

# 谷胱甘肽 S-转移酶 (GST) 活性检测试剂盒说明书

## 紫外分光光度法

**货号:** AC10136

**规格:** 50T/48S

**产品组成:** 使用前请认真核对试剂体积与瓶内体积是否一致, 有疑问请及时联系本公司工作人员。

试剂名称	规格	保存条件
试剂一	液体 50 mL×1 瓶	4°C保存
试剂二	液体 45 mL×1 瓶	4°C保存
试剂三	粉剂×1 瓶	4°C保存

**溶液配制:**

试剂三: 临用前加 5 mL 蒸馏水溶解。

### 产品说明:

谷胱甘肽 S-转移酶 (glutathione S-transferase, GST) 是一种具有多种生理功能的蛋白质家族, 主要存在于细胞质内。GST 是体内解毒酶系统的重要组成部分, 主要催化各种化学物质及其代谢产物与 GSH 的巯基共价结合, 使亲电化合物变为亲水物质, 易于从胆汁或尿液中排泄, 达到将体内各种潜在或具备毒性的物质降解并排出体外的目的。因此, GST 在保护细胞免受亲电子化合物的损伤中发挥着重要的生物学功能。此外, 因为 GST 具有 GSH-Px 活性, 亦称为 non-Se GSH-Px, 具有修复氧化破坏的大分子如 DNA、蛋白质等的功能。注意, GST 催化的反应减少 GSH 含量, 但是不增加 GSSG 含量。

GST 催化 GSH 与 CDNB 结合, 其结合产物的光吸收峰波长为 340nm; 通过测定 340nm 波长处吸光度上升速率, 即可计算出 GST 活性。

**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:

紫外-可见分光光度计、低温离心机、水浴锅、可调节移液器、研钵/匀浆器、1mL 石英比色皿和蒸馏水。

### 操作步骤:

#### 一、样本处理 (可适当调整待测样本量, 具体比例可以参考文献)

- 组织: 按照组织质量 (g): 试剂一体积(mL) 为 1: 5~10 的比例 (建议称取约 0.1g 组织, 加入 1mL 试剂一) 进行冰浴匀浆。8000g, 4°C 离心 10min, 取上清置冰上待测。
- 细菌、真菌: 按照细胞数量 ( $10^4$  个): 试剂一体积 (mL) 为 500~1000: 1 的比例 (建议 500 万细胞加入 1mL 试剂一), 冰浴超声波破碎细胞 (功率 300w, 超声 3 秒, 间隔 7 秒, 总时间 3min); 然后 8000g, 4°C, 离心 10min, 取上清置于冰上待测。
- 血清等液体: 直接测定。

#### 二、测定步骤

- 分光光度计预热 30 min 以上, 调节波长到 340 nm, 用蒸馏水调零。

2. 试剂二放在 25°C (一般物种) 或者 37°C (哺乳动物) 保温。
3. 空白管: 取 1mL 石英比色皿, 加入 100μL 试剂一, 900μL 试剂二和 100μL 试剂三, 迅速混匀后于 340nm 测定 10s 吸光度记 A1, 25°C (一般物种) 或者 37°C (哺乳动物) 水浴 5min 后, 快速取出测定吸光度记 A2。
4. 测定管: 取 1mL 石英比色皿, 加入 100μL 上清液, 900μL 试剂二和 100μL 试剂三, 迅速混匀后于 340nm 测定 10s 吸光度记 A3, 25°C (一般物种) 或者 37°C (哺乳动物) 水浴 5min 后, 快速取出测定吸光度记 A4。

### 三、GST 活性计算

#### (1) 按蛋白浓度计算

活性单位定义: 在 25°C 或者 37°C 中, 每毫克蛋白每分钟催化 1μmol CDNB 与 GSH 结合为一个酶活性单位。

$$GST \text{ (U/mg prot)} = [(A4-A3)-(A2-A1)] \div (\epsilon \times d) \times 10^6 \times V_{\text{反总}} \div (Cpr \times V_{\text{样}}) \div T = 0.23 \times [(A4-A3)-(A2-A1)] \div Cpr$$

#### (2) 按样本质量计算

活性单位定义: 在 25°C 或者 37°C 中, 每克样本每分钟催化 1μmol CDNB 与 GSH 结合为一个酶活性单位。

$$\begin{aligned} GST \text{ (U/g 质量)} &= [(A4-A3)-(A2-A1)] \div (\epsilon \times d) \times 10^6 \times V_{\text{反总}} \div (V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}} \times W) \div T \\ &= 0.23 \times [(A4-A3)-(A2-A1)] \div W \end{aligned}$$

#### (3) 按细胞数量计算

活性单位定义: 在 25°C 或者 37°C 中, 每  $10^4$  个细胞每分钟催化 1μmol CDNB 与 GSH 结合为一个酶活单位。

$$\begin{aligned} GST \text{ (U/10}^4 \text{ cell)} &= [(A4-A3)-(A2-A1)] \div (\epsilon \times d) \times 10^6 \times V_{\text{反总}} \div (细胞数量 \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T \\ &= 0.23 \times [(A4-A3)-(A2-A1)] \div \text{细胞数量} \end{aligned}$$

