

## 谷氨酰胺合成酶（Glutamine synthetase, GS）试剂盒说明书

微量法 100 管/48 样

**注 意：**正式测定前务必取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定

### 测定意义：

GS（EC 6.3.1.2）主要存在于植物中，是生物体内氮同化的关键酶之一，催化铵离子和谷氨酸合成谷氨酰胺，不仅可以防止过多的铵离子对生物有毒性，而且谷氨酰胺也是氮的主要储存和运输形式。

### 测定原理：

GS 在 ATP 和  $Mg^{2+}$  存在下，催化铵离子和谷氨酸合成谷氨酰胺；谷氨酰胺进一步转化为  $\gamma$ -谷氨酰基异羟肟酸，在酸性条件下与铁形成的络合物在 540nm 处有最大吸收峰，可用分光光度计测定。

### 所需的仪器和用品：

可见分光光度计/酶标仪、水浴锅、台式离心机、可调式移液器、微量石英比色皿/96 孔板、研钵、冰和蒸馏水。

### 试剂的组成和配制：

提取液：100mL×1 瓶，4℃保存。

试剂一：10mL×1 瓶，-20℃保存；临用前 37℃预热 20min，充分混匀，如有沉淀，静置 10min，取上清待用。

试剂二：10mL×1 瓶，-20℃保存；临用前 37℃预热 20min，充分混匀，如有沉淀，静置 10min，取上清待用。

试剂三：粉剂×2 瓶，-20℃保存。用时每瓶加入 5mL 蒸馏水充分溶解待用。

试剂四：15mL×1 瓶，4℃保存。

### 样本测定的准备：

#### 1、细菌、细胞或组织样品的制备：

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）：提

取液体积 (mL) 为 500~1000: 1 的比例 (建议 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 20% 或 200W, 超声 3s, 间隔 10s, 重复 30 次); 8000g 4°C 离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

组织: 按照组织质量 (g): 提取液体积 (mL) 为 1: 5~10 的比例 (建议称取约 0.1g 组织, 加入 1mL 提取液), 进行冰浴匀浆。8000g 4°C 离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

2、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 540nm, 蒸馏水调零。

2、在 EP 管中加入下列试剂:

试剂名称 (μL)	测定管	对照管
试剂一	160	
试剂二		160
试剂三	70	70
样本	70	70

混匀, 37°C (哺乳动物) 或 25°C (其他物种) 准确水浴 30min

试剂四	100	100
-----	-----	-----

混匀, 25°C 室温静置 10min 后, 8000g, 25°C 离心 10min, 取 200μL 上清液至微量石英比色皿或 96 孔板中, 测定 540nm 处的吸光值 A。ΔA=A 测定管-A 对照管。每个测定管需设一个对照管。

**GS 活力单位的计算:**

a. 用微量石英比色皿测定的计算公式如下

标准曲线:  $y = 0.8348x + 0.0008$ ,  $R^2 = 0.9999$

1、血清 (浆) GS 活性

单位定义: 每 mL 血清 (浆) 在每 mL 反应体系中每小时产生 1μmol γ-谷氨酰基异羟肟酸定义为一个酶活力单位。

计算公式:

$$GS (\mu\text{mol/h/mL}) = (\Delta A - 0.0008) \div 0.8348 \times V_{\text{反总}} \div V_{\text{样}} \div T$$

$$=10.268 \times \Delta A$$

## 2、组织、细菌或细胞 GS 活性

(1) 按样本蛋白浓度计算:

单位的定义: 每 mg 组织蛋白在每 mL 反应体系中每小时产生 1 $\mu$ mol  $\gamma$ -谷氨酰基异羟肟酸定义为一个酶活力单位。

$$\text{GS } (\mu\text{mol/h/mg prot}) = (\Delta A - 0.0008) \div 0.8348 \times V_{\text{反总}} \div (\text{Cpr} \times V_{\text{样}}) \div T$$

$$=10.268 \times \Delta A \div \text{Cpr}$$

(2) 按样本鲜重计算:

