

中华人民共和国行业标准

蛋白酶活力测定法 SB/T 10317-1999
代替ZB X 66030—87

Measurement of proteinase activity

本方法适用于酿造酱油时在制品菌种、成曲的蛋白酶活力测定。

1 福林法

1.1 试剂及溶液：以下试剂都为分析纯

1.1.1 福林试剂（Folin 试剂）：于 2000mL 磨口回流装置内，加入钨酸钠 ($\text{Na}_2\text{WO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$) 100g，钼酸钠 ($\text{Na}_2\text{MoO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$) 25g，蒸馏水 700mL，85% 磷酸 50mL，浓盐酸 100mL，文火回流 10h。取去冷凝器，加入硫酸锂 (Li_2SO_4) 50g，蒸馏水 50mL，混匀，加入几滴液体溴，再煮沸 15min，以驱逐残溴及除去颜色，溶液应呈黄色而非绿色。若溶液仍有绿色，需要再加几滴溴液，再煮沸除去之。冷却后，定容至 1000mL，用细菌漏斗 (No4~5) 过滤，置于棕色瓶中保存。此溶液使用时加 2 倍蒸馏水稀释。即成已稀释的福林试剂。

1.1.2 0.4mol 碳酸钠溶液：称取无水碳酸钠 (Na_2CO_3) 42.4g，定容至 1000mL。

1.1.3 0.4mol 三氯乙酸（TCA）溶液：称取三氯乙酸 (CCl_3COOH) 65.4g，定容至 1000mL。

1.1.4 pH7.2 磷酸盐缓冲液：称取磷酸二氢钠 ($\text{NaH}_2\text{PO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$) 31.2g，定容至 1000mL，即成 0.2mol 溶液（A 液）。称取磷酸氢二钠 ($\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 12\text{H}_2\text{O}$) 71.63g，定容至 1000mL，即成 0.2mol 溶液（B 液）。

取 A 液 28mL 和 B 液 72mL，再用蒸馏水稀释 1 倍，即成 0.1mol pH7.2 的磷酸盐缓冲液。

1.1.5 2% 酪蛋白溶液：准确称取干酪素 2g，称准至 0.002g，加入 0.1N 氢氧化钠 10mL 在水浴中加热使溶解（必要时用小火加热煮沸），然后用 pH7.2 磷酸盐缓冲液定容至 100mL 即成。配制后应及时使用或放入冰箱内保存，否则极易繁殖细菌，引起变质。

1.1.6 100 $\mu\text{g}/\text{mL}$ 酪氨酸溶液：精确称取在 105℃ 烘箱中烘至恒重的酪氨酸 0.1000g，逐步加入 6mL 1N 盐酸使溶解，用 0.2N 盐酸定容至 100mL，其浓度为 1000 $\mu\text{g}/\text{mL}$ ，再吸取此液 10mL，以 0.2N 盐酸定容至 100mL，即配成 100 $\mu\text{g}/\text{mL}$ 的酪氨酸溶液。此溶液配成后也应及时使用或放入冰箱内保存，以免繁殖细菌而变质。

1.2 仪器

- a. 分析天平：感量 0.1mg；
- b. 581-G 型光电比色计或 72 型分光光度计；
- c. 水浴锅；
- d. 1、2、5、100mL 移液管等。

1.3 操作

1.3.1 标准曲线的绘制

1.3.1.1 按下表配制各种不同浓度的酪氨酸溶液（表1）。

表1 配制各种不同浓度的酪氨酸溶液

试 剂	管 号					
	1	2	3	4	5	6
蒸馏水, mL	10	8	6	4	2	0
100μg/mL 酪氨酸, mL	0	2	4	6	8	10
酪氨酸最终浓度, μg/mL	0	20	40	60	80	100

1.3.1.2 测定步骤：取6支试管编号按表1分别吸取不同浓度酪氨酸1mL，各加入0.4mol碳酸钠5mL，再各加入已稀释的福林试剂1mL。摇匀置于水浴锅中。40℃保温发色20min在581-G型光电比色计上分别测定光密度(OD)（滤色片用65°）或用72型分光光度计进行测定（波长660nm）。一般测三次，取平均值。将1~6号管所测得的光密度(OD)减去1号管（蒸馏水空白试验）所测得的光密度为净OD数。

为了清楚起见，再列出表格如下（表2）。

表2

试 剂	管 号					
	1	2	3	4	5	6
按表1制备的不同浓度酪氨酸, mL	1	1	1	1	1	1
0.4mol/L Na ₂ CO ₃ , mL	5	5	5	5	5	5
福林试剂, mL	1	1	1	1	1	1
OD 值	1					
	2					
	3					
	平均					
净 OD 值	0					

以净OD值为横坐标，酪氨酸的浓度为纵坐标，绘制成标准曲线（或可求出每度OD所相当的酪氨酸量K）。

1.3.2 样品稀释液的制备。

1.3.2.1 测定酶制剂：称取酶粉0.100g，加入pH7.2磷酸盐缓冲液定容至100mL，吸取此液5mL，再用缓冲液稀释至25mL，即成5000倍的酶粉稀释液。

1.3.2.2 测定成曲酶：称取充分研细的成曲5g，加水至100mL，在40℃水浴内间断搅拌1h，过滤，滤液用0.1molpH7.2磷酸盐缓冲液稀释到一定倍数（估计酶活力而定）。

1.3.3 样品测定：取15×100mm试管3支，编号1、2、3（做2只也可），每管内加入样品稀释液1mL，置于40℃水浴中预热2min，再各加入经同样预热的酪蛋白1mL，精确保温10min，时间到后，立即再各加入0.4mol三氯乙酸2mL，以终止反应，继续置于水浴中保温20min，使残余蛋白质沉淀后离心或过滤，然后另取15×150mm试管3支，编号1、2、3，每管内加入滤液1mL，再加0.4mol碳酸钠5mL，已稀释的福林试剂1mL，摇匀，40℃保温发色20min后进行光密度(OD)测定。