

# 谷氨酸合成酶 (GOGAT) 活性检测试剂盒 (微量法)

产品货号: BA1122

产品规格: 100管/96样

#### 产品简介:

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,参与氨同化的调控。

GOGAT以NADH为电子供体,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,NADH在340nm吸光度的下降速率可以反映GOGAT活性大小。

注意:实验之前建议选择2-3个预期差异大的样本做预实验。如果样本吸光值不在测量范围内建议稀释或者增加样本量进行检测。

#### 产品组成:

试剂名称	规格	保存条件
提取液	液体100mL×1瓶	2-8℃
试剂一	液体20mL×1瓶	2-8℃
试剂二	粉剂×2支	2-8℃
试剂三	粉剂×2支	2-8℃
试剂四	粉剂×2支	-20℃

## 溶液的配制:

工作液的配制:取试剂二、试剂三、试剂四各一支加入10mL试剂一中溶解,现用现配,可分装后-20℃保存,避免反复冻融。

## 试验中所需的仪器和试剂:

紫外分光光度计/酶标仪、台式离心机、水浴锅、可调式移液器、微量石英比色皿/96孔UV板、研钵/匀浆器、冰和蒸馏水。

# 操作步骤 (仅供参考):

#### 一、样本处理(可适当调整待测样本量,具体比例可以参考文献)

- 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(10⁴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);10000g4℃离心10min,取上清,置冰上待测。
- 2. 组织:按照组织质量 (g): 提取液体积(mL)为 1:  $5\sim10$  的比例(建议称取约 0.1g 组织,加入 1mL 提取液),进行冰浴匀浆。10000g 4  $\mathbb C$  离心 10min,取上清,置冰上待测。

## 二、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,分光光度计蒸馏水调零。
- 2. 工作液提前配置,平衡至室温。
- 3. 样本测定:





试剂名称(µL)	测定管
工作液	180
样本	20

在微量石英比色皿或者 96 孔 UV 板中混匀,加样本的同时开始计时,在 340nm 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  $\mathbb{C}$  水浴或培养箱中准确反应 5 分钟(若酶 标仪带有控温功能,将温度调至 25  $\mathbb{C}$ );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。

# 三、GOGAT 活性计算

#### a. 按微量石英比色皿计算

(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 1nmol 的 NADH 定义为一个酶活力单位。 GOGAT (U/mg prot) =[ΔA×V 反总÷ (ε×d) ×10<sup>9</sup>]÷(V 样×Cpr) ÷T=321.5×ΔA÷Cpr

(2) 按样本质量计算:

单位的定义:每 g 组织每分钟消耗 1nmol NADH 定义为一个酶活力单位。 GOGAT(U/g 质量)=[ $\Delta A \times V$  反总÷( $\epsilon \times d$ )×10<sup>9</sup>]÷( $W \times V$  样÷V 样总)÷T=321.5× $\Delta A$ ÷W

(3) 按细菌或细胞数量计算:

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

GOGAT (U/10<sup>4</sup>cell) =[ΔA×V 反总÷ (ε×d) ×10<sup>9</sup>]÷(500×V 样÷V 样总)÷T=0.643×ΔA

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

## b. 按 96 孔 UV 板计算:

将上述公式中的 d-1cm 改为 d-0.6cm (96 孔 UV 板光径) 进行计算即可。

# 注意事项:

- 1. 测定期间样本在冰上放置,以免变性和失活。
- 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 $\Delta$ A 大于 0.6 (酶标仪 $\Delta$ A 大于 0.4) 时,建议将样本用蒸馏水稀释后测定,当 $\Delta$ A 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。

