

酪氨酸解氨酶 (Tyrosine ammonia-lyase, TAL) 试剂盒说明书

(货号: G0137W 微板法 96 样)

一、产品简介:

酪氨酸解氨酶 (TAL, EC 4.3.1.23) 是对香豆酸合成的另一种途径中的关键酶。在生物体内, 对香豆酸的合成有两条途径。一是以苯丙氨酸为底物, 经苯丙氨酸解氨酶催化生成肉桂酸, 再经细胞色素 P450 酶系催化生成对香豆酸。而部分苯丙氨酸解氨酶被发现可以直接催化酪氨酸, 生成对香豆酸, 成为对香豆酸合成的另一途径,

本试剂盒根据酪氨酸解氨酶 (TAL) 催化 L-酪氨酸生成对香豆酸, 该物质在 310nm 处有最大吸收值, 通过测定吸光值升高速率计算 TAL 活性。

二、试剂盒组分与配制:

试剂名称	规格	保存要求
提取液	液体 100mL×1 瓶	4℃ 保存
试剂一	液体 35mL×1 瓶	4℃ 保存
试剂二	液体 5mL×1 瓶	4℃ 保存

三、所需的仪器和用品:

酶标仪、96 孔板(UV 板)、水浴锅、离心机、可调式移液器、研钵、冰和蒸馏水。

【注】: 普通酶标板只能透过可见光, 不能透过紫外光, 检测波长小于 340nm 必须使用 UV 板

四、酪氨酸解氨酶 (TAL) 的测定:

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℃ 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): 提取液体积(mL)为 1: 5~10 的比例进行提取

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; 取约 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℃ 离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

【注】: 若增加样本量, 可按照细菌/细胞数量 (10⁴): 提取液 (mL) 为 500~1000: 1 的比例进行提取。

2、上机检测

① 酶标仪预热 30min 以上, 调节波长至 310nm。

② 在 96

顺序加入下

试剂名称 (μL)	测定管	对照管
样本	20	20
试剂一	130	180
试剂二	50	
混匀, 37℃ 反应 60 min, 立即于 310nm 处读取吸光值 A, ΔA=A 测定-A 对照 (每个样本需做一个对照管)。		

孔 UV 板中按
列试剂:

【注】若 ΔA 在零附近徘徊，可增加样本加样量 V_1 （如增至 30 μ L，则试剂一相应减少）或延长反应时间 T （如增至 90min），则改变后的加样量 V_1 或反应时间 T 需代入计算公式重新计算。

五、结果计算：

1、按样本鲜重计算

酶活定义：在 37℃ 下，每克组织在反应体系中每小时使 A310 吸光值变化 0.05 为一个酶活单位(U)。

$$TAL (\Delta OD_{310}/h/g \text{ 鲜重}) = \Delta A \div (W \times V_1 \div V) \div 0.05 \div T = 1000 \times \Delta A \div W$$

2、按蛋白浓度计算

酶活定义：在 37℃ 下，每毫克组织蛋白在反应体系中每小时使 A310 吸光值变化 0.05 为一个酶活单位(U)。

$$TAL (\Delta OD_{310}/h/mg \text{ prot}) = \Delta A \div (V_1 \times Cpr) \div 0.05 \div T = 1000 \times \Delta A \div Cpr$$

3、按细胞/细菌数量计算：

酶活定义：在 37℃ 下，每 10⁴ 个细胞/细菌在反应体系中每小时使 A310 吸光值变化 0.05 为一个酶活单位 (U)。

$$TAL (\Delta OD_{310}/h/10^4 \text{ cell}) = \Delta A \div (500 \times V_1 \div V) \div 0.05 \div T = 2 \times \Delta A$$

V---加入提取液体积，1 mL；

V_1 ---加入样本体积，0.02mL；

T---反应时间，60 min=1h；

W---样本质量，g；

Cpr---样本蛋白质浓度，mg/mL；建议使用本公司的 BCA 蛋白含量检测试剂盒。