

谷氨酸(glutamic acid, Glu)含量测定试剂盒说明书

(货号: BP10366F 分光法 48样 有效期: 3个月)

一、指标介绍:

谷氨酸广泛存在于动物、植物、微生物和培养细胞中,不仅是组成蛋白质的 20 种氨基酸之一,也是细胞代谢中的关键分子。此外,谷氨酸不仅是哺乳动物神经系统中最丰富的快速兴奋性神经递质;也存在于多种食品中,并已用作食品工业中的增味剂。

本试剂盒提供一种快速、灵敏的检测谷氨酸的方法,利用谷氨酸脱氢酶特异作用于底物谷氨酸,同时使生成的物质进一步与显色剂反应生成黄色物质,该黄色物质在 450nm 处有最大吸收峰,进而得出谷氨酸的含量。

二、试剂盒的组成和配制:

##125#1994#HP(1):							
试剂组分	试剂规格	存放温度	注意事项				
提取液	液体 120mL×1 瓶	4℃保存					
试剂一	液体 10mL×1 瓶	4℃保存					
试剂二	粉体 1 支	-20℃保存	1. 开盖前注意使粉体落入底部				
			(可手动甩一甩);				
			2. 临用前加 1.2mL 蒸馏水溶解,				
			仍-20℃保存。				
试剂三	液体 2.5mL×1 瓶	4℃避光保存	1. 开盖前注意使试剂落入底部				
			(可手动甩一甩),避免试剂浪费;				
			2. 保存周期与试剂盒有效期相				
			同。				
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:

建议正式实验前选取2个样本做预测定,了解本批样品和实验流程,避免样本和试剂浪费!

1、样本提取:

- ① 组织样本: 0.1g 组织样本(水分充足的样本建议取 0.5g 左右), 加 1mL 的提取液研磨, 粗提液全部 转移到 EP 管中, 12000rpm, 离心 10min, 上清液待测。
- ② 高蛋白含量样本:取 0.1g 组织样本,加适量高氯酸 (1M)研磨样本,再用 KOH (5M)调溶液 PH 值至约 8,两次液体体积记为 V2,粗提液全部转移到 EP 管中。4600rpm 离心 10min,上清液待测。
- 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); 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(10⁴):提取液(mL)为500~1000:1的比例进行提取。
- ④ 液体样品:近似中性的液体样品可直接取 1mL 转移到 EP 管中,12000rpm,离心 10min,上清液待测。

酸性液体样本(如葡萄酒或果汁),则需先用 2 M NaOH 调溶液的 PH 值至约 8.6,并在室温下孵育 30 分钟。取 1mL 转移到 EP 管中,12000rpm,离心 10min,上清液待测。

网址: www.bpelisa.com



2、检测步骤:

- ① 分光光度计预热 30min 以上,调节波长至 450nm,蒸馏水调零。
- ② 在 1mL 玻璃比色皿 (光径 1cm) 中依次加入:

1000 = (30E) 1000 (30E)					
试剂组分 (μL)	测定管	对照管			
提取液	530	550			
试剂一	80	80			
试剂二	20				
样本	50	50			
试剂三	20	20			

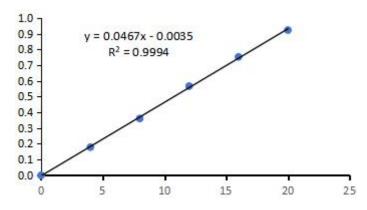
混匀,30℃(恒温培养箱)避光反应 20min(若反应未终止即吸光值还在上升,须延长反应时间至吸光值不变),于 450nm 下读取吸光值A,△A=A测定-A对照(每个样本需设置一个对照)。

【注】1.若 $\triangle A$ 小于 0.01,可增加样本加样量 V1(如增至 $100\mu L$ 或更多),则提取液相应减少。改变后的 V1 需代入公式重新计算。

2.若 A 测定管值大于 1.5, 可对样本用蒸馏水进行稀释,或减少样本加样量 V1 (如减至 20μL 或更少),则提取液相应增加。则稀释倍数 D 和改变后的 V1 需代入公式重新计算

五、结果计算:

1、标准曲线方程为 y = 0.0467x-0.0035; x 为谷氨酸含量 (nmol) , y 为 $\triangle A$ 。



2、按照样本质量计算:

