TaqPath™ 1-	Step Multi	plex Master	Mix	简要操作说明
-------------	------------	-------------	-----	--------

货号	试剂名称	包装规格	反应次数(20 μL 体系)	保存条件
A28521	TaqPath™ 1-Step Multiplex	0.5 mL	100	
7120021	Master Mix (No ROX)	0.0 1112	100	
A28522	TaqPath™ 1-Step Multiplex	5 × 1 mL	1000	
7120022	Master Mix (No ROX)	O W I IIIL	1000	
A28523	TaqPath™ 1-Step Multiplex	10 mL	2000	-30 度至-10 度
7120020	Master Mix (No ROX)	101112	2000	
A28525	TaqPath™ 1-Step Multiplex	0.5 mL	100	
7.42020	Master Mix	0.0=		
A28526	TaqPath™ 1-Step Multiplex	5 × 1 mL	1000	
	Master Mix			
A28527	TaqPath™ 1-Step Multiplex	10 mL	2000	
	Master Mix		=500	

本操作说明提供了 TaqPath™ 1-Step Multiplex Master Mix 和 TaqPath™ 1-Step Multiplex Master Mix (No ROX) 的简要操作指南。其中,TaqPath™ 1-Step Multiplex Master Mix 是以 MUSTANG PURPLE(吸收光谱 647nm,发射光谱 654nm)作为参比荧光,TaqPath™ 1-Step Multiplex Master Mix (No ROX) 中不含参比荧光。

更详细信息,请至赛默飞世尔官方网站下载英文版说明书: https://assets.thermofisher.com/TFS-Assets/LSG/manuals/TaqPath\_1Step\_Multiplex\_MasterMix\_UG.pdf

#### 一. 总体实验要求

- 在使用本试剂之前,请将其充分混匀。
- 准备反应混合液时,根据要进行的反应数按比例加入除模板外的所有组分。请为各组分预留 10%的余量,以免移液损失。
- 对于快速的反应系统,推荐使用 20 µL 的反应体系。
- 对于标准的反应系统,推荐使用 50 µL 的反应体系。

#### 二. 配制反应体系

- 1. 将所有试剂置于冰上融化。
- 2. 按照下表,将各个反应组分加入反应板中(配制多个反应孔时,请为各组分预留 10%的余量,以

## 免移液损失)

	快速反应	标准反应	
组成成分	(20 µL 体系)	(50 μL 体系)	说明
4×TaqPath™ 1-Step	5 μL 12.5 μL		_
Multiplex Master Mix	<b>Ο μ</b> Ε	12.5 μΕ	
最多可加 4 个 assay	1 山 / 包入 2020 /	2.5 以 / (	引物终浓度为 150-900 nM;
(引物和探针的混合)[1]	1 μL/每个 assay	2.5 µL/每个 assay	探针终浓度为 100-250 nM。
			根据需要可以使用尽可能多的
RNA 模板	_	_	样品,只要加入量不超过反应
			总体积。
RT-PCR grade water	_	_	加水补足至最终总体积。
总体积	20 μL	50 μL	

<sup>[1]</sup> 候选 assay 的报告基团可以包括 TaqMan™ Assay Mix FAM™ (20×), TaqMan™ Assay Mix VIC™ (20×), TaqMan™ Assay Mix ABY™ (20×)及 TaqMan™ Assay Mix JUN™ (20×)。如果是自行设计合成的引物、探针,请参考上表中的浓度进行优化。

3. 反应板用光学膜封好,翻转 3-5 次,确保孔中的各组分充分混匀,150 × g (1000 rpm) 离心 1 分钟,将混合液离心至管底,避免产生气泡。注意: TaqPath™ 1-Step Multiplex Master Mix 是 4×的预混液,比其它大多数的预混液都更粘稠。在进行下一步实验之前,确保每个孔中所有组分都进行了充分混匀。

## 三. 运行 qPCR 反应程序

1. 将反应板放在荧光定量 PCR 仪上,根据需要选择快速或标准 PCR 反应程序,并按照以下表格设置反应参数。

# 快速反应程序(反应体系≤ 30 μL)

步骤	阶段	循环数	温度	时间
UNG 酶激活	1	1	25°C	2 分钟
反转录 <sup>[1]</sup>	2	1	53°C	10 分钟
聚合酶激活	3	1	95°C	2 分钟
扩增	4	40	95°C	3秒
,, <sup>7</sup> A			60°C	30 秒

## 标准反应程序(反应体系>30 µL)

步骤	阶段	循环数	温度	时间
UNG 酶激活	1	1	25°C	2 分钟
反转录 <sup>[1]</sup>	2	1	53°C	10 分钟
聚合酶激活	3	1	95°C	2 分钟
扩增	4	40	95°C	15 秒
,,,,,,			60°C	1 分钟

<sup>[1]</sup> 反转录在 48°C-55°C性能最好。

- 2. 根据所使用的 qPCR 仪器选择合适的反应体系和反应程序。
- 3. 如果您使用的是 TaqPath™ 1-Step Multiplex Master Mix, 那么选择 MUSTANG PURPLE 作为参比荧光; 如果使用的是 TaqPath™ 1-Step Multiplex Master Mix (No ROX), 那么参比荧光一项选择 "None"。
- 4. 将反应板上机,开始运行。

#### 四. 实验数据分析

针对不同的仪器类型,数据分析也略为不同。一般情况下,数据分析主要包括:

- 1. 观察扩增曲线,根据需要进行设置,比如:
  - a. 设置合适的基线和阈值线
  - b. 将一些典型的异常值从分析中剔除掉
- 2. 在孔位表或者结果表中,观察复孔之间的 Ct 值是否有差异。
- 3. 对于绝对定量,观察标准曲线的斜率、扩增效率、R<sup>2</sup>值、截距、Ct值和异常值。

出版编号 MAN0019135 修订版 A



Applied Biosystems 技术支持服务中心 800-820-8982 400-820-8982

Thermo Fisher Scientific Inc.

