



## NS0 宿主细胞 DNA 残留检测试剂盒-操作说明书

应用：定量检测重组蛋白表达、中间产物纯化及最终成品中残留 DNA 的含量

本试剂盒仅供科研使用，不得用于临床及诊断使用！

产品编号/规格：

1, NS-D050T(50T)

2, NS-D100T(100T)

### 一、产品介绍

本试剂盒采用 Taqman 探针荧光定量 PCR 法，设计专属探针和关键引物，特异性好，灵敏度高，其最低定量限可以达到 3fg/μL 水平。

DNA 参考品制备过程与国家标准品制备完全一致，因此纯度高，无蛋白及离子干扰，经国家标准品浓度校正，保证了待测样品含量检测的准确度。

试剂盒提供 DNA 稀释专用稀释液，单次实验复孔平行性及多次实验间数据重现性好。

### 二、试剂盒组成

DNA 扩增			
组分编号	组分名称	产品编号/规格	
		NS-D050T(50T)	NS-D100T(100T)
B1	2X qPCR Mix	0.625mL	1.25mL
B2	Primer & Probe Mix	100 μ L	200 μ L
B3	DNA Dilution Buffer	2×1.5mL	4×1.5mL
B4	DNA Control (30ng/ μ L)	25 μ L	50 μ L
B5	RNase-Free H2O	0.5mL	1mL
B6	50X ROX Reference Dye (可选)	0.15ml	0.3ml

\* ROX 参比染料为可选，是否使用取决于使用的仪器。具体可参照 PART 6 中的说明。

### 三、实验需要但未提供的耗材及设备

1. 移液器：5 μ L-1000 μ L
2. 1.5/2ml 无 DNA 酶/RNA 酶离心管
3. 200 μ L 无 DNA 酶/RNA 酶 PCR 管
4. 涡旋仪
5. 迷你离心机
6. 无 DNA 酶/RNA 酶 8 联管
7. 生物安全柜
8. 荧光定量 qPCR 仪



#### 四、运输和保存方法

- 1) 所有组分均干冰运输。
- 2) 试剂盒需-20°C保存，建议一年内使用完。其中组分B2需避光保存。
- 3) B2/B3/B4组分在-20°C可以保存两年，B1/B5/B6组分在-20°C可以保存一年。此外B1/B5/B6三个组分也可以一起另外购买。

#### 五、实验前准备

- 1) 使用本试剂前请仔细阅读说明书，所有成分使用前应完全化冻，低速离心，震荡混匀。
- 2) 从-20°C冰箱取出，将组分B1(2X qPCR Mix)和B6(50X ROX Reference Dye)分别融解，轻轻颠倒（尽量避免产生泡沫），待溶液完全均一后再行使用。注：如B1(2X qPCR Mix)和B6(50X ROX Reference Dye)需一段时间内经常取用，可在2-8度条件下储存3个月。尽量避免反复多次冻融；如解冻后没有使用，须彻底混匀后重新冷冻。
- 3) B2(Primer & Probe Mix) and B4(DNA Control)在使用前混匀时切勿反复吹打，可采用类似清洗管壁方式。注：为减少反复冻融次数和避免污染，建议初次使用时将B4(DNA Control)分装储存于-20°C。
- 4) 已融化未使用的B3(DNA Dilution Buffer)可保存于2-8°C7天，若长时间不用，请放置于-20°C。
- 5) 为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作，实验开始前后紫外照射30min以消除环境中潜在的DNA污染源。
- 6) 由于荧光定量PCR实验有极强的灵敏度，保持工作环境的洁净非常重要，实验开始前建议完全清洁移液器及周边工作环境，移除清理实验过程中用不到的任何物品。

#### 六、操作过程

##### (一) DNA定量参考品的稀释和标准曲线的制备

- 1) 将试剂盒中的DNA Control和DNA Dilution Buffer置于冰上完全融化，轻微振荡混匀，低速离心10sec。
- 2) 取7支洁净的200μL PCR管，分别标记为S0, S1, S2, S3, S4, S5, S6，每管各加入45μL DNA稀释液。
- 3) 在标记为S0的PCR管中加入5μL DNA Control(30ng/μL)，即3000pg/μL，快速离心10sec，振荡5sec，再快速离心10sec，该浓度可分装于-20°C短期保存（不超过3个月），使用时避免反复冻融。



