

# 多酚氧化酶 (PP0) 试剂盒说明书

(货号: ADS-F-YH005-24 分光法 24样)

有效期: 3个月

# 正式测定前务必取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定测定意义:

PPO(EC1.10.3.1)主要存在于动物、植物、微生物和培养细胞中, 是一种含铜的氧化酶 能使一元酚和二元酚氧化产生醌,从而引起褐化,与果蔬加工、茶叶品质和组培等密切相关。 测定原理:

PPO 能够催化邻苯二酚产生醌,后者在525nm有特征光吸收。

### 需自备的仪器和用品:

可见分光光度计、台式离心机、 水浴锅、 可调式移液器、 1mL 玻璃比色皿、研钵、冰和蒸 馏水。

# 试剂组成和配制:

提取液:液体,60mL×1瓶,4℃保存;

试剂一:液体,40mL×1瓶,4℃保存;

试剂二:液体,10mL×1瓶,4℃保存;

试剂三:液体,20mL×1瓶,4℃保存;

### 粗酶液提取:

1、细菌、真菌、细胞或组织样品的制备:

细菌、真菌或培养细胞: 先收集细菌、真菌或细胞到离心管内,离心后弃上清;按照细菌或细胞数量( $10^4$ 个): 提取液体积(mL)为  $500\sim1000$ : 1 的比例(建议 500 万细菌、真菌或细胞加入 1mL 提 取液),超声波破碎细菌、真菌或细胞(冰浴,功率 20%或 200W,超声 3s,间隔 10s,重复 30 次); 8000g 4  $\mathbb{C}$  离心 10min,取上清,置冰上待测。

组织: 按照组织质量(g): 提取液体积(mL)为 1:  $5\sim10$  的比例(建议称取约 0.1g 组织,加入 1mL 提取液),进行冰浴匀浆。 8000g 4  $\mathbb{C}$  离心 10min,取上清, 置冰上待测。

2、液体样本的处理:

直接检测。若浑浊, 离心后取上清检测。

#### 测定步骤:

- 1、分光光度计预热 30min 以上,调节波长至 525nm,蒸馏水调零。
- 2、 样本测定 (在 EP 管中依次加入下列试剂)

试剂名称(μL)	测定管	对照管
试剂一	600	600
试剂二 /	150	150
样本	150	
煮沸的样本		150

充分混匀, 10000g, 25℃离心 10min, 取上清, 525nm 处检测测定管和对照管吸光度。

## PPO活性计算:



- 1、组织中PPO活力的计算:
- (1) 按样本蛋白浓度计算:

单位的定义:每分钟每mg组织蛋白在反应体系中使525nm处吸光值变化0.01定义为一个酶活力单位。

PPO (U/mg prot) =反应总体积 (1200μL) ÷样本体积 (150μL) ÷反应时间 (10min) ÷0.01× (A测定-A对照) ÷蛋白浓度 (mg/mL) =80× (A测定-A对照) ÷蛋白浓度 (mg/mL) (2) 按样本鲜重计算:

单位的定义:每分钟每g组织蛋白在反应体系中使525nm处吸光值变化0.01定义为一个酶活力单位。

PPO (U/g 鲜重) =反应总体积 (1200μL) ÷样本体积 (150μL) ÷反应时间 (10min) ÷0.01× (A测定-A对照) ÷样本鲜重 (g/mL) =80× (A测定-A对照) ÷样本鲜重 (g/mL)

- 2、细菌、真菌或培养细胞中PPO活力的计算:
- (1) 按样本蛋白浓度计算:

单位的定义:每分钟每mg组织蛋白在反应体系中使525nm处吸光值变化0.01定义为一个酶活力单位。

PPO (U/mg prot) = 反应总体积 (1200μL) ÷样本体积 (150μL) ÷反应时间 (10min) ÷0.01× (A测定-A对照) ÷蛋白浓度 (mg/mL) = 80× (A测定-A对照) ÷蛋白浓度 (mg/mL) (2) 按细菌、真菌或细胞密度计算:

单位的定义:每分钟每1万个细菌、真菌或细胞在反应体系中使525nm处吸光值变化0.01定义为一个酶活力单位。

PPO(U/10<sup>4</sup> cell)=反应总体积(1200μL)÷样本体积(150μL)÷反应时间(10min)÷0.01×(A测定-A对照)÷细菌、真菌或细胞密度(10<sup>4</sup>/mL)=80×(A测定-A对照)÷细菌、真菌或细胞密度(10<sup>4</sup>/mL)

3、液体中PPO活力的计算:

单位的定义:每分钟每ml液体在反应体系中使525nm处吸光值变化0.01定义为一个酶活力单位。

PPO (U/ml) =反应总体积 (1200μL) ÷**样本体**积 (150μL) ÷**反应**时间 (10min) ÷0.01× (A 测定-A对照) =80× (A测定-A对照)