谷氨酸含量(nmol/g 鲜重)=[(\triangle A+0.0035)÷0.0467]÷(W×V1÷V)=428.3×(\triangle A+0.0035)÷W 谷氨酸含量(μ g/g 鲜重)=[(\triangle A+0.0035) ÷0.0467]÷(W×V1÷V)×Mr×10⁻³=63×(\triangle A+0.0035) ÷W 3、按照样本质量计算(高蛋白含量样本):

谷氨酸含量(nmol/g 鲜重)=[(\triangle A+0.0035)÷0.0467]÷(W×V1÷V2)=428.3×(\triangle A+0.0035)÷W×V2 谷氨酸含量(μ g /g 鲜重)=[(\triangle A+0.0035)÷0.0467]÷(W×V1÷V2) ×Mr×10⁻³

$$=63\times(\triangle A+0.0035)\div W\times V2$$

4、按照蛋白浓度计算:

谷氨酸含量(nmol/ mg prot)=[(\triangle A+0.0035)÷0.0467]÷(Cpr×V1÷V)=428.3×(\triangle A+0.0035)÷Cpr 谷氨酸含量(μ g/mg prot)=[(\triangle A+0.0035) ÷0.0467]÷(Cpr×V1÷V)×Mr×10⁻³=63×(\triangle A+0.0035) ÷Cpr 5、按照蛋白浓度计算(高蛋白含量样本):

谷氨酸含量(nmol/mg prot)=[(ΔA+0.0035)÷0.0467]÷(Cpr×V1÷V2)=428.3×(ΔA+0.0035)÷Cpr×V2 谷氨酸含量(μg /mg prot)=[(ΔA+0.0035)÷0.0467]÷(Cpr×V1÷V2) ×Mr×10⁻³

$$=63\times(\triangle A+0.0035)\div Cpr\times V2$$

6、按细胞数量计算:

谷氨酸含量(nmol/10⁴cell)=[(△A+0.0035)÷0.0467]÷(500×V1÷V)=428.3×(△A+0.0035)÷500



谷氨酸含量(μ g/ 10^4 cell)=[(\triangle A+0.0035)÷0.0467]÷(500×V1÷V)×Mr× 10^{-3} =63×(\triangle A+0.0035) ÷500

7、按照液体体积计算:

谷氨酸含量(nmol/mL)=[(△A+0.0035)÷0.0467]÷(V1÷V3)=428.3×(△A+0.0035)

谷氨酸含量(μg/mL)=[(ΔA+0.0035)÷0.0467]÷(V1÷V3)×Mr×10⁻³=63×(ΔA+0.0035)

V---加入提取液体积, 1 mL; V1---加入反应体系中样本体积, 0.05mL;

V2---高蛋白含量样本的总提取液体积; V3---所取液体的体积, 1 mL;

W---样本质量, g; 500---细胞数量, 万; 谷氨酸分子量 Mr---147.13。

附:标准曲线制作过程:

- 1 标准品用 1mL 的蒸馏水溶解。(母液需在两天内用且-20°C保存),标准品母液浓度为 $50nmol/\mu$ L。将母液用蒸馏水稀释成六个浓度梯度的标准品,例如:0,0.08,0.16,0.24,0.32,0.4 $nmol/\mu$ L。也可根据实际样本调整标准品浓度。
- 2 标品稀释参照表如下:
- 1. 吸取标准品母液 200uL,加入 800uL 蒸馏水,混匀得到 10nmol/μL 的标品稀释液;
- 2. 吸取 10nmol/μL 的标品稀释液 40uL, 加入 960uL 蒸馏水, 混匀得到 0.4nmol/μL 的标品稀释液待用。

X-M - 2 - 2 - 2 - 2 - 2 - 2 - 2 - 2 - 2 -						
标品浓度 nmol/µL	0	0.08	0.16	0.24	0.32	0.4
标品稀释液 uL	0	40	80	120	160	200
水 uL	200	160	120	80	40	0
各标准管混匀待用。						

3 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。

试剂名称(μL)	标准管	0 浓度管(仅做一次)	
提取液	530	550	
试剂一	80	80	
试剂二	20		
标品	50		
蒸馏水		50	
试剂三	20	20	

混匀,30℃(恒温培养箱)避光反应20min(若反应未终止即吸光值还在上升,须延长反应时间至吸光值不变),于450nm下读取吸光值 A,△A=A 测定-0 浓度管。

网址: www.bpelisa.com