

谷胱甘肽 S-转移酶 (glutathione S-transferase, GST) 试剂盒

分光光度法 50 管/48 样

注 意: 正式测定之前选择 2-3 个预期差异大的样本做预测定。

测定意义:

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。

测定原理:

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。

自备仪器和用品:

紫外分光光度计、低温离心机、水浴锅、可调节移液器、1mL 石英比色皿和蒸馏水。

试剂组成和配置:

试剂一：液体 50mL×1 瓶，4℃保存。

试剂二：液体 45mL×1 瓶，4℃保存。

试剂三：粉剂×1 瓶，4℃保存。临用前加 5 mL 蒸馏水溶解。

粗酶液提取:

1.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℃离心 10min，取上清置冰上待测。

2.细菌、真菌：按照细胞数量 (10⁴ 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℃，离心 10min，取上清置于冰上待测。

3.血清等液体：直接测定。

测定操作:

1.分光光度计预热 30 min，调节波长到 340 nm，用蒸馏水调零。

2.试剂三放在 25℃（一般物种）或者 37℃（哺乳动物）保温。

3.测定管：取 1mL 石英比色皿，加入 100 μL 上清液，900 μL 试剂二和 100 μL 试剂三，迅速混匀后于 340nm 测定吸光度变化，记录 10 s 和 310 s 吸光度为 A1 和 A2。

GST 活性计算公式:

(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 1nmol/L CDBN 与 GSH 结合为 1 个酶活单位。GST (nmol/min/mg prot) = $\frac{(A_2 - A_1)}{\epsilon \cdot d} \times 109 \times V_{\text{反总}} \div (C_{\text{pr}} \times V_{\text{样}}) \div T = 230 \times \frac{(A_2 - A_1)}{C_{\text{pr}} \cdot V_{\text{样}}} \div T$

(2). 按样本质量计算

活性单位定义：在 25°C 或者 37°C 中，每克样品每分钟催化 1nmol/L CDBN 与 GSH 结合为 1 个酶活单位。

$$GST (\text{nmol/min/g 鲜重}) = \frac{(A_2 - A_1)}{\epsilon \cdot d} \times 109 \times V_{\text{反总}} \div (W \times V_{\text{样}}) \div V_{\text{样总}} \div T = 230 \times \frac{(A_2 - A_1)}{W} \div T$$

(3) 按细胞数量计算

活性单位定义：在 25°C 或者 37°C 中，每 104 个细胞每分钟催化 1nmol/L CDBN 与 GSH 结合为 1 个酶活单位。GST (nmol/min/104 cell) = $\frac{(A_2 - A_1)}{\epsilon \cdot d} \times 109 \times V_{\text{反总}} \div (V_{\text{细胞数}} \times V_{\text{样}}) \div V_{\text{样总}} \div T = 230 \times \frac{(A_2 - A_1)}{V_{\text{细胞数}}} \div T$

(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 1nmol/L CDBN 与 GSH 结合为

1 个酶活单位。

$$GST (\text{nmol/min/mL}) = \frac{(A_2 - A_1)}{\epsilon \cdot d} \times 109 \times V_{\text{反总}} \div V_{\text{样}} \div T$$

$$= 230 \times \frac{(A_2 - A_1)}{T}$$

ϵ ：产物摩尔消光系数， $9.6 \times 10^3 \text{ L/mol/cm}$; d : 比色皿光径，1cm; 106 : $1\text{mol}=1 \times 10^6 \mu\text{mol}$;

$V_{\text{反总}}$: 反应体系总体积， $1100 \mu\text{L}=0.0011 \text{ L}$; C_{pr} : 上清液蛋白质浓度 (mg/mL)，需要另外测定，建议选用本公司生产的 BCA 蛋白质浓度测定试剂盒； $V_{\text{样}}$: 加入反应体系中上清液体积， $100 \mu\text{L}=0.1 \text{ mL}$; $V_{\text{样总}}$: 加入提取液体积， 1mL ; W , 样本质量, g ; T : 反应时间 (min), 5min 。

注意事项：

1. 样品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. 本法测定 GST 活性的线性范围可达 $76 \mu\text{mol/min/L}$ ，测定前先用 1~2 个样做预实验，如 5min 内反应不成线性，须对样品用蒸馏水稀释，计算结果乘以稀释倍数；
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)。


