

单宁酶（Tannase）活性测定试剂盒说明书

（货号：BP10039F 分光法 48 样 有效期：3 个月）

一、指标介绍：

单宁酶全称是单宁酯酰水解酶(Tannase, EC 3.1.1.20)，可水解没食子酸单宁中的酯键和缩酚羧键，生成没食子酸和葡萄糖。单宁酶分布广，用途多；其研究与应用已深入到食品加工、饲料加工、化妆品生产及皮革制作工艺过程中。

单宁酶的测定采用绕丹宁法，该法以没食子酸丙酯（PG）作为反应的底物，单宁酶分解没食子酸丙酯（PG）产生的没食子酸可与绕丹宁在碱性条件下形成红色复合物，该复合物在 520nm 处有最大吸收，据此可通过测定 A520 的变化量计算得出单宁酶活力大小。

二、试剂盒组分与配制：

试剂组分	试剂规格	存放温度	注意事项
提取液	液体 60mL×1 瓶	4℃保存	
试剂一	粉体 1 瓶	4℃保存	1. 开盖前注意使粉体落入底部（可手动甩一甩）； 2. 加入 4mL 提取液 80℃加热溶解； 3. 保存周期与试剂盒有效期相同。
试剂二	液体 4mL×1 瓶	4℃保存	
试剂三	液体 60mL×1 瓶	4℃保存	
标准品	粉体 1 支	4℃保存	1. 若重新做标曲，则用到该试剂； 2. 按照说明书中标曲制作步骤进行配制； 3. 溶解后的标品一周内用完。

三、实验器材：

研钵（匀浆机）、冰盒（制冰机）、台式离心机、可调式移液枪、水浴锅（烘箱、培养箱、金属浴）、1ml 比色皿、离心管、分光光度计、蒸馏水（去离子水、超纯水均可）。

四、指标测定：

建议先选取 1-3 个差异大的样本（例如不同类型或分组）进行预实验，熟悉操作流程，根据预实验结果确定或调整样本浓度，以防造成样本或试剂不必要的浪费！

1、样本提取：

- ① 组织样本：称取约 0.1g 组织，加入 1mL 提取液，进行冰浴匀浆。4℃×12000rpm 离心 10min，取上清，置冰上待测。

【注】：若增加样本量，可按照组织质量（g）：提取液体积（mL）为 1：5~10 的比例进行提取。

- ② 细菌/细胞样本：先收集细菌或细胞到离心管内，离心后弃上清；取约 500 万细菌或细胞加入 1mL 提取液，超声波破碎细菌或细胞（冰浴，功率 200W，超声 3s，间隔 10s，重复 30 次）；12000rpm 4℃离心 10min，取上清，置冰上待测。

【注】：若增加样本量，可按照细菌/细胞数量（10⁴）：提取液（mL）为 500~1000：1 的比例进行提取。

- ③ 液体样本：直接检测；若浑浊，离心后取上清检测。

2、检测步骤：

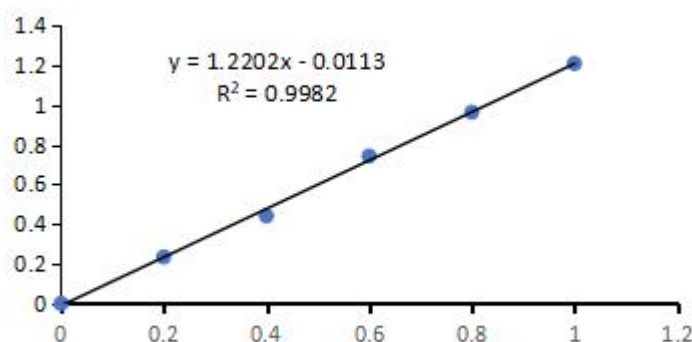
- ① 分光光度计预热 30min 以上（等仪器过自检程序亦可），调节波长至 520nm，蒸馏水调零。
- ② 所有试剂解冻至室温，在 1mLEP 管中依次加入：

试剂组分 (μL)	测定管	对照管
样本	35	
试剂一	35	35
混匀, 30℃孵育 5min		
试剂二	40	40
混匀, 30℃孵育 5min		
试剂三	580	580
样本		35
混匀, 30℃孵育 5min, 反应液全部转入 1mL 玻璃比色皿中, 于 520nm 处读取吸光值 A, $\Delta A = A_{\text{测定}} - A_{\text{对照}}$ (每个样本需做一个自身对照)。		