单位的定义: 每 g 组织在每 mL 反应体系中每小时产生 1 $\mu$ mol  $\gamma$ -谷氨酰基异羟肟酸定义为一个酶活力单位。

$$\text{GS } (\mu\text{mol/h/g 鲜重}) = (\Delta A - 0.0008) \div 0.8348 \times V_{\text{反总}} \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T$$

$$=10.268 \times \Delta A \div W$$

(3) 按细菌或细胞密度计算

单位定义: 每 1 万个细菌或细胞在每 mL 反应体系中每小时产生 1 $\mu$ mol  $\gamma$ -谷氨酰基异羟肟酸定义为一个酶活力单位。

$$\text{GS } (\mu\text{mol/h}/10^4 \text{ cell}) = (\Delta A - 0.0008) \div 0.8348 \times V_{\text{反总}} \div (500 \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T$$

$$=0.021 \times \Delta A$$

V 反总: 反应体系总体积, 0.3mL; V 样: 加入样本体积, 0.07mL; V 样总: 加入提取液体积, 1 mL; T: 反应时间, 30 min; Cpr: 样本蛋白质浓度, mg/mL; W: 样本质量, g; 500: 细菌或细胞总数, 500 万。

### b.用 96 孔板测定的计算公式如下

标准曲线:  $y = 0.4174x + 0.0008$ ,  $R^2 = 0.9999$

#### 1、血清(浆) GS 活性

单位定义: 每 mL 血清(浆)在每 mL 反应体系中每小时产生 1 $\mu$ mol  $\gamma$ -谷氨酰基异羟肟酸定义为一个酶活力单位。

计算公式:

$$\text{GS } (\mu\text{mol/h/mL}) = (\Delta A - 0.0008) \div 0.4174 \times V_{\text{反总}} \div V_{\text{样}} \div T = 20.535 \times \Delta A$$

#### 2、组织、细菌或细胞 GS 活性

(1) 按样本蛋白浓度计算:

单位的定义: 每 mg 组织蛋白在每 mL 反应体系中每小时产生 1 $\mu$ mol  $\gamma$ -谷氨酰基异羟肟酸定义为一个酶活力单位。

$$\begin{aligned} \text{GS } (\mu\text{mol/h/mg prot}) &= (\Delta A - 0.0008) \div 0.4174 \times V_{\text{反总}} \div (\text{Cpr} \times V_{\text{样}}) \div T \\ &= 20.535 \times \Delta A \div \text{Cpr} \end{aligned}$$

(2) 按样本鲜重计算:

单位的定义: 每 g 组织在每 mL 反应体系中每小时产生 1 $\mu$ mol  $\gamma$ -谷氨酰基异羟肟酸定义为一个酶活力单位。

$$\begin{aligned} \text{GS } (\mu\text{mol/h/g 鲜重}) &= (\Delta A - 0.0008) \div 0.4174 \times V_{\text{反总}} \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T \\ &= 20.535 \times \Delta A \div W \end{aligned}$$

(3) 按细菌或细胞密度计算

单位定义: 每 1 万个细菌或细胞在每 mL 反应体系中每小时产生 1 $\mu$ mol  $\gamma$ -谷氨酰基异羟肟酸定义为一个酶活力单位。

$$\begin{aligned} \text{GS } (\mu\text{mol/h}/10^4 \text{ cell}) &= (\Delta A - 0.0008) \div 0.4174 \times V_{\text{反总}} \div (500 \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T \\ &= 0.041 \times \Delta A \end{aligned}$$

V 反总: 反应体系总体积, 0.3mL; V 样: 加入样本体积, 0.07mL; V 样总: 加入提取液体积, 1 mL; T: 反应时间, 30 min; Cpr: 样本蛋白质浓度, mg/mL; W: 样本质量, g; 500: 细菌或细胞总数, 500 万。