

胃蛋白酶（Pepsin）试剂盒说明书

(货号：BP10167F 分光法 24 样 有效期：6 个月)

一、指标介绍：

胃蛋白酶（Pepsin）是一种消化性蛋白酶，由胃粘膜主细胞分泌，分解食物中蛋白质成小肽段。一般用于神经性低酸症的鉴别，慢性胃炎、慢性胃扩张、慢性十二指肠炎等症状时也会引起胃蛋白酶分泌的减少。

胃蛋白酶可催化血红蛋白水解生成含酚的氨基酸，含酚的氨基酸与福林酚反应后显蓝色；其颜色的深浅与胃蛋白酶活性呈正比。

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 30mL×1 瓶	4℃避光保存	
试剂一	液体 5mL×1 瓶	4℃保存	
试剂二	粉体 2 瓶	4℃避光保存	每瓶： 1. 临用前 8000g 4℃离心 2min 使试剂落入管底； 2. 加 13mL 蒸馏水溶解备用（保存周期与试剂盒有效期相同）。
试剂三	液体 30mL×1 瓶	4℃保存	
试剂四	液体 6mL×1 瓶	4℃避光保存	
标准品	粉体 1 支	4℃保存	每支： 1. 临用前 8000g 4℃离心 2min 使试剂落入管底； 2. 加 2mL 提取液溶解，作为标准品母液； 3. 将母液用蒸馏水稀释 10 倍（100μl 母液+900μl 蒸馏水），即为 0.05mg/mL 酪氨酸。

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 玻璃比色皿（光径 1cm）、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：

取约 0.1g 组织，加入 1mL 提取液，进行冰浴匀浆。4℃×3500rpm 离心 5min，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 液体样本：液体用提取液按照 1:1 的比例混合稀释后，4℃×3500rpm，离心 5min，取上清液检测。

③ 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）；4℃×3500rpm 离心 5min，取上清，置冰上待测。

2、检测步骤：

① 打开分光光度计，设置温度 37℃（若仪器无法控温，则等待仪器过自检程序即可），调节波长到 680nm，蒸馏水调零。

② 所有试剂解冻至室温。

③ 在 EP 管中依次加入：

试剂组分 (μL)	测定管	对照管
样本	100	100
试剂一		100
37℃孵育 5min		
试剂二	500	500
37℃孵育 10min		
试剂一	100	
37℃孵育 5min 后，3000rpm 离心 5min，上清液待测。		

④ 显色反应，在 EP 管中：

试剂组分 (μL)	测定管	对照管	标准管 (仅做一次)	空白管 (仅做一次)
上清液	120	120		
标准品			120	
提取液				120
试剂三	600	600	600	600
试剂四	120	120	120	120
37℃孵育 20min 后（若浑浊则室温 3000rpm 离心 5min），全部澄清反应液至 1mL 比色皿中，于 680nm 处测定，读取各管的吸光值 A。ΔA=A 测定-A 对照（每个样本做一个自身对照）。				

【注】1. 若 ΔA 在零附近徘徊，可以延长反应时间 T（如 37℃孵育 10min 延长至 20min）或增加样本量 V1（如增至 150μL，则试剂二相应减少），则改变后的反应时间 T 和样本量 V1 需代入计算公式重新计算。

2. 若 A 测定值大于 2，可以减少样本量 V1（如减至 50μL，用提取液相应补充），则改变后的样本量 V1 需代入计算公式重新计算。

五、结果计算：

1、按样本鲜重计算：

酶活定义：37℃每 g 组织每分钟催化血红蛋白水解生成 1μg 酪氨酸为 1 个酶活单位(U)。

$$\text{胃蛋白酶 (U/g 鲜重)} = [\Delta A \div (A_{\text{标准}} - A_{\text{空白}}) \times C_{\text{标准}} \times V_2] \div (W \times V_1 \div V) \div T$$

$$= 35 \times \Delta A \div (A_{\text{标准}} - A_{\text{空白}}) \div W$$

2、按样本蛋白浓度计算：

酶活定义：37℃每毫克蛋白每分钟催化血红蛋白水解生成 1μg 酪氨酸为 1 个酶活单位(U)。

$$\text{胃蛋白酶 (U/mg prot)} = [\Delta A \div (A_{\text{标准}} - A_{\text{空白}}) \times C_{\text{标准}} \times V_2] \div (V_1 \times C_{\text{pr}}) \div T$$

$$= 35 \times \Delta A \div (A_{\text{标准}} - A_{\text{空白}}) \div C_{\text{pr}}$$

3、液体 LAP 活力的计算:

酶活定义: 37°C每毫升液体每分钟催化血红蛋白水解生成 1μg 酪氨酸为 1 个酶活单位(U)。

$$\begin{aligned}\text{胃蛋白酶 (U/mL)} &= [\Delta A \div (A_{\text{标准}} - A_{\text{空白}}) \times C_{\text{标准}} \times V_2] \div V_1 \times 2 \div T \\ &= 70 \times \Delta A \div (A_{\text{标准}} - A_{\text{空白}})\end{aligned}$$

4、按细胞数量计算:

酶活定义: 37°C每 10⁴个细胞每分钟催化血红蛋白水解生成 1μg 酪氨酸为 1 个酶活单位(U)。

$$\begin{aligned}\text{胃蛋白酶 (U/10}^4\text{ cell)} &= [\Delta A \div (A_{\text{标准}} - A_{\text{空白}}) \times C_{\text{标准}} \times V_2] \div (500 \times V_1 \div V) \div T \\ &= 0.07 \times \Delta A \div (A_{\text{标准}} - A_{\text{空白}})\end{aligned}$$

V---加入提取液体积, 1 mL;

V1---加入样本体积, 0.1mL;

V2---第③步反应总体积, 0.7mL;

T---反应时间, 10min;

C 标准---50μg/mL;

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