

# 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** : 100T/48S

**储存条件** : 2-8°C

**检测方法** : 微量法

**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 40mL×1 瓶	2-8°C保存
提取液二	液体 40mL×1 瓶	2-8°C保存
试剂一	液体 120mL×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 6mL×1 瓶	2-8°C保存
试剂四	液体 1.2mL×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。

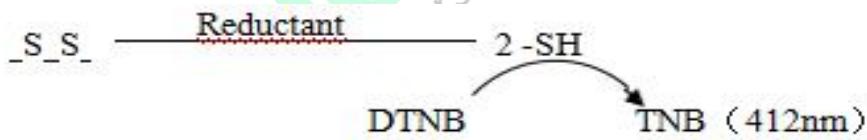
2 、若试剂二有析出，可置于 37°C水浴加热至澄清透明后使用。

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 $\mu$  mol/mL，2-8°C保存 4 周。

4、0.125 $\mu$ mol/mL 标准品配制：取 50 $\mu$ L 25 $\mu$ mol/mL 标准品，加入 950 $\mu$ L 蒸馏水，充分混匀，配制成 1.25 $\mu$ mol/mL 的标准品；然后取 100 $\mu$ L 1.25 $\mu$ mol/mL 标准品，加入 900 $\mu$ L 蒸馏水，充分混匀，配制成 0.125 $\mu$ 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/酶标仪、微量玻璃比色皿/96 孔板、天平、低温离心机、研钵/匀浆器、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)

**1. 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)。

**2. 细菌/细胞:** 按照细菌/细胞数量 (10<sup>6</sup>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)。

**3. 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/酶标仪预热 30min 以上,调节波长至 412nm ,分光光度计蒸馏水调零。

2 、操作表: (建议在 2mL 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	0.3	0.3	-	-
蒸馏水	-	-	0.3	-
标准品	-	-	-	0.3
粉剂一	-	3mg	-	-

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	0.18	0.18	0.18	0.18
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	0.18	0.18	0.18	0.18
充分混匀, 4°C 3000rpm 离心 10min 后取上清于 1.5mL EP 管中				
上清液	0.14	0.14	0.14	0.14
试剂三	0.05	0.05	0.05	0.05
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	0.01	0.01	0.01	0.01
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 $\Delta A$ 测定= $(A2 \text{ 测定}-A1 \text{ 测定}) - (A2 \text{ 对照}-A1 \text{ 对照})$ , $\Delta A$ 标准= $A$ 标准- $A$ 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 96 孔板中/微量玻璃比色皿中测定, 之后可直接 在 96 孔板中/微量玻璃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

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

#### 2. 按照样本质量计算

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

#### 3. 按照液体体积计算

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

#### 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， $0.5\text{mL}$ ；Cpr：样本蛋白浓度， $\text{mg}/\text{mL}$ ，蛋白浓度需自行测定，可以使用 BCA 方法测定；W：样本质量， $\text{g}$ ；V 试剂一：提取时加入试剂一体积， $2\text{mL}$ ；V 液样：提取时加入的样本体积， $0.1\text{mL}$ ；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：

1. 若样本 $\Delta A$  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 $\Delta A$  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 96 孔板测得  $\Delta A$  测定 $= (\text{A}_2 \text{ 测定} - \text{A}_1 \text{ 测定}) - (\text{A}_2 \text{ 对照} - \text{A}_1 \text{ 对照}) = (0.348 - 0.113) - (0.047 - 0.045) = 0.233$ ， $\Delta A$  标准 $= \text{A 标准} - \text{A 空白} = 0.417 - 0.105 = 0.312$ ，按样本液体体积计算蛋白质二硫键含量得：

$$\text{蛋白质二硫键含量}(\mu\text{mol}/\text{mL}) = 1.25 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准} \times F = 0.933\mu\text{mol}/\text{mL}.$$

2、取  $0.1036\text{g}$  鼠肝，按照测定步骤操作，用 96 孔板测得  $\Delta A$  测定 $= (\text{A}_2 \text{ 测定} - \text{A}_1 \text{ 测定}) - (\text{A}_2 \text{ 对照} - \text{A}_1 \text{ 对照}) = (0.475 - 0.107) - (0.261 - 0.105) = 0.212$ ， $\Delta A$  标准 $= \text{A 标准} - \text{A 空白} = 0.417 - 0.105 = 0.312$ ，按样本质量计算蛋白质二硫键含量得：

$$\text{蛋白质二硫键含量}(\mu\text{mol}/\text{g 质量}) = 0.125 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准} \div W \times F = 0.820\mu\text{mol}/\text{g 质量}.$$

3、取  $0.1078\text{g}$  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 96 孔板测得  $\Delta A$  测定 $= (\text{A}_2 \text{ 测定} - \text{A}_1 \text{ 测定}) - (\text{A}_2 \text{ 对照} - \text{A}_1 \text{ 对照}) = (0.762 - 0.084) - (0.123 - 0.070) = 0.625$ ， $\Delta A$  标准 $= \text{A 标准} - \text{A 空白} = 0.417 - 0.105 = 0.312$ ，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) =  $0.125 \times \Delta A_{\text{测定}} \div \Delta A_{\text{标准}} \times F = 4.646 \mu\text{mol/g}$ 质量。

mlbio 瑞士进口  
Good elisakit producers