4) S1, S2, S3, S4, S5, S6 管稀释操作同 S0, 稀释方法如下:

	稀释过程	终浓度
S0	5μL DNA Control (10ng/μL) + 45 μL DNA Dilution Buffer	3000pg/μL
S1	5μL S0 + 45μL DNA Dilution Buffer	300pg/μL
S2	5μL S1 + 45μL DNA Dilution Buffer	30pg/μL
S3	5μL S2 + 45μL DNA Dilution Buffer	3pg/μL
S4	5μL S3 + 45μL DNA Dilution Buffer	300fg/μL
S5	5μL S4 + 45μL DNA Dilution Buffer	30fg/μL
S6	5μL S5 + 45μL DNA Dilution Buffer	3fg/μL

## (二) 反应体系

组分	体积 (μL)
2XqPCR Mix	12.5
Primer&Probe Mix	2
DNA template (control or sample)	5
补加水	5.5
总体积	25

### 【注】：

- 根据反应孔数计算本次所需 Mix 混合液总量: Mix 混合液= (反应孔数+4) \* (12.5+2+5.5) μL (含有 4 孔的损失量), 建议冰上操作。
- 标准品及待测样本每个浓度做 3 个复孔。上述标准曲线的线性范围适用大多数实验, 可根据实际需要适当调整。
- 实验操作应保持一致。加样完成密封好管子后, 请低速离心 10 sec 将管壁的液体离心收集至管底, 再震荡混匀 5 sec 以上, 完全混匀反应液, 再低速离心 10 sec, 如有气泡, 需将气泡排尽。
- 为确保实验结果准确性, 建议用 1X PBS 将溶液中蛋白浓度稀释至 1-10mg/ml 进行加标回收率实验, 确保回收率在 50%~150% 之间。
- 几种常见仪器的匹配 ROX Reference Dye 浓度见下表:

仪器	终浓度



ABI PRISM 7000/7300/7700/7900HT/Step One 等	2.5X (例如: 1.25μL ROX/25μL 体系)
ABD 7500/7500Fast Stratagene Mx3000P/Mx3005P/Mx4000 等	0.5X (例如: 0.25μL ROX/25μL 体系)
Roche/Bio-Rad/Eppendorf 仪器等	不用添加

### (三) 扩增程序设置 (2 步法)

阶段	温度(°C)	时间	内容	荧光信号采集	循环数
预变性	95°C	15 min	预变性	否	1
PCR 反应	95°C	3 sec	变性*	否	40
	60°C	30 sec	退火/延伸*	是	

【注】：

- PCR 反应的预变性条件必须设定为 95°C, 15min。
- 选择报告荧光基团为“FAM”，猝灭荧光基团为“TAMRA”。
- 变性\*：请按照仪器使用说明书对不同型号的仪器进行时间。使用 ABI 7900HT/7900HT Fast/ViiA 7/StepOnePlus 时可设定为 1sec。
- 退火/延伸\*：请按照仪器使用说明书对不同型号的仪器进行时间。几种常见仪器的时间设定见下表：

使用 ABI 7500 Fast/7900HT/7900HT Fast/ViiA 7/StepOne/StepOnePlus 时请设定在 30sec
使用 Roche LightCycler/LightCycler 480 时请设定在 20sec
使用 ABI 7000/7300 时请设定在 31sec
使用 ABI 7500 时请设定在 32sec

### 七、判定标准

- 1) 标准曲线:  $R^2 > 0.99$ ; 扩增效率(Eff%):  $90\% \leq \text{Eff\%} \leq 110\%$ ; 斜率 (Slope) : -3.8~-3.1。
- 2) 加标回收率% = (加标样品测定值 - 样品测定值) / 加标理论值 \* 100%，范围 50%-150%。
- 3) 无模板对照 (NTC) : 即反应体系中用 DNA 稀释液代替待检测模板，其余成分不变，其检测结果 Ct 值应为 Undetermined 或 Ct 值  $\geq 35$ 。