



上海源叶生物科技有限公司
Shanghai yuanye Bio-Technology Co., Ltd
电话: 021-61312973 传真: 021-55068248
网址: www.shyuanye.com
邮箱: shyysw@sina.com

NAD/NADH定量试剂盒(微量法)

货号: R41946

规格: 100T/48S

有效期: 6个月

产品组成及保存条件:

编号	规格	储存条件
酸性提取液	50mL×1瓶	2-8℃保存;
碱性提取液	50mL×1瓶	2-8℃保存;
试剂-A	10 mL×1瓶	2-8℃保存;
试剂-B	3 mL×1瓶	2-8℃保存;
试剂-C	粉剂×1瓶	-20℃保存, 用时加入3mL蒸馏水, 混匀, 剩余试剂2-8℃保存一周;
试剂-D	粉剂×1瓶	2-8℃保存, 用时加入3mL蒸馏水, 混匀, 剩余试剂2-8℃保存一周;
试剂-E	3.6mL×1支	2-8℃保存;
试剂-F	30mL×1瓶	2-8℃保存;
试剂-G	50mL×1瓶	2-8℃保存;
NAD标准品	粉剂×1支	-20℃保存, 临用前加入1.5 mL蒸馏水, 即2μmol/mL, 将其稀释为1.25 nmol/mL的NAD标准溶液备用;
NADH标准品	粉剂×1支	-20℃保存, 临用前加入1.4 mL蒸馏水, 即2μmol/mL, 将其稀释为1.25 nmol/mL的NADH标准溶液备用。

正式测定前务必取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定

简介

意义: 烟酰胺腺嘌呤二核苷酸 (NAD) 是一种参与多种氧化还原反应的酶辅因子 (辅酶 I)。NAD 作为电子载体, 在氧化态 (NAD) 和还原态 (NADH) 之



间循环。除了在氧化还原反应中的作用外，NAD 在ADP 核糖基化反应中起着关键作用，并且是 sirtuins 的底物。辅酶 I NAD(H)广泛存在于动物、植物、微生物和培养细胞中。NAD 参与细胞物质代谢、能量合成、细胞 DNA 修复等多种生理活动，对机体免疫能力有重要作用。NADH 在维持细胞生长、分化和能量代谢以及细胞保护方面起着重要作用。NAD(H)含量和NADH/NAD⁺比值的高低可用于评价糖酵解和 TCA 循环的强弱。较高的 NAD(H)及 NADH/NAD⁺比值说明细胞呼吸耗氧量较高，处于过氧化状态。此外，NADH/NAD⁺比值升高也可抑制糖酵解和 TCA 循环。

原理：分别用酸性和碱性提取液提取样品中 NAD⁺和 NADH，NADH 通过 PMS 的递氢作用，还原氧化型噻唑蓝（MTT）为甲瓖，在 570nm 下检测吸光值；而 NAD⁺可被乙醇脱氢酶还原为 NADH，进一步采用 MTT 还原法检测，通过吸光值变化即可定量检测辅酶 I NAD (H)的含量。

自备用品：

可见分光光度计/酶标仪、台式离心机、移液器、微量玻璃比色皿/96 孔板、研钵、冰和蒸馏水。

NAD⁺ 和 NADH 的提取：

1. 血清（浆）中 NAD⁺和 NADH 的提取：

（1）NAD⁺的提取：按照血清（浆）体积（mL）：酸性提取液体积（mL）为 1：5~10 的比例（建议取约 0.1mL 血清（浆），加入 1mL 酸性提取液），95℃水浴 5min（盖紧，以防止水分散失）；冰浴中冷却后，10000g 4℃离心 10min；取 500μL 上清液，加入 500μL 碱性提取液使之中和，混匀，10000g 4℃离心 10min，取上清，置冰上待测。

（2）NADH 的提取：按照血清（浆）体积（mL）：碱性提取液体积（mL）为 1：5~10 的比例（建议取约 0.1mL 血清（浆），加入 1mL 碱性提取液），95℃水浴 5min（盖紧，以防止水分散失）；冰浴中冷却后，10000g 4℃离心 10min；取 500μL 上清液，加入 500μL 酸性提取液使之中和，混匀，10000g 4℃离心 10min，取上清，置冰上待测。

2. 组织中 NAD⁺和 NADH 的提取：



(1) NAD⁺的提取: 按照组织质量 (g): 酸性提取液体积 (mL) 为 1: 5~10 的比例 (建议取约0.1g 组织, 加入 1mL 酸性提取液), 冰浴研磨, 95°C水浴 5min (盖紧, 以防止水分散失); 冰浴中冷却后, 10000g 4°C离心 10min; 取 500μL 上清液, 加入 500μL 碱性提取液使之中和, 混匀, 10000g 4°C离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

(2) NADH 的提取: 按照组织质量 (g): 碱性提取液体积 (mL) 为 1: 5~10 的比例 (建议取约0.1g 组织, 加入 1mL 碱性提取液), 冰浴研磨, 95°C水浴 5min (盖紧, 以防止水分散失); 冰浴中冷却后, 10000g 4°C离心 10min; 取 500μL 上清液, 加入 500μL 酸性提取液使之中和, 混匀, 10000g 4°C离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

3. 细胞或细菌中 NAD⁺和 NADH 的提取:

