

谷氨酸合成酶(GOGAT)活性检测试剂盒说明书

Glutamate Synthase Assay Kit

微量法

货号: AK077

规格: 100T/96S

产品组成及保存条件:

编号	规格	储存条件
提取液 ES11	120mL × 1 瓶	4℃保存;
AK077-A	20mL × 1 瓶	4℃保存;
AK077-B	粉剂 × 1 支	4℃保存;
AK077-C	粉剂 × 1 支	4℃保存;
AK077-D	粉剂 × 1 支	4℃保存;
工作液的配制: 临用前将 AK077-B, C, D 转移到 AK077-A 中混合溶解现配现用; 可分装后-20℃保存 1 周, 避免反复冻融。		

简介:

意义: 谷氨酸合成酶 (Glutamate Synthase, GOGAT) 主要存在于原核生物、酵母菌及高等植物非绿色组织的前质体中, 和谷氨酰胺合成酶 (GS) 共同构成 GS/GOGAT 循环, 参与氮同化的调控。

原理: 谷氨酸合成酶 (GOGAT) 催化谷氨酰胺的氨基转移到 α -酮戊二酸形成两分子的谷氨酸; 同时 NADH 氧化生成 NAD⁺, 在 340nm 吸光度的下降速率可以反映 GOGAT 活性大小。

自备用品:

紫外分光光度计/酶标仪、台式离心机、微量石英比色皿/96 孔板、水浴锅、可调式移液枪、研钵/匀浆器、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): 提取液 ES11 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 ES11), 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); 10000g 4℃离心 10min, 取上清, 置冰上待测。
2. 组织: 按照组织质量 (g): 提取液 ES11 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 ES11), 进行冰浴匀浆; 10000g 4℃离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

测定步骤:

1. 紫外分光光度计/酶标仪预热 30min 以上, 调节波长至 340nm, 蒸馏水调零。
2. 样本测定:
取 20ul 样本和 180ul 工作液于 1mL 比色皿中, 混匀, 加工作液的同时开始计时, 在 340 nm 波长下记录 20 秒时的初始吸光度 A1, 比色后迅速将比色皿连同反应液一起放入 25℃水浴或培养箱中准确反应 5 分钟; 迅速取出比色皿并擦干, 340nm 下比色, 记录 5 分 20 秒时的吸光度 A2, 计算 $\Delta A = A1 - A2$ 。

GOGAT 活性计算:

a. 用微量石英比色皿测定的计算公式如下

1. 按样本蛋白浓度计算:
单位的定义: 每mg 组织蛋白每分钟消耗1 nmol 的NADH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{GOGAT (U/mg prot)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \times \text{Cpr}) \div T = 321.5 \times \Delta A \div \text{Cpr}$$

2. 按样本鲜重计算:

单位的定义: 每g 组织每分钟消耗1 nmol NADH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{GOGAT (U/g 鲜重)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 321.5 \times \Delta A \div W$$

3. 按细菌或细胞密度计算:

单位的定义: 每1 万个细菌或细胞每分钟消耗1 nmol NADH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{GOGAT (U/10}^4 \text{ cell)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (500 \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 0.643 \times \Delta A$$

注: V 反总: 反应体系总体积, 2×10^{-4} L; ϵ : NADH 摩尔消光系数, 6.22×10^3 L / mol /cm; d: 比色皿光径, 1cm; V 样: 加入样本体积, 0.02 mL; V 样总: 加入提取液体积, 1 mL; T: 反应时间, 5 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; 10^9 : 单位换算系数, $1 \text{ mol} = 10^9 \text{ nmol}$ 。

b. 用 96 孔板测定的计算公式如下

1. 按样本蛋白浓度计算:

单位的定义: 每 mg 组织蛋白每分钟消耗 1 nmol 的 NADH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{GOGAT (U/mg prot)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \times \text{Cpr}) \div T = 643 \times \Delta A \div \text{Cpr}$$

2. 按样本鲜重计算:

单位的定义: 每 g 组织每分钟消耗 1 nmol NADH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{GOGAT (U/g 鲜重)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 643 \times \Delta A \div W$$

3. 按细菌或细胞密度计算:

单位的定义: 每 1 万个细菌或细胞每分钟消耗 1 nmol NADH 定义为一个酶活力单位。

$$\text{GOGAT (U/10}^4 \text{ cell)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (500 \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 1.286 \times \Delta A$$

注: V 反总: 反应体系总体积, 2×10^{-4} L; ϵ : NADH 摩尔消光系数, 6.22×10^3 L / mol /cm; d: 96 孔板光径, 0.5cm; V 样: 加入样本体积, 0.02 mL; V 样总: 加入提取液体积, 1 mL; T: 反应时间, 5 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, 10^9 : 单位换算系数, $1 \text{ mol} = 10^9 \text{ nmol}$ 。

注意事项:

1. 测定期间样本在冰上放置, 以免变性和失活。
2. 最好两个人同时做此实验, 一个人比色, 一个人计时, 以保证实验结果的准确性。
3. 当 A1 大于 1.5 或者 ΔA 大于 0.6 时, 建议将样本用蒸馏水稀释后测定, 当 ΔA 过小时, 可以延长酶促反应时间 (10min 或 15min) 或者加大加入的样本体积进行测量。
4. 由于提取液中含有一定浓度的蛋白 (约 1mg/mL), 所以在测定样品蛋白浓度时需要减去提取液本身的蛋白含量。