

# 吲哚乙酸氧化酶活性检测试剂盒说明书

可见分光光度法

货号: AC10637

规格: 50T/24S

**产品组成: 使用前请认真核对试剂体积与瓶内体积是否一致, 有疑问请及时联系本公司工作人员。**

试剂名称	规格	保存条件
提取液	液体 40 mL×1 瓶	4°C保存
试剂一	粉剂×1 瓶	4°C保存
试剂二	粉剂×1 瓶	4°C保存
试剂三	粉剂×1 瓶	-20°C保存
试剂四	液体 60 mL×1 瓶	4°C保存
试剂五	粉剂×1 瓶	4°C保存
标准品	粉剂×1 支	-20°C保存

溶液的配制:

- 1、试剂一: 临用前加入 5 mL 蒸馏水备用。
- 2、试剂二: 临用前加入 3 mL 蒸馏水备用。
- 3、试剂三: 临用前加入 5.71 mL 50%乙醇 (乙醇 (V): H<sub>2</sub>O (V) =1: 1) 溶解备用。可以分装后-20°C保存, 避免反复冻融。
- 4、试剂五: 临用前加入 30 mL 试剂四溶解备用。
- 5、标准品: 10 mg 吲哚乙酸。临用前加入 1.14 mL 50%乙醇 (乙醇 (V): H<sub>2</sub>O (V) =1: 1) 溶解制成 50 μmol/mL 的标准溶液。可分装后-20°C保存。

**产品说明:**

吲哚乙酸 (IAA) 在吲哚乙酸氧化酶的作用下, 被氧化破坏失去活性。IAA氧化酶能调节植物体内吲哚乙酸的的水平, 从而影响植物的生长。

IAA在无机酸条件下与FeCl<sub>3</sub>作用生成红色产物, 在530nm下有最大吸收峰。酶活力的大小可用破坏IAA的速率表示。

**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。**

**需自备的仪器和用品:**

可见分光光度计、低温离心机、水浴锅、可调式移液器、1mL玻璃比色皿、研钵/匀浆器、乙醇、冰和蒸馏水。

**操作步骤:**

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、组织 称取约 0.1g 组织, 加入 1mL 提取液进行冰浴匀浆。12000g 4°C离心 15 分钟, 取上清, 置冰上待测。

2、细胞或细菌样本的制备: 先收集细胞或细菌样本到离心管内, 弃上清, 按照每 500 万细胞或细菌加入 1mL 提取液, 超声波破碎细菌或细胞 (功率 20%, 超声 3s, 间隔 10s, 重复 30 次)。12000g, 4°C离心 15min, 取上清, 置冰上待测。

## 二、测定步骤

- 1、可见分光光度计预热30min, 波长调至530nm, 蒸馏水调零。
- 2、将标准溶液用蒸馏水稀释为0.2、0.1、0.05、0.025、0.0125 μmol/mL的标准液。
- 3、加样表:

试剂名称 (μL)	测定管	对照管	标准管	空白管
提取液	200	200	-	-
试剂一	40	40	-	-
试剂二	40	40	-	-
试剂三	80	80	-	-
样本	40	-	-	-
上述试剂混匀后30°C水浴反应30min。				
试剂四	400	400	400	400
样本	-	40	-	-
标准品	-	-	400	-
蒸馏水	-	-	-	400
10000g 常温离心10min, 取上清液。				
上清液	750	750	-	-
标准品混合液			750	750
试剂五	400	400	400	400
30°C避光放置30min, 之后分别测量530nm处的吸光值, 分别记为A测定管、A对照管、A标准管、A空白管, 计算 $\Delta A = A_{\text{对照管}} - A_{\text{测定管}}$ , $\Delta A_{\text{标准}} = A_{\text{标准管}} - A_{\text{空白管}}$ 。				

## 三、吲哚乙酸氧化酶酶活计算

### 1、标准曲线的绘制:

以标准液的浓度为x轴, 对应的 $\Delta A$ 标准为y轴绘制标准曲线, 得到标准方程 $y=kx+b$ , 将 $\Delta A$ 带入方程中计算得x (μmol/mL)。

### 2、吲哚乙酸氧化酶活力计算:

#### (1) 按样本蛋白浓度计算:

单位的定义: 每mg组织蛋白在反应体系中每分钟消耗1nmol IAA的酶量定义为一个酶活性单位。

$$\text{IAA氧化酶酶活 (U/mg prot)} = x \times V_{\text{酶促}} \times 1000 \div (V_{\text{样}} \times C_{\text{pr}}) \div T = 333 \times x \div C_{\text{pr}}$$

#### (2) 按样本质量计算:

单位的定义: 每g组织在反应体系中每分钟消耗1nmol IAA的酶量定义为一个酶活性单位。

$$\text{IAA氧化酶酶活 (U/g 质量)} = x \times V_{\text{酶促}} \times 1000 \div (W \div V_{\text{提取}} \times V_{\text{样}}) \div T = 333 \times \Delta A \div W$$

#### (3) 按细胞或细菌数量计算:

单位的定义: 每 $10^4$ 个细胞或细菌在反应体系中每分钟消耗1nmol IAA的酶量定义为一个酶活性单位。

IAA氧化酶酶活 (U/10<sup>4</sup> cell) =  $x \times V_{\text{酶促}} \times 1000 \div (500 \div V_{\text{提取}} \times V_{\text{样}}) \div T = 0.667 \times \Delta A$

V<sub>酶促</sub>: 酶促反应总体积, 0.4mL; 1000: 单位换算系数, 1 $\mu$ mol=1000nmol; V<sub>样</sub>: 加入的样本体积, 0.04mL; C<sub>pr</sub>: 样本蛋白浓度, mg/mL; W: 样本质量, g; V<sub>提取</sub>: 提取液体积, 1mL; 500: 500万个细胞; T: 反应时间, 30min。

#### 注意事项:

1. 当 $\Delta A$ 大于0.5或者A对照管大于1时, 建议将样本用提取液稀释后进行测定;  $\Delta A$ 过小时, 可增加酶促反应时间(1h或2h)或增加加入的样本体积来测定。
2. 试剂一溶解变黑后则不能使用; 试剂二有毒性, 做好防护措施。

#### 实验实例:

1. 取 0.1g 红豆加入 1mL 提取液进行匀浆研磨, 取上清后按照测定步骤操作, 测得计算  $\Delta A = A_{\text{对照管}} - A_{\text{测定管}} = 0.800 - 0.668 = 0.132$ , 带入标曲  $y = 4.8418x - 0.042$ , 得出  $x = 0.0359$ , 按样本质量计算酶活得:  
IAA 酶活 (U/g 质量) =  $333 \times \Delta A \div W = 333 \times 0.0359 \div 0.1 = 119.55$  U/g 质量。