许,可以梯度稀释样品,分别检测。

每孔加入 200 µL 显色工作液,37℃放置 30min。加样时要轻柔,避免出现气泡,如果出现气泡,一般在孵育 30 分钟内会自动消除。也可以使用酶标仪的震荡功能混匀。

设置酶标仪的检测波长为 562nm, 检测每孔的吸光度。

以标准样品浓度为横坐标,吸光度的平均值为纵坐标,绘制散点图和标准曲线,计算 R<sup>2</sup>。如果重复中有过度离 群点应当剔除。一般 R<sup>2</sup>>0.99 为宜。带入样品的吸光度平均值,计算出样品中蛋白的浓度。



#### ∕!∖ 注意事项

- 经过测试,使用兼容浓度的干扰物稀释或溶解标准样品,同样可以获得线性很好的标准曲线(R<sup>2</sup>>0.99)。如果使用纯 水、0.9% NaCl 或者 PBS 替换,会造成计算时的偏差。兼容并不意味此浓度的添加物不造成显著的吸光度值的改变。而 利用添加干扰物的标曲,可以真实反应样本液中蛋白的浓度。
- 试剂 A 和试剂 B 混合,配置工作液时,会有不溶物出现,充分混匀后沉淀消失,配好的 BCA 工作液呈现苹果绿。建议工 作液现配现用,配置好后在室温可以稳定保存 24 h。
- 可以改变样品液和工作液的混合比例,比如设定为 1:8 或者 1:20,可以相应节省工作液或者样品,也可以减弱样品液 中干扰物的影响。需要注意调整样品液和工作液体积比例会改变检测时的浓度上下限。
- 本检测方法不是终点法,所以时间和温度都会对吸光值产生影响。在需要时,可以相应延长显色的时间和反应的温度。
- 如果使用分光光度计测量吸光度,可以成倍扩大反应体系。建议操作检测时间不要超过10 min,避免其它测量的反应液 颜色过度加深。
- 本试剂盒检测方法在原理上存在不可避免的劣势,因为检测过程只反应了肽键和四种氨基酸(半胱氨酸、胱氨酸、酪氨酸 和色氨酸)的数目,而在多种蛋白混合且比例不同的样品中,吸光度并不能和蛋白实际浓度呈现很好的确定关系。为了提 高检测的精度,可以使用相应的蛋白替换 BSA。但是相较于 Bradford 法,相同浓度的不同蛋白间的吸光度变异不算太大。