#### (4) 按液体体积计算

活性单位定义: 在 25°C 或者 37°C 中, 每毫升液体每分钟催化 1μmol CDNB 与 GSH 结合为一个酶活单位。

$$GST \text{ (U/mL)} = [(A4-A3)-(A2-A1)] \div (\epsilon \times d) \times 10^6 \times V_{\text{反总}} \div V_{\text{样}} \div T = 0.23 \times [(A4-A3)-(A2-A1)]$$

$\epsilon$ : 产物摩尔消光系数,  $9.6 \times 10^3 \text{ L/mol/cm}$ ;  $d$ : 比色皿光径, 1cm;  $10^6$ : 单位换算系数,  $1\text{mol}=1 \times 10^6 \mu\text{mol}$ ;

$V_{\text{反总}}$ : 反应体系总体积,  $1100\mu\text{L}=0.0011 \text{ L}$ ;  $Cpr$ : 上清液蛋白质浓度 ( $\text{mg/mL}$ ), 需要另外测定;  $V_{\text{样}}$ : 加入反应体系中上清液体积,  $100\mu\text{L}=0.1 \text{ mL}$ ;  $T$ : 反应时间, 5min;  $W$ : 样本质量, g;  $V_{\text{样总}}$ : 试剂一体积, 1 mL; 细胞数量: 以  $10^4$  为单位, 万。

### 注意事项:

1. 样本处理等过程均需要在冰上进行, 且须在当日测定酶活力;
2. 细胞中 GST 活性测定时, 细胞数目须在 300 万-500 万之间, 细胞中 GST 的提取时可加试剂一后研磨或超声波处理, 不能用细胞裂解液处理细胞;
3. 若样本测定吸光度大于 1, 建议对样本用蒸馏水稀释, 计算时结果乘以稀释倍数;
4. 测定反映的温度对测定结果有影响, 请控制在 25°C 或者 37°C (哺乳动物)。

### 实验实例:

- 1、取 0.1g 月季加入 1mL 试剂一进行冰浴匀浆,  $8000\text{g}$ ,  $4^\circ\text{C}$  离心 10min, 取上清, 稀释 50 倍置冰上待测, 按照测定步骤操作, 测得计算  $\Delta A$  测定管  $= A4-A3=0.647-0.587=0.06$ ,  $\Delta A$  空白管  $= A2-A1=0.591-0.539=0.052$ , 按样本质量计算得:

$$GST \text{ (U/g 质量)} = 0.23 \times [(A4-A3)-(A2-A1)] \div W \times 50 \text{ (稀释倍数)} = 0.92 \text{ U/g 质量。}$$

2、取 0.1g 肝加入 1mL 试剂一进行冰浴匀浆，8000g，4℃离心 10min，取上清，稀释 500 倍置冰上待测，按照测定步骤操作，测得计算 $\Delta A$  测定管= $A_4-A_3=0.824-0.543=0.281$ ， $\Delta A$  空白管= $A_2-A_1=0.591-0.539=0.052$ ，按样本质量计算得：

$$GST \text{ (U/g 质量)} = 0.23 \times [(A_4-A_3)-(A_2-A_1)] \div W \times 500 \text{ (稀释倍数)} = 263.35 \text{ U/g 质量。}$$

#### 相关发表文献：

[1] Wensu Han,Yemeng Yang,Jinglin Gao,et al. Chronic toxicity and biochemical response of *Apis cerana cerana* (Hymenoptera: Apidae) exposed to acetamiprid and propiconazole alone or combined. Ecotoxicology. May 2019;28(4):399-411.(IF2.46)

[2] Zhi Zhou,Xiaopeng Yua,Jia Tang,et al. Systemic response of the stony coral *Pocillopora damicornis* against acute cadmium stress. Aquatic Toxicology. January 2018;(IF3.794)

[3] Le Guan,Muhammad Salman Haider,Nadeem Khan,et al. Transcriptome Sequence Analysis Elaborates a Complex Defensive Mechanism of Grapevine (*Vitis vinifera L.*) in Response to Salt Stress. International Journal of Molecular Sciences. December 2018;(IF4.183)

[4] Xing Wei,Xuejun Mo,Faliang An,et al. 2',4'-Dihydroxy-6'-methoxy-3',5'-dimethylchalcone, a potent Nrf2/ARE pathway inhibitor, reverses drug resistance by decreasing glutathione synthesis and drug efflux in BEL-7402/5-FU cells. Food and Chemical Toxicology. September 2018;(IF3.775)

[5] Qiuli OuYang,Nengguo Tao,Miaoling Zhang. A Damaged Oxidative Phosphorylation Mechanism Is Involved in the Antifungal Activity of Citral against *Penicillium digitatum*. Frontier in Immunology. February 2018;(IF4.259)

[6] Chunsheng Li,Xianqing Yang,Ying Xu,et al. Cadmium detoxification induced by salt stress improves cadmium tolerance of multi-stress-tolerant *Pichia kudriavzevii*. Environmental Pollution. November 2018;(IF5.714)

[7] Xiao Hui Xu,Yinghui Guo,Hongwei Sun,et al. Effects of Phytase Transgenic Maize on the Physiological and Biochemical Responses and the Gut Microflora Functional Diversity of *Ostrinia furnacalis*. Scientific Reports. March 2018;(IF4.011)