



# 植物脱氢酶（PDHA）活性检测试剂盒说明书

可见分光光度法

货号: BC3120

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，有疑问请及时联系索莱宝工作人员。**

试剂名称	规格	保存条件
试剂一	粉剂×2 瓶	2-8℃保存
试剂二	液体 100 mL×1 瓶	2-8℃保存
试剂三	液体 100 mL×1 瓶 (自备)	2-8℃保存

溶液的配制：

- 1、试剂一：使用前加少量水溶解，定容至 30 mL，避光、4℃保存（尽量现配现用）；
- 2、试剂三：自备乙酸乙酯。提供一 60mL 棕色试剂瓶。

## 产品说明：

生物体的脱氢酶(Plant dehydrogenase, PDHA)的活性在很大程度上反映了生物体的活性状态，能直接表示生物细胞对其基质降解能力的强弱。

受氢体2,3,5-氯化三苯基四氮唑（2,3,5-Triphenyl Tetrazolium Chloride, 即TTC）在细胞呼吸过程中接受氢以后，其还原产物三苯基甲替（Triphenyl Formazone, 即TFF）呈现红色，在波长485nm处有最大吸收峰，采用分光光度法于485nm测定其吸光值，即得植物脱氢酶活性。

**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：

台式离心机、可见分光光度计、水浴锅、1mL玻璃比色皿、可调式移液枪、冰、研钵/匀浆器、蒸馏水、乙酸乙酯（不允许快递，请用户自备）。

## 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）

称取 0.1g 的植物组织，用双蒸水清洗 3-4 次，用滤纸吸干水分，备用。

### 二、测定步骤

- 1、可见分光光度计预热30min以上，调节波长至485nm，乙酸乙酯调零。
- 2、操作表：取5mLEP管依次加入

加入试剂	对照管	测定管
样本 (g)	0.1	0.1
试剂一 (mL)	-	1
试剂二 (mL)	2	1
充分混匀，37℃，暗培养3h，取出后立即冰浴5min，去滤液，尽量用滤纸吸干样本，置于研钵/匀浆器中。		
试剂三 (mL)	1	1
充分研磨（建议在通风橱操作）后全部移至离心管中，用少量试剂三冲洗研钵，一起加入离心管，用试剂三定容至2mL，10000rpm/min，4℃，离心5min，取上清，测定485nm下的吸光值。计算 $\Delta A = A_{测定} - A_{对照}$ 。		

### 三、脱氢酶活力计算

酶活单位定义：在37°C时，每小时每克组织样本使反应体系吸光值每增加0.01为一个酶活单位。

$$\text{脱氢酶活性 (U/g/h)} = \Delta A \div 0.01 \div T \div W = 33 \times \Delta A \div W$$

T: 反应时间, 3h; W: 样本质量, g。

#### 注意事项:

- 1、配制好的试剂一避光保存于4°C，尽量在一周内使用，若出现红色，则不能使用。
- 2、试剂三易挥发，有毒，为了您的健康，请穿实验服，戴口罩，戴乳胶手套操作。
- 3、反应完成后立即冰浴以终止反应，并去除干净残留的反应液。
- 4、如果测定出来的吸光值较大，需把样本适当稀释再进行测定，注意计算公式乘以稀释倍数。

#### 实验实例:

1. 称取1g芦荟叶片，用双蒸水清洗3-4次，用滤纸吸干水分，按照测定步骤进行操作，测得计算 $\Delta A = A_{\text{测定}} - A_{\text{对照}} = 0.120 - 0.012 = 0.108$ ，计算酶活得：

$$\text{脱氢酶活性 (U/g/h)} = 33 \times \Delta A \div W = 3.5964 \text{ U/g/h}。$$

#### 相关系列产品:

- BC2030/BC2035 异柠檬酸裂解酶 (ICL) 活性检测检测试剂盒
- BC3170/BC3175 乙酸激酶 (ACK) 活性检测试剂盒
- BC2010/BC2015 乙醇酸氧化酶 (GO) 活性检测试剂盒