

(本试剂盒仅供体外研究使用，不用于临床诊断!)

**产品货号：E-BC-K259-S**

**产品规格：50 assays(25 samples) /100 assays(50 samples)**

**检测仪器：紫外-可见光分光光度计 (410 nm)**

## **Elabscience®多酚氧化酶 (PPO) 比色法测试盒**

### **Polyphenol Oxidase (PPO) Activity Assay Kit**

使用前请仔细阅读说明书。如果有任何问题，请通过以下方式联系我们：

电话：400-999-2100

邮箱：[biochemical@elabscience.cn](mailto:biochemical@elabscience.cn)

网址：[www.elabscience.cn](http://www.elabscience.cn)

具体保质期请见试剂盒外包装标签。请在保质期内使用试剂盒。

联系时请提供产品批号(见试剂盒标签)，以便我们更高效地为您服务。

## 用途

本试剂盒适用于检测植物组织样本中多酚氧化酶（PPO）的活性。

## 检测原理

多酚氧化酶（PPO）能将酚类化合物催化氧化为醌类物质，后者在 410 nm 处有特征光吸收，通过与对照管对比吸光度值的增加，即可计算出 PPO 酶的活性。

本试剂盒检测组织样本时，需测定总蛋白浓度，推荐使用考马斯亮蓝法（货号 E-BC-K168-M）进行测定。

## 提供试剂和物品

编号	名称	规格 1 (Size 1) (50 assays)	规格 2 (Size 2) (100 assays)	保存方式 (Storage)
试剂一 (Reagent 1)	提取液 (Extracting Solution)	60 mL × 1 瓶	60 mL × 2 瓶	2-8℃ 保存 12 个月
试剂二 (Reagent 2)	缓冲液 (Buffer Solution)	40 mL × 1 瓶	40 mL × 2 瓶	2-8℃ 保存 12 个月
试剂三 (Reagent 3)	底物 (Substrate)	10 mL × 1 瓶	20 mL × 1 瓶	2-8℃避光 保存 12 个月

说明：试剂严格按上表中的保存条件保存，不同测试盒中的试剂不能混用。

对于体积较少的试剂，使用前请先离心，以免量取不到足够量的试剂。

## 所需自备物品

仪器：紫外-可见分光光度计（410 nm），恒温水浴锅（100°C）

## 试剂准备

- ① 试剂一在使用前，先放至37°C恒温箱中温育20 min，待其完全澄清后方可使用。
- ② 试剂二和试剂三平衡至室温后方可使用。

## 样本准备

### ① 样本处理

A 粗酶液的提取（用于测定管）

取 0.1 g 新鲜植物组织，按照重量（g）：体积（mL）=1：9 的比例加入试剂一，进行匀浆，匀浆后，室温，11000 × g 离心 15 min，取上清液待测。

B 粗酶液的处理（用于对照管）。

粗酶液提取完后，取上清液的 50% 到 1.5 mL EP 管，100℃煮沸 5 min，取出流水冷却至室温，作为对照管煮沸的上清用。

### ② 样本的稀释

在正式检测前，需选择预期差异较大的2-3个样本，稀释成不同浓度进行预实验，根据预实验结果，请参考下表进行稀释(仅供参考):

样本	稀释倍数	样本	稀释倍数
10%辣椒匀浆	不稀释	10%玉米匀浆	不稀释
10%土豆匀浆	不稀释	10%生姜匀浆	不稀释
10%苹果匀浆	不稀释	10%梨匀浆	不稀释
10%山药匀浆	不稀释		

## 实验关键点

① 加样时需准确操作，37℃恒温箱中孵育时间严格控制，孵育后应立即转入 100℃沸水浴中。

② 每个待测样本都需要设定一个测定管和对照管，沸水浴时，最好在盖上扎一个小孔防止管盖弹开。

③ 反应结束，如发现个别样本管内在沸水浴后出现悬浮物，属于正常现象，室温，11000 × g 离心 10 min 后再取上清测定其 OD 值即可。

## 操作步骤

- ① 对照管：向 1.5 mL 的 EP 管中加入 600  $\mu\text{L}$  的试剂二，  
测定管：向 1.5 mL 的 EP 管中加入 600  $\mu\text{L}$  的试剂二；
- ② 向步骤①各管中加入 150  $\mu\text{L}$  试剂三；
- ③ 向步骤②测定管中加入 150  $\mu\text{L}$  的粗酶液上清；  
向步骤②的对照管中加入 150  $\mu\text{L}$  煮沸处理的粗酶液上清；
- ④ 涡旋混匀后，于 37°C 恒温箱中准确孵育 3 min，取出后立即 100°C 水浴 5 min，然后流水冷却至室温；
- ⑤ 1 mL 石英比色皿，双蒸水调零，紫外-可见分光光度计于 410 nm 处测定 OD 值（测定管 OD 值记为  $A_1$ ，对照管 OD 值记为  $A_2$ ， $\Delta A = A_1 - A_2$ ）。