(1) NAD⁺ 的提取: 先收集细胞或细菌到离心管内, 弃上清, 按照细菌或细胞数量 (10⁴个): 酸性提取液体积 (mL) 为 500~1000: 1 的比例 (建议 500 万细菌或细胞加入 1mL 酸性提取液), 超声波破碎 1min (冰浴, 强度 20%或 200W, 超声 2s, 停 1s), 95°C水浴 5min (盖紧, 以防止水分散失); 冰浴中冷却后, 10000g 4°C离心 10min; 取 500μL 上清液, 加入 500μL 碱性提取液使之中和, 混匀, 10000g 4°C离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

(2) NADH 的提取: 先收集细胞或细菌到离心管内, 弃上清, 按照细菌或细胞数量 (10⁴个): 碱性提取液体积 (mL) 为 500~1000: 1 的比例 (建议 500 万细菌或细胞加入 1mL 碱性提取液), 超声波破碎 1min (冰浴, 强度 20%或 200W, 超声 2s, 停 1s), 95°C水浴 5min (盖紧, 以防止水分散失); 冰浴中冷却后, 10000g 4°C离心 10min; 取 500μL 上清液, 加入 500μL 酸性提取液使之中和, 混匀, 10000g 4°C离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

测定步骤:

1. 分光光度计预热 30min 以上, 调节波长至 570nm, 蒸馏水调零。
2. 在1.5mL 棕色EP 管中按下表依次加入下列试剂:

试剂名称	对照管(μL)	测定管(μL)	NAD或NADH标准管(μL)	空白管(μL)
------	---------	---------	-----------------	---------



样本	20	20		
标准品			20	
蒸馏水				20
试剂-A	80	80	80	80
试剂-B	30	30	30	30
试剂-C	30	30	30	30
试剂-D	30	30	30	30
试剂-E	30	30	30	30
试剂-F	200	混匀, 室温避光静置20min		
试剂-F		200	200	200
充分混匀, 静置5min后, 20000g, 25℃离心5min, 弃上清, 沉淀中加入:				
试剂-G	400	400	400	400
混匀, 取200μL转移至微量玻璃比色皿或96孔板中, 570nm下读取对照吸光值A1和 测定管吸光值A2, 计算 $\Delta A = A2 - A1$; NAD标准管的记为 ΔA 标准1=A标准管1-A空白管。 NADH标准管的记为 ΔA 标准2=A标准管2-A空白管。(空白管只需做1-2次)				

注: 对照管只要做一次即可。

NAD⁺和 NADH 含量的计算:

(一) NAD⁺含量的计算

1. 血清(浆)中 NAD⁺含量计算

$$\text{NAD}^+\text{含量 (nmol/mL)} = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准 1} \div C \text{ 标}) \times V \text{ 提取} \times 2 \div V \text{ 血清} \\ = 25 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准 1}$$

2. 组织、细菌或细胞中 NAD⁺含量计算

(1) 按样本蛋白浓度计算

$$\text{NAD}^+(\text{nmol/mg prot}) = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准 1} \div C \text{ 标}) \times V \text{ 提取} \times 2 \div (V \text{ 提取} \\ \times C_{\text{pr}}) = 2.5 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准 1} \div C_{\text{pr}}$$

(2) 按样本鲜重计算

$$\text{NAD}^+(\text{nmol/g 鲜重}) = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准 1} \div C \text{ 标}) \times V \text{ 提取} \times 2 \div W = 2.5 \times \Delta A \text{ 测} \\ \text{定} \div \Delta A \text{ 标准 1} \div W$$



(3) 按细菌或细胞密度计算

$$\text{NAD}^+(\text{nmol}/10^4 \text{ cell}) = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准 } 1 \div C \text{ 标}) \times V \text{ 提} \times 2 \div 500 = 0.005 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准 } 1;$$

(二) NADH 含量的计算

1. 血清(浆)中 NADH 含量计算

$$\text{NADH 含量}(\text{nmol}/\text{mL}) = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准 } 2 \div C \text{ 标}) \times V \text{ 提取} \times 2 \div V \text{ 血清} = 25 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准 } 2$$

2. 组织、细菌或细胞中 NADH 含量计算

(1) 按样本蛋白浓度计算

$$\text{NADH}(\text{nmol}/\text{mg prot}) = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准 } 2 \div C \text{ 标}) \times V \text{ 提取} \times 2 \div (V \text{ 提取} \times C_{\text{pr}}) = 2.5 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准 } 2 \div C_{\text{pr}}$$

(2) 按样本鲜重计算

$$\text{NADH}(\text{nmol}/\text{g 鲜重}) = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准 } 2 \div C \text{ 标}) \times V \text{ 提取} \times 2 \div W = 2.5 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准 } 2 \div W$$

(3) 按细菌或细胞密度计算

$$\text{NADH}(\text{nmol}/10^4 \text{ cell}) = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准 } 2 \div C \text{ 标}) \times V \text{ 提取} \times 2 \div 500 = 0.005 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准 } 2$$

注: C 标: NAD 或 NADH 标准溶液的浓度 1.25nmol/mL; V 提取: 加入提取液体积, 1mL; 2: 提取过程中上清液稀释倍数; V 血清: 加入血清(浆)体积: 0.1mL; Cpr: 样本蛋白质浓度, mg/mL; W: 样本质量, g; 500: 细胞或细菌总数, 500 万。

注意事项:

1. 对照管和测定管的测定步骤的区别: 对照管加完试剂-A、B、C、D、E 后必须马上加试剂-F; 测定管加完试剂-A、B、C、D、E 后必须反应 20min 后再加试剂-F。

2. 操作及反应过程中应注意避光。

3. 由于每一个测定管需要设一个对照管, 本试剂盒 100 管保证测 48 个 NAD⁺ 或 NADH。