

# 蛋白质游离巯基含量检测试剂盒

**中文名称** : 蛋白质游离巯基含量检测试剂盒

**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 7mL×1 瓶	2-8°C保存
试剂四	液体 1mL×1 支	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，请勿一次性全部混合。
- 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 蒸馏水配置成 25μmol/mL，

2-8°C保存 4 周。

4 、 0.125μmol/mL 标准品配制：取 50μL 25μmol/mL 标准品，加入 950μL 蒸馏水，充分混匀，配制成 1.25μmol/mL 的标准品；然后取 100μL 1.25μmol/mL 标准品，加入 900μL 蒸馏水，充分混匀，配制成 0.125μmol/mL 的标准品备用，现配现用。

**产品简介**：巯基的存在使得蛋白质能够进行二硫键的形成，从而维持分子的稳定性和功能性。此外，巯基还参与到氧化还原反应中，具有重要的生物学作用。在细胞内，巯基含量的变化与多种疾病的发生和进展密切相关，因此巯基也成为了生物医学领域中的重要研究对象。本试剂盒测定的是蛋白质中的游离巯基含量。一定条件下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游离巯基含量。



**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 , 分光光度计用蒸馏水调零。

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
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/96 孔板中				-
上清液	0.14	0.14	0.14	0.14
试剂三	0.06	0.05	0.05	0.05
试剂四	-	0.01	0.01	0.01
充分混匀，室温静置 10min 后，412nm 下测定吸光度，分别记为 A 对照、A 测定、A 空白、A 标准。计算 $\Delta A$ 测定 = A 测定 - A 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。				

### 三、蛋白质游离巯基含量的计算

#### 1. 按照样本蛋白浓度计算：

$$\text{蛋白质游离巯基含量} (\mu\text{mol}/\text{mg prot}) = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准} \div C \text{ 标准}) \times V \text{ 样本} \div (V \text{ 样本} \times C_{pr}) \times F = 0.125 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准} \times C_{pr} \times F$$

#### 2. 按照样本质量计算：

$$\begin{aligned} \text{蛋白质游离巯基含量} (\mu\text{mol}/\text{g 质量}) &= \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准} \div C \text{ 标准}) \times V \text{ 试剂一} \div W \times F \\ &= 0.25 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准} \div W \times F \end{aligned}$$

#### 3. 按照液体体积计算：

$$\begin{aligned} \text{蛋白质游离巯基含量} (\mu\text{mol}/\text{mL}) &= \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准} \div C \text{ 标准}) \times V \text{ 试剂一} \div V \text{ 液样} \times F \\ &= 2.5 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准} \times F \end{aligned}$$

#### 4. 按照细胞/细菌数量计算：

$$\text{蛋白质游离巯基含量} (\mu\text{mol}/10^6 \text{ cell}) = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准} \div C \text{ 标准}) \times V \text{ 试剂一} \div N \times F = 0.25 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准} \div N \times F$$

C 标准：标准管浓度，0.125μmol/mL；V 样本：加入的样本体积，0.3mL；C<sub>pr</sub>：样本蛋白浓度，mg/mL，蛋白浓度需自行测定；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；F：稀释倍数；N：细胞/细胞

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。
2. 可使用 BCA 法测定蛋白浓度。

#### **实验实例：**

1、取 100 $\mu$ L 马血清，按照测定步骤操作，用 96 孔板测得 $\Delta A$  测定=A 测定-A 对照=0.113-0.047=0.066 ,  $\Delta A$  标准=A 标准-A 空白=0.417-0.105=0.312, 按样本液体体积计算蛋白质游离巯基含量得：

蛋白质游离巯基含量( $\mu$ mol/mL) = $2.5 \times \Delta A$  测定 $\div \Delta A$  标准 $\times F = 0.529\mu\text{mol}/\text{mL}$ 。

2 、取 0.1036g 鼠肝，按照测定步骤操作，用 96 孔板测得 $\Delta A$  测定=A 测定-A 对照=0.261-0.105=0.156,  $\Delta A$  标准=A 标准-A 空白=0.417-0.105=0.312, 按样本质量计算蛋白质游离巯基含量得：

蛋白质游离巯基含量( $\mu$ mol/g 质量)= $0.25 \times \Delta A$  测定 $\div \Delta A$  标准 $\div W \times F = 1.207\mu\text{mol}/\text{g}$  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 96 孔板测得 $\Delta A$  测定=A 测定 - A 对照=0.123-0.070=0.053 ,  $\Delta A$  标准=A 标准 -A 空白=0.417-0.105=0.312, 按样本质量计算蛋白质游离巯基含量得：蛋白质游离巯基含量( $\mu$ mol/g 质量)= $0.25 \times \Delta A$  测定 $\div \Delta A$  标准 $\div W \times F = 0.788\mu\text{mol}/\text{g}$  质量。