

## 谷丙转氨酶/丙氨酸氨基转氨酶(GPT/ALT)试剂盒说明书

(货号: ADS-W-AJS001-96 微板法 96 样)

### 一、产品简介:

丙氨酸氨基转氨酶，旧称谷丙转氨酶，缩写为 ALT 或 GPT (EC 2.6.1.2) 广泛存在于动植物、微生物和培养细胞中，催化氨基酸和酮酸转氨基反应，在氨基酸代谢中具有重要作用。

谷丙转氨酶/丙氨酸氨基转氨酶(GPT/ALT)催化丙氨酸和 $\alpha$ -酮戊二酸发生转氨基反应，生成丙酮酸和谷氨酸；加入 2,4-二硝基苯肼溶液，不仅终止上述反应，而且与丙酮酸反应形成丙酮酸二硝基苯腙，在碱性溶液中显棕红色。通过在 520nm 读取吸光值并计算出该酶活力大小。

### 二、试剂盒组成和配制:

| 试剂名称 | 规格           | 保存要求  |
|------|--------------|-------|
| 提取液  | 液体 100mL×1 瓶 | 4°C保存 |
| 试剂一  | 液体 4mL×1 瓶   | 4°C保存 |
| 试剂二  | 液体 4mL×1 瓶   | 4°C保存 |
| 试剂三  | 液体 40mL×1 瓶  | 4°C保存 |
| 标准品  | 粉体 1 支       | 4°C保存 |

### 三、所需的仪器和用品:

酶标仪、96 孔板、水浴锅/恒温培养箱、台式离心机、可调式移液器、研钵。

### 四、谷丙转氨酶/丙氨酸氨基转氨酶(GPT/ALT)活性测定:

建议正式实验前选取 2 个样本做预测定，了解本批样品情况，熟悉实验流程，避免实验样本和试剂浪费！

#### 1、样本制备:

##### ① 组织样本:

取约 0.1g 组织，加入 1mL 提取液，进行冰浴匀浆。12000rpm, 4°C 离心 10min，取上清，置冰上待测。

【注】：若增加样本量，可按照组织质量(g):试剂一体积(mL)为 1:5~10 的比例提取。

##### ② 细菌/细胞样本:

先收集细菌或细胞到离心管内，离心后弃上清；取 500 万细菌或细胞加入 1mL 提取液，超声波破碎细菌或细胞（冰浴，功率 200W，超声 3s，间隔 10s，重复 30 次）；12000rpm, 4°C 离心 10min，取上清，置冰上待测。

【注】：若增加样本量，可按照细菌或细胞数量( $10^4$  个):提取液体积(mL)为 500~1000:1 的比例提取。

##### ③ 血清（浆）样本：直接检测。若浑浊，离心后取上清检测。

#### 2、上机测定:

##### ① 酶标仪预热 30min 以上，调节波长至 520nm。

② 可先做 2 个样本预测定，熟悉操作过程，并依据测出的吸光值 A 是否超出标准曲线的线性范围来做调整。

##### ③ 所有试剂可于 37°C 孵育 5-10min，在 96 孔板中依次加入：

| 试剂名称 ( $\mu$ L)    | 测定管 | 对照管 |
|--------------------|-----|-----|
| 样本                 | 10  |     |
| 试剂一                | 20  | 20  |
| 混匀，于 37°C 孵育 30min |     |     |
| 试剂二                | 20  | 20  |
| 样本                 |     | 10  |

