

## 谷胱甘肽 S-转移酶(GST)活性检测试剂盒说明书

### Glutathione S-transferase Assay Kit

紫外分光光度法

货号: AK088

规格: 50T/48S

产品组成及保存条件:

编号	规格	储存条件
AK088-A	50mL×1 瓶	4℃保存;
AK088-B	45mL×1 瓶	4℃保存;
AK088-C	粉剂×1 瓶	4℃保存; 临用前加 5 mL 蒸馏水溶解。 用前放在 25℃ (一般物种) 或者 37℃ (哺乳动物) 保温。

※ 正式测定前务必取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定。

简介:

意义: 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。

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。

自备用品:

紫外分光光度计、1ml 石英比色皿、水浴锅、可调式移液枪、研钵、冰和双蒸水。

粗酶液提取:

1. 细菌或培养细胞: 先收集细菌或细胞到离心管内, 离心后弃上清; 按照细菌或细胞数量 ( $10^4$  个): AK088-A 体积 (mL) 为 500~1000: 1 的比例 (建议 500 万细菌或细胞加入 1mL AK088-A, 超声波破碎细菌或细胞 (冰浴, 功率 300W, 超声 3s, 间隔 7s, 总时间 3min); 然后 8000g 4℃ 离心 10min, 取上清, 置冰上待测。
2. 组织: 称取约 0.1g 组织, 加入 1mL AK088-A, 进行冰浴匀浆。8000g, 4℃ 离心 10min, 取上清, 置冰上待测。
3. 血清 (浆) 样品: 直接检测。

测定步骤:

1. 分光光度计或酶标仪预热 30min 以上, 调节波长至 340nm, 蒸馏水调零。
2. AK088-C 放在 25℃ (一般物种) 或者 37℃ (哺乳动物) 保温。
3. 样本测定, 取 1mL 石英比色皿中加入下列试剂:

试剂名称	测定管 (ul)	对照管 (ul)
AK088-A		100
AK088-B		900
AK088-C		100
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。		
待测样本	100	

AK088-B	900	
AK088-C	100	
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 A3 和 A4。		

注意：空白管只需测定一次。

#### GST 酶活性计算：

##### 1. 按蛋白浓度计算

活性单位定义：在 25℃ 或者 37℃ 中，每毫克蛋白每分钟催化 1nmol/L CDNB 与 GSH 结合为 1 个酶活单位。

计算公式：GST (nmol/min/mg prot) =  $[(A4-A3)-(A2-A1)] \div \epsilon \div d \times 10^9 \times V_{\text{反总}} \div (Cpr \times V_{\text{样}}) \div T = 230 \times [(A4-A3)-(A2-A1)] \div Cpr$

##### 2. 按样本质量计算

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

计算公式：GST (nmol/min/g) =  $[(A4-A3)-(A2-A1)] \div \epsilon \div d \times 10^9 \times V_{\text{反总}} \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 230 \times [(A4-A3)-(A2-A1)] \div W$

##### 3. 按细胞数量计算

活性单位定义：在 25℃ 或者 37℃ 中，每 10<sup>4</sup> 个细胞每分钟催化 1nmol/L CDNB 与 GSH 结合为 1 个酶活单位。

计算公式：GST (nmol/min/10<sup>4</sup> cell) =  $[(A4-A3)-(A2-A1)] \div \epsilon \div d \times 10^9 \times V_{\text{反总}} \div (\text{细胞数量} \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 230 \times [(A4-A3)-(A2-A1)] \div \text{细胞数量}$

##### 4. 按液体体积计算

活性单位定义：在 25℃ 或者 37℃ 中，每毫升液体每分钟催化 1nmol/L CDNB 与 GSH 结合为 1 个酶活单位。

计算公式：GST (nmol/min/mL) =  $[(A4-A3)-(A2-A1)] \div \epsilon \div d \times 10^9 \times V_{\text{反总}} \div V_{\text{样}} \div T = 230 \times [(A4-A3)-(A2-A1)]$

**注：**  $\epsilon$ ：产物摩尔消光系数，9.6×10<sup>3</sup> L/mol/cm；d：比色皿光径，1cm；10<sup>6</sup>：1mol=1×10<sup>6</sup> μmol；V<sub>反总</sub>：反应体系总体积，1100μL=0.0011 L；Cpr：上清液蛋白质浓度 (mg/mL)；V<sub>样</sub>：加入反应体系中上清液体积，100μL=0.1 mL；V<sub>样总</sub>：加入提取液体积，1mL；W，样本质量，g；T：反应时间 (min)，5min。

※ 蛋白定量检测建议使用本公司：BCA Protein Assay Kit ([C05-02001](#))

#### 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 AK088-A 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 μmol/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℃ 或者 37℃ (哺乳动物)。