## 操作表

	测定管	对照管
试剂二( $\mu\text{L}$ )	600	600
试剂三( $\mu\text{L}$ )	150	150
粗酶液上清( $\mu\text{L}$ )	150	--
煮沸处理的粗酶液上清( $\mu\text{L}$ )	--	150
涡旋混匀后，于 37°C 恒温箱中准确孵育 3 min，取出后立即 100°C 水浴 5 min，然后流水冷却至室温；1 mL 石英比色皿，双蒸水调零，紫外-可见分光光度计于 410 nm 处测定 OD 值（测定管 OD 值记为 $A_1$ ，对照管 OD 值记为 $A_2$ ， $\Delta A = A_1 - A_2$ ）。		

本试剂盒检测组织样本时，需测定总蛋白浓度，推荐使用考马斯亮蓝法（货号 E-BC-K168-M）进行测定。

## 结果计算

**多酚氧化酶(PPO)活性单位定义:** 37°C条件下, 每分钟每毫克组织蛋白在反应体系中使波长 410 nm 处吸光值变化 0.01 的酶量为一个活性单位。

$$\begin{aligned}\text{PPO 酶活(U/mgprot)} &= \Delta A \div 0.01 \div V_1 \div C_{\text{pr}} \div T \times f \\ &= 222.2 \times \Delta A \div C_{\text{pr}} \times f\end{aligned}$$

### 注解:

$\Delta A$ : 测定管 OD 值与对照管 OD 值的差 ( $\Delta A = A_1 - A_2$ )

$V_1$ : 取样量, 0.15 mL

T: 反应时间, 3 min

$C_{\text{pr}}$ : 样本加入检测体系前的蛋白浓度 (mgprot/mL)

f: 样本加入检测体系前稀释的倍数

## 附录1 关键数据

### 技术参数

平均批间差	9.8%	平均批内差	4.6%
-------	------	-------	------

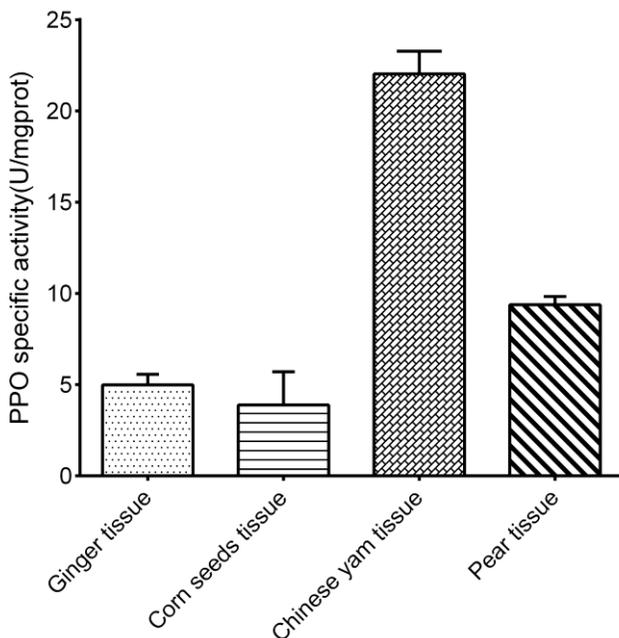
## 附录2 实例分析

例如检测山药块茎组织(数据仅供参考):

取0.1 g山药块茎样本, 加0.9 mL试剂一提取, 匀浆离心后, 取0.15 mL山药果肉匀浆上清液, 按操作表检测, 结果如下: 对照管OD值 $A_2$ 为0.129, 测定管OD值 $A_1$ 为0.324,  $\Delta A = A_1 - A_2 = 0.324 - 0.129 = 0.195$ , 测定其蛋白浓度为1.97 mgprot/mL, 代入公式, 计算结果如下:

$$\text{PPO 酶活(U/mgprot)} = 222.2 \times 0.195 \div 1.97 = 21.99 \text{ U/mgprot}$$

按照说明书操作, 测定生姜组织(10%组织匀浆的蛋白浓度2.43 mgprot/mL, 加样量0.15 mL)、玉米种子组织(10%组织匀浆的蛋白浓度2.57 mgprot/mL, 加样量0.15 mL)、山药块茎组织(10%组织匀浆的蛋白浓度1.97 mgprot/mL, 加样量0.15 mL)、梨果肉组织(10%组织匀浆的蛋白浓度为3.114 mgprot/mL, 加样量0.15 mL)中PPO的酶活(如下图):



### 附录3 问题答疑

问题	可能原因	建议解决方案
测定过程中读数不稳定	水浴煮沸温度过低或时间过短	保证沸水浴煮沸 5 min
样本测不出值	样本自身酶活含量较低	可将样本取样量提升一倍
	样本保存时间过长或者保存不当	取新鲜样本，重新检测

#### 声明

1. 试剂盒仅供研究使用，如将其用于临床诊断或任何其他用途，我公司将不对因此产生的问题负责，亦不承担任何法律责任。
2. 实验前请仔细阅读说明书并调整好仪器，严格按照说明书进行实验。
3. 实验中请穿着实验服并戴乳胶手套做好防护工作。
4. 试剂盒检测范围不等同于样本中待测物的浓度范围。如果样品中待测物浓度过高或过低，请对样本做适当的稀释或浓缩。
5. 若所检样本不在说明书所列样本类型之中，建议先做预实验验证其检测有效性。
6. 最终的实验结果与试剂的有效性、实验者的相关操作以及实验环境等因素密切相关。本公司只对试剂盒本身负责，不对因使用试剂盒所造成的样本消耗负责，使用前请充分考虑样本可能的使用量，预留充足的样本。