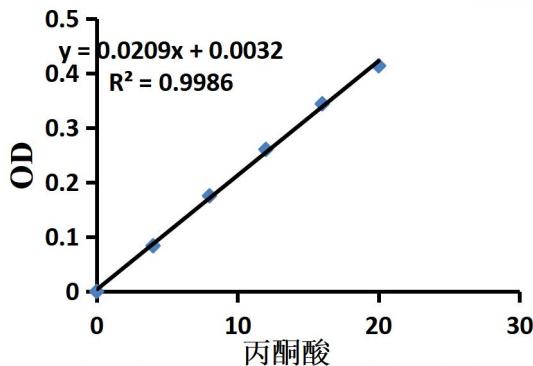
| 混匀, 于 37°C 孵育 10min                                                 |     |     |
|---------------------------------------------------------------------|-----|-----|
| 试剂三                                                                 | 200 | 200 |
| 混匀, 25°C 孵育 10min, 于 520nm 处测定吸光值 A,<br>△A=A 测定-A 对照 (每个样本做一个自身对照)。 |     |     |

【注】1.若 A 测定超过 1.2, 可降低样本量 V1 (如 5μL, 另外 5μL 用蒸馏水补齐, 总体积 10μL 保持不变)。则改变后的加样体积 V1 需代入计算公式重新计算。

2.若△A 的值在零附近徘徊, 则可增加样本量 V1 (如 15μL, 则试剂一相应减少), 或增加样本取样质量 (W), 则改变后的加样体积 V1 和取样质量 W 需代入计算公式重新计算。

## 五、结果计算:

1、标准曲线方程:  $y = 0.0209x + 0.0032$ , x 为标准品摩尔质量 (nmol); y 是△A。



2、按样本蛋白浓度计算:

酶活定义: 每毫克组织蛋白每分钟催化产生 1 nmol 丙酮酸定义为一个酶活力单位。

$$\text{GPT/ALT}(\text{nmol}/\text{min}/\text{mg prot}) = [(\Delta A - 0.0032) \div 0.0209] \div (V_1 \times C_{\text{pr}}) \div T = 159.5 \times (\Delta A - 0.0032) \div C_{\text{pr}}$$

3、按样本鲜重计算:

酶活定义: 每克组织每分钟催化产生 1nmol 丙酮酸定义为一个酶活力单位。

$$\text{GPT/ALT}(\text{nmol}/\text{min}/\text{g 鲜重}) = [(\Delta A - 0.0032) \div 0.0209] \div (W \times V_1 \div V) \div T = 159.5 \times (\Delta A - 0.0032) \div W$$

4、按细菌或细胞密度计算:

酶活定义: 每 1 万个细菌或细胞每分钟催化产生 1nmol 丙酮酸定义为一个酶活力单位。

$$\text{GPT/ALT}(\text{nmol}/\text{min}/10^4 \text{ cell}) = [(\Delta A - 0.0032) \div 0.0209] \div (500 \times V_1 \div V) \div T = 0.32 \times (\Delta A - 0.0032)$$

5、血清 (浆) 活力计算

酶活定义: 每毫升血清 (浆) 每分钟催化产生 1nmol 丙酮酸定义为一个酶活力单位。

$$\text{GPT/ALT}(\text{nmol}/\text{min}/\text{mL}) = [(\Delta A - 0.0032) \div 0.0209] \div V_1 \div T = 159.5 \times (\Delta A - 0.0032)$$

V---提取液体积, 1 mL;

V1---反应体系中样本体积, 0.01mL;

T---反应时间, 30 min; W---样本质量, g; 500---细胞或细菌总数, 万;

Cpr---样本蛋白质浓度, mg/mL ; 建议使用本公司 BCA 蛋白质含量测定试剂盒。

附: 标准曲线制作过程:

1 制备标准品母液 (20μmol/mL) : 加 1mL 蒸馏水溶解标准品, 充分混匀。

2 把母液稀释成以下浓度: 0, 0.4, 0.8, 1.2, 1.6, 2μmol/mL。也可根据实际来调整浓度。

3 10μL 标准品+20μL 试剂一+20μL 试剂二, 混匀, 于 37°C 孵育 10min ; 再加 200μL 试剂三, 混匀, 25°C 孵育 10min, 于 520nm 处测定吸光值 A, 依据结果即可制作标准曲线。