

胰蛋白酶 (Trypsin) 试剂盒说明书

(货号: G1209F 分光法 48 样)

一、产品简介:

胰蛋白酶(EC 3.4.4.4) 是蛋白酶的一种, 可以催化水解酰胺键。是一种重要的消化酶。

胰蛋白酶催化水解 N-苯甲酰-DL-精氨酸-对硝基苯胺盐酸盐(BAPNA)生成对硝基苯胺, 后者在 405nm 有最大吸收峰, 通过测定吸光值升高速率即可得出胰蛋白酶的活性大小。

二、试剂盒组分与配制:

试剂名称	规格	保存条件	备注
试剂一	液体 50mL×1 瓶	4°C保存	
试剂二	液体 1.2mL×1 支	-20°C保存	若凝固则可于 37°C水浴至融化。
标准品	粉体 mg×1 支	4°C保存	若重做标曲, 则用到该试剂。

三、所需的仪器和用品:

可见分光光度计、1mL 玻璃比色皿 (光径 1cm)、台式离心机、可调式移液器、天平、研钵、冰和蒸馏水。

四、胰蛋白酶活性测定:

建议正式实验前选取 2 个样本做预测定, 了解本批样品情况, 熟悉实验流程, 避免实验样本和试剂浪费!

1、样本制备:

① 组织样本:

取约 0.1g 组织, 加入 1mL 生理盐水, 进行冰浴匀浆。4°C×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 生理盐水, 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°C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 (10^4): 提取液 (mL) 为 500~1000: 1 的比例进行提取。

③ 液体样本: 若是澄清液体, 直接检测, 若液体样本浑浊, 需 4°C×12000rpm, 离心 10min, 取上清液检测。

2、上机检测:

① 可见分光光度计预热 30min 以上, 调节波长至 405nm, 蒸馏水调零。

② 所有试剂解冻至至 37°C或 37°C水浴 15-30min。

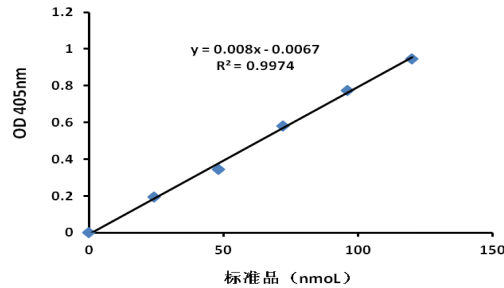
③ 反应 mix 制备: 试剂二若凝固则可于 37°C水浴至融化, 再按照试剂一: 试剂二=0.97mL: 0.03mL 混匀成反应 mix, 现配现用, 用多少量配制多少反应 mix。

④ 在 1mL 玻璃比色皿 (光径 1cm) 中依次加入:

试剂名称 (μL)	测定管
样本	120
反应 mix	680
混匀，立即于 405nm 处测定吸光值 A1，37°C 条件下反应 10min 后读取 A2， $\Delta A=A2-A1$ 。	

五、结果计算：

1、标准曲线： $y = 0.008x - 0.0067$ ；x 为标准品(nmoL)，y 为 ΔA 。



2、按样本鲜重计算：

单位定义：每克组织每分钟催化产生 1nmol 对硝基苯胺为一个酶活单位 (U)。

胰蛋白酶(nmol/min/g 鲜重)=[$(\Delta A+0.0067) \div 0.008$] $\div (W \times V1 \div V) \div T = 104.2 \times (\Delta A+0.0067) \div W$

3、按样本蛋白浓度计算：

单位定义：每毫克组织蛋白每分钟催化产生 1nmol 对硝基苯胺为一个酶活单位 (U)。

胰蛋白酶(nmol/min/mg prot)=[$(\Delta A+0.0067) \div 0.008$] $\div (V1 \times Cpr) \div T = 104.2 \times (\Delta A+0.0067) \div Cpr$

4、按细胞数量计算：

单位定义：每 10^4 个细胞每分钟催化产生 1nmol 对硝基苯胺为一个酶活单位 (U)。

胰蛋白酶(nmol/min/ 10^4 cell)=[$(\Delta A+0.0067) \div 0.008$] $\div (500 \times V1 \div V) \div T = 0.21 \times (\Delta A+0.0067)$

5、按照液体体积计算：

单位定义：每毫升液体每分钟催化产生 1nmol 对硝基苯胺定义为一个酶活单位 (U)。

胰蛋白酶(nmol/min/mL)=[$(\Delta A+0.0067) \div 0.008$] $\div V1 \div T = 104.2 \times (\Delta A+0.0067)$

V---加入提取液体积，1 mL；

W---样本质量，g；

T---反应时间，10min；

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 制备标准品母液 (50 μ mol/mL)：临用前甩几下或离心，使粉体落入底部，加入 0.5mL 乙醇，涡旋震荡溶解后再加入 0.5mL 的蒸馏水混匀，得到 50 μ mol/mL 备用。
- 2 用蒸馏水把母液稀释成以下浓度：0, 0.2, 0.4, 0.6, 0.8, 1 μ mol/mL。也可根据实际来调整浓度。
- 3 120 μ L 标准品+680 μ L 试剂一，混匀后于 405nm 处读取 A 值，依据结果即可制作标准曲线。