

色氨酸含量检测试剂盒说明书

产品货号	产品名称	包装规格	测定方法
PYHD5-C24	色氨酸含量检测试剂盒	24T	常量法
PYHD5-C48		48T	

一、测定意义

色氨酸 (Tryptophan, Trp) 是一种参与多种生物合成过程的必需氨基酸, 它不仅参与多种蛋白质的合成, 还是许多具有生物活性物质的前体。

二、测定原理

在 H_2SO_4 中, L-色氨酸与对二甲基苯甲醛发生缩合反应, 生成希夫碱对二甲氨基苯甲醛缩色氨酸为蓝色, 该产物在 600nm 处有吸收峰。

三、试剂组成

试剂名称	试剂装量 (24T)	试剂装量 (48T)	保存条件
提取液	液体 30 mL×1 瓶	液体 60 mL×1 瓶	2-8°C保存
试剂一	液体 35 mL×1 瓶	液体 60 mL×1 瓶	2-8°C避光保存
试剂二	粉剂 ×1 瓶	粉剂 ×1 瓶	2-8°C保存
	使用前每瓶加入 1 mL 蒸馏水充分溶解, 现配现用。		
标准品 (10 mg 色氨酸)	粉剂 ×1 瓶	粉剂 ×1 瓶	2-8°C保存
	临用前加入 1 mL 蒸馏水混匀溶解, 配制成 10 mg/mL 标准液备用, 4°C可保存 2 周。		

四、操作步骤

一、样本处理 (可适当调整待测样本量, 具体比例可以参考文献)

取一定量植物组织擦净水分及杂质, 剪碎后放入研钵, 加入液氮, 研磨成粉状后转移出来, 然后准确称重, 按照组织质量 (g): 提取液体积(mL)为 1: 5~10 的比例 (建议称取约 0.1g 组织, 加入 1mL 提取液) 处理样品, 旋涡混匀抽提 3-5 分钟或者使用组织破碎仪冰浴提取, 8000g, 4°C离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

二、测定步骤

- 1、分光光度计预热 30min 以上, 调节波长至 600nm, 蒸馏水调零;
- 2、不同浓度标准液配制: 将 10 mg/mL 标准液用蒸馏水稀释至 0.25、0.125、0.0625、0.03125、0.015625、0.0078125mg/mL。
- 3、操作表 (在 1.5mL 离心管中依次加入下列试剂):

试剂名称	测定管	标准管	空白管
上清液 (μL)	100	-	-
标准液 (μL)	-	100	-
蒸馏水 (μL)	-	-	100
试剂一 (μL)	900	900	900
充分混匀, 沸水浴 2 min , 冷却至室温			
试剂二 (μL)	10	10	10
充分混匀, 沸水浴 3 min (密封以防止水分散失), 立即冷却至室温。混匀, 吸取 1 mL 于 1 mL 玻璃比色皿中, 测定 600 nm 处吸光值, 记为 A 测定、A 标准和 A 空白, 计算 ΔA 测定=A 测定-A 空白, ΔA 标准=A 标准-A 空白。 注: 空白管只需测定 1-2 次。			

五、色氨酸含量的计算：

1、标准曲线的建立：根据标准管的浓度(y, mg/mL)和吸光度 ΔA 标准(x, ΔA 标准), 建立标准曲线。根据标准曲线, 将 ΔA 测定(x, ΔA 测定) 带入公式计算样本浓度(y, mg/mL)。

2、按样本质量计算:

$$\text{色氨酸含量(mg/g 质量)} = y \times V \text{ 样总} \div W \times F = y \div W \times F$$

3、按组织蛋白浓度计算:

$$\text{色氨酸含量 (mg/mg prot)} = y \times V \text{ 样总} \div (\text{Cpr} \times V \text{ 样总}) \times F = y \div \text{Cpr} \times F$$

V 样总: 样本提取后总体积, 1 mL; W: 样本质量, g; Cpr: 样本蛋白浓度, mg/mL; F: 样本稀释倍数。

六、注意事项:

1、如果测定吸光值超过线性范围吸光值, 请将样品用提取液进行适当的稀释再测定, 并在计算公式中乘以稀释倍数;

2、提取过程会使蛋白变性, 若使用蛋白浓度计算, 需单独使用 PBS 提取后再测定蛋白浓度;

3、为保证结果准确且避免试剂损失, 测定前请仔细阅读说明书(以实际收到说明书内容为准), 确认试剂储存和准备是否充分, 操作步骤是否清楚, 且务必取 2-3 个预期差异较大的样本进行预测定。