

NADP 磷酸酶 (NADPase) 试剂盒说明书

分光光度法 50 管/48 样

注 意：正式测定前务必取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定

测定意义：

NADPase 主要存在于植物组织中，是生物体内唯一催化 NADP⁺降解为 NAD⁺的酶，与 NADK 一起调控 NAD 和 NADP 之间的平衡。

测定原理：

NADPase 能够催化 NADP⁺水解为 NAD⁺和无机磷的反应，通过测定无机磷的量来测定 NADPase 活性。

所需的仪器和用品：

可见分光光度计、恒温水浴锅、台式离心机、可调式移液器、1 mL 玻璃比色皿、研钵、冰和蒸馏水

试剂的组成和配制：

提取液：60mL×1 瓶，4℃保存。

试剂一：液体 30 mL×1 瓶，4℃保存。

试剂二：粉剂×5 支，-20℃保存；用时每支加入 1 mL 试剂一充分溶解备用；用不完的试剂分装后-20℃保存，禁止反复冻融。

试剂三：粉剂×1 瓶，4℃保存。用时加入 25mL 蒸馏水，溶解后 4℃可保存一周。

试剂四：粉剂×1 瓶，4℃保存。用时加入 25mL 蒸馏水，溶解后 4℃可保存一周。

试剂五：液体 25mL×1 瓶，室温保存。

试剂六：10mmol/L 标准磷贮备液 10mL×1 瓶，4℃保存。

0.5μmol/mL 标准磷应用液配制：将试剂六 20 倍稀释，即取 0.5mL 试剂六加 9.5 蒸馏水，充分混匀。

定磷试剂的配制：按 H₂O: 试剂三:试剂四:试剂五=2:1:1:1 的比例配制，配好的定磷试剂

应为浅黄色，若无色则试剂失效，若是蓝色则为磷污染，定磷剂现用现配。

注 意：配试剂最好用新的烧杯、玻棒和玻璃移液器，也可以用一次性塑料器皿，避免磷污染。

样本的前处理：

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），进行冰浴匀浆。8000g 4℃离心 10min，取上清，置冰上待测。

操作步骤：

1、酶促反应

试剂名称 (μL)	测定管	对照管
试剂一	300	300
试剂二	100	100
37℃ (哺乳动物) 或 25℃ (其它物种) 预热 5min		
样本	100	
蒸馏水		100

37℃（哺乳动物）或 25℃（其它物种）准确反应 30min 后，95℃水浴 5min（盖紧，以防止水分散失），冷却后，10000g 25℃离心 5min，取上清

2、定磷

	标准管	空白管	测定管	对照管
0.5μmol/ml 标准磷应用液	100			
蒸馏水		100		
上清液			100	100
定磷试剂	1000	1000	1000	1000

混匀，37℃（哺乳动物）或 25℃（其它物种）水浴 30min，冷却至室温，在 660nm 处，蒸馏水调零，记录各管吸光值。

注意事项：

- 1、此法具有微量、灵敏、快速的特点。所以对测定所用试管要求严格，要没有一点磷，若试管放过磷酸或磷酸盐缓冲液，一定要洗得非常干净，要先用洗洁精加水煮，再用自来水冲，最后用蒸馏水冲干净。最好用一次性塑料管或新玻璃管，避免磷污染是检测成败的关键。
- 2、标准管、空白管和对照管只要做一次即可。

NADPase 酶活性计算：

- 1、按组织蛋白浓度计算：

定义：每小时每毫克组织蛋白 NADPase 分解 NADP 产生 1μmol 无机磷的量为一个 NADPase 活力单位。

$$\text{NADPase } (\mu\text{mol/h/mg prot}) = \frac{(C \text{ 标准管} \times V \text{ 总}) \times (A \text{ 测定管} - A \text{ 对照管})}{(A \text{ 标准管} - A \text{ 空白管}) \times (V \text{ 样} \times C_{\text{pr}}) \times T} = 5 \times \frac{(A \text{ 测定管} - A \text{ 对照管})}{(A \text{ 标准管} - A \text{ 空白管}) \times C_{\text{pr}}}$$

- 2、按样本鲜重计算：

定义：每小时每 g 组织 NADPase 分解 NADP 产生 1μmol 无机磷的量为一个 NADPase 活力单位。

$$\text{NADPase } (\mu\text{mol/h/g 鲜重}) = \frac{(C \text{ 标准管} \times V \text{ 总}) \times (A \text{ 测定管} - A \text{ 对照管})}{(A \text{ 标准管} - A \text{ 空白管}) \times (V \text{ 总} \div (W \times V \text{ 样} \div V \text{ 样总})) \times T} = 5 \times \frac{(A \text{ 测定管} - A \text{ 对照管})}{(A \text{ 标准管} - A \text{ 空白管}) \div W}$$

$$V \text{ 总} \div (W \times V \text{ 样} \div V \text{ 样总}) \div T = 5 \times \frac{(A \text{ 测定管} - A \text{ 对照管})}{(A \text{ 标准管} - A \text{ 空白管}) \div W}$$

C 标准管：标准管浓度，0.5μmol/mL；V 总：酶促反应总体积，0.5mL；V 样：加入样本体积，0.1mL；V 样总：加入提取液体积，1mL；T：反应时间，0.5 小时；Cpr：样本蛋白质浓度，mg/mL；W：样本鲜重，g。

g。