

## 滤纸酶（Filter paper Activity, FPA）试剂盒说明书

分光光度法 50 管/24 样

**注 意：**正式测定之前选择 2-3 个预期差异大的样本做预测定。

### 测定意义：

纤维素酶是由微生物产生的多组分的酶系，能水解纤维素  $\beta$ -1,4 葡萄糖苷键生成葡萄糖，研究滤纸酶活力对纤维素酶的研究具有非常重要的意义。

### 测定原理：

滤纸酶水解滤纸产生的还原糖能与 3,5-二硝基水杨酸生成红棕色氨基化合物，在 540nm 处有最大光吸收，在一定范围内反应液颜色深浅与还原糖的量成正比，可测定计算得滤纸酶的活力。

### 自备实验用品及仪器：

天平、研钵、低温离心机、可见分光光度计、1 mL 玻璃比色皿、恒温水浴锅。

### 试剂组成和配制：

试剂一：液体 25mL×1 瓶，4℃保存。

试剂二：液体 40mL×1 瓶，4℃保存。

滤纸条：50mg×50 条。

### 酶液提取：

1. 组织：按照质量（g）：蒸馏水体积（mL）为 1：5~10 的比例（建议称取约 0.1g，加入 1mL 蒸馏水）加入蒸馏水，冰浴匀浆后于 4℃，12000rpm 离心 10min，取上清置于冰上待测。
2. 细胞：按照细胞数量（ $10^4$  个）：蒸馏水体积（mL）为 500~1000：1 的比例（建议 500 万细胞加入 1mL 提取液），冰浴超声波破碎细胞（功率 300w，超声 3 秒，间隔 7 秒，总时间 3min）；然后 4℃，12000rpm 离心 10min，取上清置于冰上待测。
3. 培养液或其它液体：直接检测。

### 测定操作：

1. 根据样本数量取两倍数量的滤纸条和 Ep 管，每支 Ep 管中放入一个卷状滤纸条（注意要放入底部），作为底物。
2. 对照管：取 200 $\mu$ L 灭活的酶液，加入 500 $\mu$ L 试剂一，充分混匀，再加入放有滤纸条的 Ep 管中，标注为对照管。
3. 测定管：取 200 $\mu$ L 酶液，加入 500 $\mu$ L 试剂一，充分混匀，再加入放有滤纸条的 Ep 管中，标注为测定管。
4. 对照管和测定管同时置于 50℃ 水浴锅中反应 30min。
5. 加入 800 $\mu$ L 试剂二，沸水浴 5min，自来水冷却后取 1mL 于 1mL 玻璃比色皿中测定 540nm 处吸光值，分别记为 A 对照管和 A 测定管。

### 酶活性计算公式：

标准曲线： $y = 0.2805x - 0.0255$ ， $R^2 = 0.9991$

(1) 按照蛋白浓度计算

**酶活性定义：**在 50℃，pH4.6 条件下，每毫克蛋白每分钟分解滤纸产生 1mg 葡萄糖所需的酶量为一个酶活力单位。

$$\text{FPA (U/mg prot)} = (\Delta A + 0.0255) \div 0.2805 \times V_{\text{反总}} \div (V_{\text{样}} \times \text{Cpr}) \div T \\ = 0.891 \times (\Delta A + 0.0255) \div \text{Cpr}$$

(2) 按照样本质量计算

**酶活性定义：**在 50℃，pH4.6 条件下，每克组织每分钟分解滤纸产生 1mg 葡萄糖所需的酶量为一个酶活力单位。

$$\text{FPA (U/g 鲜重)} = (\Delta A + 0.0255) \div 0.2805 \times V_{\text{反总}} \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T \\ = 0.891 \times (\Delta A + 0.0255) \div W$$

(3) 按液体体积计算

**酶活性定义：**在 50℃，pH4.6 条件下，每毫升培养液每分钟分解滤纸产生 1mg 葡萄糖所需的酶量为一个酶活力单位。

$$\text{FPA (U/mL)} = (\Delta A + 0.0255) \div 0.2805 \times V_{\text{反总}} \div V_{\text{样}} \div T \\ = 0.891 \times (\Delta A + 0.0255)$$

(4) 按细胞数量计算

**酶活性定义：**在 50℃，pH4.6 条件下，每 10<sup>4</sup> 个细胞每分钟分解滤纸产生 1mg 葡萄糖所需的酶量为一个酶活力单位。

$$\text{FPA (U/10}^4\text{cell)} = (\Delta A + 0.0255) \div 0.2805 \times V_{\text{反总}} \div (V_{\text{样}} \times \text{细胞数量 (万个)} \div V_{\text{样总}}) \div T \\ = 0.891 \times (\Delta A + 0.0255) \div \text{细胞数量 (万个)}$$

V 反总：反应总体积，1.5mL；V 样：反应体系中加入样本体积，0.2mL；V 样总：加入提取液体积，1mL；

Cpr：样本蛋白浓度，mg/mL；W：样本质量，g；T：反应时间，30min

**注意事项：**

1. 用干净的镊子取出滤纸条，带手套卷成卷放入 Ep 管底部。
  2. 样本灭活时保证同一批样本处理时间一致，建议沸水浴十分钟。
  3. 批量样本测定之前先做 1-2 个样本的预实验，若吸光值超过 1.2，建议将样本用蒸馏水稀释后再进行测定，计算公式中乘以稀释倍数。
  4. 显色后取检测液时注意枪头不要碰到滤纸条，以免带入毛状物，影响测定结果。
-