【注】：若 ΔA 在零附近徘徊, 可增加样本取样质量; 若 A 测定大于 1.5, 可用蒸馏水稀释样本, 稀释倍数 D 代入公式计算。

五、结果计算:

1、标准曲线方程为 $y = 1.2202x - 0.0113$; x 为标准品浓度 ($\mu\text{mol/mL}$), y 为 ΔA 。



2、按样本鲜重计算:

单位定义: 在 30℃条件下, 每克组织每分钟降解没食子酸丙酯生成 1nmol 没食子酸所需的酶量定义为一个酶活力单位 (U)。

单宁酶($\mu\text{mol/min/g}$ 重量) = $[(\Delta A + 0.0113) \div 1.2202 \times V1 \times 10^3] \div (W \times V1 \div V) \div T \times D = 163.9 \times (\Delta A + 0.0113) \div W \times D$

3、按样本蛋白浓度计算:

单位定义: 在 30℃条件下, 每毫克组织蛋白每分钟降解没食子酸丙酯生成 1nmol 没食子酸所需的酶量定义为一个酶活力单位 (U)。

单宁酶($\mu\text{mol/min/mg prot}$) = $[(\Delta A + 0.0113) \div 1.2202 \times V1 \times 10^3] \div (V1 \times Cpr) \div T \times D = 163.9 \times (\Delta A + 0.0113) \div Cpr \times D$

4、按液体体积计算:

单位定义: 在 30℃条件下, 每克组织每分钟降解没食子酸丙酯生成 1nmol 没食子酸所需的酶量定义为一个酶活力单位 (U)。

单宁酶($\mu\text{mol/min/mL}$) = $[(\Delta A + 0.0113) \div 1.2202 \times V1 \times 10^3] \div V1 \div T \times D = 163.9 \times (\Delta A + 0.0113) \times D$

5、按细胞数量计算:

酶活定义: 在 30℃条件下, 每 10^4 个细胞每分钟降解没食子酸丙酯生成 1nmol 没食子酸所需的酶量定义为一个酶活力单位 (U)。

单宁酶($\mu\text{mol/min}/10^4 \text{ cell}$) = $[(\Delta A + 0.0113) \div 1.2202 \times V1 \times 10^3] \div (500 \times V1 \div V) \div T \times D$

$$=0.3278 \times (\Delta A + 0.0113) \times D$$

V--提取液的总体积, 1mL;

V1--加入样本体积, 0.035mL;

T---反应时间, 5min;

W---样本质量, g;

500---细胞数量, 万;

Cpr---样本蛋白质浓度, mg/mL, 建议使用本公司的 BCA 蛋白含量检测试剂盒。

附: 标准曲线制作过程:

- 1 标曲为非必做实验, 用户可根据实验需求制作标曲, 亦可直接采用说明书计算公式进行结果计算;
- 2 制备标准品母液 (10 μ mol/mL): 标准品溶解在 1mL 提取液中, 充分混匀;
- 3 将母液用提取液稀释成六个浓度梯度的标准品, 例如: 0, 0.2, 0.4, 0.6, 0.8, 1 μ mol/mL。也可根据实际样本调整标准品浓度。
- 4 标品稀释参照表如下:

吸取标准品母液 100 μ L, 加入 900 μ L 提取液, 混匀得到 1 μ mol/mL 的标品稀释液待用。						
标品浓度 μ mol/mL	0	0.2	0.4	0.6	0.8	1.0
标品稀释液 μ L	0	40	80	120	160	200
提取液 μ L	200	160	120	80	40	0
各标准管混匀待用。						

- 5 依据测定管的加样表操作, 根据结果, 以各浓度吸光值减去 0 浓度吸光值, 过 0 点制作标准曲线。

试剂组分 (μ L)	标准管	0 浓度管 (仅做一次)
标品	35	
提取液	35	70
试剂二	40	40
混匀, 30 $^{\circ}$ C 孵育 5min		
试剂三	580	580
混匀, 30 $^{\circ}$ C 孵育 5min, 取出全部液体至 1ml 比色皿中, 于 520nm 处读取吸光值 A, $\Delta A = A_{\text{标准}} - A_0$ 浓度。		