

蛋白质二硫键含量检测试剂盒

中文名称 : 蛋白质二硫键含量检测试剂盒

英文名称 : Protein Disulfide Bond Content Assay Kit

产品包装 : 盒装

产品规格 : 50T/24S

储存条件 : 2-8°C

检测方法 : 可见分光光度法

有 效 期 : 6 个月

产品组成:

试剂名称	规格	保存条件
提取液一	液体 25 mL×1 瓶	2-8°C保存
提取液二	液体 25mL×1 瓶	2-8°C保存
试剂一	液体 60mL×1 瓶	2-8°C保存
试剂二	液体 20mL×1 瓶	2-8°C保存
试剂三	液体 15mL×1 瓶	2-8°C保存
试剂四	液体 3mL×1 瓶	2-8°C保存
粉剂一	粉剂×1 瓶	2-8°C保存
标准品	粉剂×1 支	2-8°C保存

溶液的配制:

1、提取液配制：临用前根据样本量按照提取液一：提取液二=1mL：1 mL 进行配制，勿一次性全部混合。

2、若试剂二有析出，可置于 37°C水浴加热至澄清透明后使用。

3、标准品:10mg 还原型谷胱甘肽(GSH)。临用前加入1.3mL 蒸馏水配制成25 μ mol/mL ,

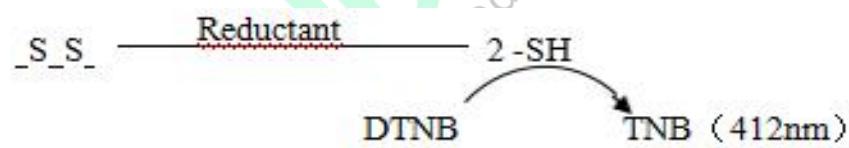
2-8°C保存4周。

4、0.125 μ mol/mL 标准品配制: 取50 μ L 25 μ mol/mL 标准品, 加入950 μ L 蒸馏水, 充分混匀, 配制成1.25 μ mol/mL

的标准品; 然后取100 μ L 1.25 μ mol/mL 标准品, 加入900 μ L 蒸馏水, 充分混匀, 配制成0.125 μ mol/mL 的标准品使用, 现配现用。

产品简介 : 蛋白质是一类重要的生物大分子, 存在于一切生物体内, 是生命的基础物质。

二硫键是连接不同肽链或同一肽链中, 两个不同半胱氨酸残基的巯基的化学键。二硫键对蛋白质的结构影响很大, 在蛋白质分子中, 起着稳定肽链空间结构的作用, 所以测定蛋白质二硫键含量尤为重要。还原剂会使二硫键裂解, 裂解后的巯基会发生亲核反应, 即巯基与5,5'-二硫代-双-硝基苯甲酸(DTNB) 反应, 生成黄色化合物, 在412nm 处有最大吸收峰, 据此可以计算蛋白质二硫键含量。



注意: 实验之前建议选择2-3个预期差异大的样本做预实验。如果样本吸光值不在测量范围内建议稀释或者增加样本量进行检测。

需自备的仪器和用品:

可见分光光度计、1mL 玻璃比色皿、低温离心机、研钵/匀浆器/细胞超声破碎仪、丙酮(AR)、蒸馏水。

操作步骤:

一、样本处理(可适当调整待测样本量)

- 组织：按照质量 (g)：提取液体积(mL)为 1: 5~10 的比例 (建议称取约 0.1g, 加入 1mL 提取液) 加入提取液，冰浴匀浆后于 4°C , 3000rpm 离心 10min , 弃上清。在沉淀中加入 2mL 试剂一，搅匀后溶解沉淀，沉淀溶解液 作为样本进行实验。(注：(1) 植物叶片等纤维含量较高的样本，溶解沉淀后 4°C 3000rpm 离心 3min , 取上清 作为样本进行实验;；(2) 加入试剂一后会有大量气泡产生，请缓慢加入，建议使用 5mL 的 EP 管)。
- 细菌/细胞：按照细菌/细胞数量 (10⁶个)：提取液体积 (mL) 为 5~ 10: 1 的比例 (建议 5 百万细菌/细胞加入 1mL 提取液)，冰浴超声波破碎 (功率 200W, 超声 3 秒, 间隔 10 秒，总时间 3min) 后，于 4°C , 3000rpm 离心 10min, 弃上清。在沉淀中加入 2mL 试剂一，搅匀后溶解沉淀，沉淀溶解液作为样本进行实验。(注：(1) 若沉淀溶解 不完全，可 4°C 3000rpm 离心 3min , 取上清作为样本进行实验；(2) 加入试剂一后会有大量气泡产生，请缓 慢加入，建议使用 5mL 的 EP 管)。
- 血清/血浆、牛奶等液体：取 100μL 液体样本加入 0.9mL 丙酮，4°C , 3000rpm 离心 10min , 弃上清。在沉淀中 加入 2mL 试剂一，搅匀后溶解沉淀，沉淀溶解液作为样本进行实验。(注：若测定数值偏小，可改变样本与丙 酮的比例，如取 0.2mL 液体样本加入 0.8mL 丙酮或 0.3mL 液体样本加入 0.7mL 丙酮，注意同步修改计算公式)。

二、测定步骤

1、可见分光光度计预热 30min 以上，调节波长至 412nm，蒸馏水调零。

2 、操作表：(建议在 5mL 的 EP 管中操作)

