



蛋白质二硫键含量检测试剂盒(微量法)

中文名称 : 蛋白质二硫键含量检测试剂盒(微量法)

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。



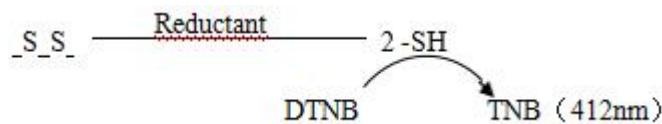
3、标准品：10mg 还原型谷胱甘肽(GSH)。临用前加入 1.3mL 蒸馏水配制成 25 μ mol/mL，2-8°C保存 4 周。

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。

产品说明：

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。

一、样本处理

操作步骤：

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(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)。

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 ΔA 测定=(A2 测定-A1 测定)-(A2 对照-A1 对照), ΔA 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

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

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：

1. 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 96 孔板测得 ΔA 测定 $= (A_2 \text{ 测定} - A_1 \text{ 测定}) - (A_2 \text{ 对照} - A_1 \text{ 对照}) = (0.348 - 0.113) - (0.047 - 0.045) = 0.233$ ， ΔA 标准 $= A \text{ 标准} - A \text{ 空白} = 0.417 - 0.105 = 0.312$ ，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 0.1036g 鼠肝，按照测定步骤操作，用 96 孔板测得 ΔA 测定 $= (A_2 \text{ 测定} - A_1 \text{ 测定}) - (A_2 \text{ 对照} - A_1 \text{ 对照}) = (0.475 - 0.107) - (0.261 - 0.105) = 0.212$ ， ΔA 标准 $= A \text{ 标准} - A \text{ 空白} = 0.417 - 0.105 = 0.312$ ，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 0.1078g 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 ΔA 测定 $= (A_2 \text{ 测定} - A_1 \text{ 测定}) - (A_2 \text{ 对照} - A_1 \text{ 对照}) = (0.762 - 0.084) - (0.123 - 0.070) = 0.625$ ， ΔA 标准 $= A \text{ 标准} - A \text{ 空白} = 0.417 - 0.105 = 0.312$ ，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) = $0.125 \times \Delta A_{\text{测定}} \div \Delta A_{\text{标准}} \div W \times F = 4.646 \mu\text{mol/g}$ 质量。