

土壤芳基酰胺酶活性测定试剂盒说明书

(货号: ADS-F-TR064 分光法 24样)

一、产品简介:

土壤芳基酰胺酶(Aryl-acylamidase, EC 3.5.1.13)可水解带有酰胺基团的化合物;本试剂盒利用土壤芳基酰胺酶水解底物 L-亮氨酸 β -萘胺生成 β -萘胺生成 β -萘胺接着与对二甲氨基肉桂醛生成红色偶氮化合物,该化合物于 540nm 处有特征吸收峰,通过检测该红色物质的增加速率,即可计算土壤芳基酰胺酶活性大小。

二、试剂盒组成和配制:

试剂名称	规格	保存要求	备注			
试剂一	液体 20mL×1 瓶	4°C保存				
试剂二	粉剂1瓶	4°C保存	临 <mark>用前甩几下使试剂落入</mark> 底部,再			
			加入 6mL 蒸馏水, 充分溶解备用,			
试剂三	液体 14mL×1 瓶	4℃保存				
试剂四	粉剂1瓶	4℃保存	临用前甩几下使试剂落入底部,再			
			加入 15mL 乙醇,充分溶解备用。			
标准品	粉剂1支	4°C保存	若重新做标曲,则用到该试剂。			

三、所需的仪器和用品:

可见分光光度计、1mL 玻璃比色皿(光径 1cm)、天平、离心机、恒温水浴锅、**乙醇**、可调式移液器。

四、土壤芳基酰胺酶活性测定:

建议正式实验<mark>前选取</mark>2个样本做预测定,了解<mark>本批样本</mark>情况,熟悉实验流程,避免实验样本和试剂 浪费!

1、样本制备:

取新鲜土样风干或者 30℃烘箱风干,先粗研磨,过 40 目筛,备用。

【注】:土壤风干,减少土壤中水分对于实验的干扰;土壤过筛,保证取样的均匀细腻;

2、上机检测:

- ① 可见分光光度计预热 30min 以上,调节波长至 540nm,蒸馏水调零。
- ② 在 EP 管中依次加入:

试剂名称 (μL)	测定管	对照管			
样本	0.1g 土壌	0.1g 土壌			
试剂一	300	300			
试剂二	100				
混匀,于 37℃孵育 2h(间隔 30min 振荡混匀一次)					
95%乙醇	600	600			
试剂二		100			
立即混匀,于 12000rpm, 室温或 4℃离心 10min, 离心 10min,					
上清液待测。					



③ 显色反应, 在 EP 管中依次加入:

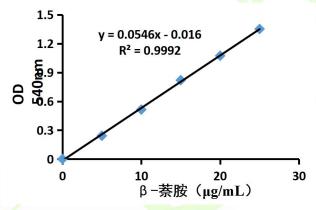
上清液	280	280
试剂三	280	280
试剂四	280	280

混匀, 10min 后, 全部液体转移至 1mL 玻璃比色皿(光径 1cm)中,于 540nm 处测定吸光值 A, ΔA=A 测定-A 对照(每个样本做一个自身对照)。

【注】: 1.若△A 值在零附近徘徊,可在 37°C孵育阶段延长反应时间 T(如增至 3h 或更长),或增加土壤样本量 W(如增至 0.2g),则改变后的反应时间 T 和 W 需代入公式重新计算。 2. 若 A 测定的值大于 1.8,可用乙醇对整个红色显色反应液进行稀释,则稀释倍数 D 需代入公式参与计算。

五、结果计算:

1、标准曲线方程: y = 0.0546x - 0.016, x 是标准品浓度 (μg/mL), y 是ΔA。



2、酶活定义: 37℃条件下, 每克土样每小时释放出 1μg 的β-萘胺为一个酶活力单位。 土壤芳基酰胺酶活性(μg/h/g 土样)=(△A+0.016)÷0.0546×V1÷W÷T =9.2×(△A+0.016)÷W

V1---孵育阶段的反应总体积, 1mL; T---反应时间, 2h; W---样本质量, g;

附:标准曲线制作过程:

- 1 制备标准品母液(2.5mg/mL):标准品用1mL乙醇溶解。(母液需在两天内用)。
- 2 把母液用蒸馏水稀释成六个浓度梯度的标准品: 0, 5, 10, 15, 20, 25. μg/mL。也可根据实际样本来调整标准品浓度。
- 3 依据显色反应阶段测定管的加样体系操作,根据结果即可制作标准曲线。