试剂名称 (mL)	对照管	测定管	空白管	标准管
样本	0.5	0.5	-	-
蒸馏水	-	-	0.5	-
标准品	-	-	-	0.5

粉剂一	-	5mg	-	-
开盖反应 30min , 期间每隔 10min 用吸头吹打至气泡不再产生, 禁 止扣盖反应				
提取液	0.3	0.3	0.3	0.3
请缓慢加入提取液混匀,并用吸头反复吹打至气泡不再产生(期间会有大量气泡产生, 开盖放置)				
试剂二	0.3	0.3	0.3	0.3
充分混匀, 4°C 3000rpm 离心 10min 后取上清于 1.5mL EP 管中				
上清液	0.7	0.7	0.7	0.7
试剂三	0.25	0.25	0.25	0.25
充分混匀, 测定 412nm 下的吸光度, 分别记为 A1 对照、 A1 测定。				-
试剂四	0.05	0.05	0.05	0.05
充分混匀, 室温静置 10min 后测定 412nm 下的吸光度, 分别记为 A2 对照、 A2 测定、 A 空白、 A 标准。 计算 ΔA 测定= $(A2 \text{ 测定}-A1 \text{ 测定}) - (A2 \text{ 对照}-A1 \text{ 对照})$, ΔA 标准= $A \text{ 标准}-A \text{ 空白}$ 。空白管和标准管只 需测 1-2 次。每个测定管需设一个对照管。 注: 第一步测定 412nm 吸光度时, 可将反应液全部倒入 1mL 玻璃比色皿中测定, 之后可直接在比色皿 中 加入试剂四混匀后继续测定。				

三、蛋白质二硫键含量的计算

1. 按照样本蛋白浓度计算

$$\text{蛋白质二硫键含量}(\mu\text{mol}/\text{mg prot}) = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准} \div C \text{ 标准}) \times V \text{ 样本} \div (V \text{ 样本} \times C_{pr}) \\ \div 2 \times F = 0.0625 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准} \times C_{pr} \times F$$

2. 按照样本质量计算

$$\text{蛋白质二硫键含量}(\mu\text{mol}/\text{g 质量}) = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准} \div C \text{ 标准}) \times V \text{ 试剂一} \div W \div 2 \times F \\ = 0.125 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准} \div W \times F$$

3. 按照液体体积计算

$$\text{蛋白质二硫键含量}(\mu\text{mol}/\text{mL}) = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准} \div C \text{ 标准}) \times V \text{ 试剂一} \div V \text{ 液样} \div 2 \times F \\ = 1.25 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准} \times F$$

4. 按照细胞/细菌数量计算:

$$\text{蛋白质二硫键含量}(\mu\text{mol} / 10^6 \text{cell}) = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准} \div C \text{ 标准}) \times V \text{ 试剂一} \div N \div 2 \times F$$

$$= 0.125 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准} \div W \times F$$

C 标准：标准管浓度， $0.125\mu\text{mol}/\text{mL}$ ；V 样本：加入的样本体积， 0.5mL ；Cpr：样本蛋白浓度， mg/mL ，蛋白浓度需自行测定，可以使用 BCA 方法测定；W：样本质量， g ；V 试剂一：提取时加入试剂一体积， 2mL ；V 液 样：提取时加入的样本体积， 0.1mL ；2：一个二硫键裂解产生两个巯基；F：稀释倍数。N：细胞/细菌总数，以 10^6 计。

注意事项：

- 若样本 ΔA 测定 <0.01 , 可适当增大样本量后测定, 注意同步修改空白管和标准管及计算公式；若样本 ΔA 测 定 >1.5 , 可用试剂一稀释沉淀溶解液后测定, 注意同步修改计算公式中的稀释倍数。

实验实例：

1、取 $100\mu\text{L}$ 马血清, 按照测定步骤操作, 用 1mL 玻璃比色皿测得 ΔA 测定 $= (\text{A}_2 \text{ 测定}-\text{A}_1 \text{ 测定}) - (\text{A}_2 \text{ 对照}-\text{A}_1 \text{ 对照}) = (0.557-0.110)-(0.038-0.021)=0.430$, ΔA 标准 $=\text{A 标准}-\text{A 空白}=0.633-0.076=0.557$, 按样本液体体积计算蛋白质二硫键含量得：

$$\text{蛋白质二硫键含量}(\mu\text{mol}/\text{mL}) = 1.25 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准} \times F = 0.965\mu\text{mol}/\text{mL}.$$

2、取 0.1036g 鼠肝, 按照测定步骤操作, 用 1mL 玻璃比色皿测得 ΔA 测定 $= (\text{A}_2 \text{ 测定}-\text{A}_1 \text{ 测定}) - (\text{A}_2 \text{ 对照}-\text{A}_1 \text{ 对照}) = (0.727-0.111) - (0.339-0.095) =0.372$, ΔA 标准 $=\text{A 标准}-\text{A 空白}=0.633-0.076=0.557$, 按样本质量计算蛋白质二硫键含量得：

$$\text{蛋白质二硫键含量}(\mu\text{mol/g 质量}) = 0.125 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准} \div W \times F=0.806\mu\text{mol/g 质量}.$$

3、取 0.1078g 黄豆粉, 沉淀溶解液用试剂一稀释 2 倍后, 按照测定步骤操作, 用 1mL 玻璃比色皿测得 ΔA 测定 $=$

$$(\text{A}_2 \text{ 测定}-\text{A}_1 \text{ 测定}) - (\text{A}_2 \text{ 对照}-\text{A}_1 \text{ 对照}) = (1.080-0.068) - (0.108-0.033) =0.937 ,$$

ΔA 标准= A 标准- A 空白=0.633-0.076=0.557, 按样本质量计算蛋白质二硫键含量得:

蛋白质二硫键含量($\mu\text{mol/g}$ 质量)= $0.125 \times \Delta A$ 测定 $\div \Delta A$ 标准 $\div W \times F = 3.901 \mu\text{mol/g}$ 质量。

mlbio 瑞士进口
Good elisakit producers