

# SN

## 中华人民共和国出入境检验检疫行业标准

SN/T 2562—2010

### 食品中霍乱弧菌分群检测 MPCR-DHPLC 法

Grouping detection of *Vibrio cholerae* in food—  
MPCR-DHPLC

2010-05-27 发布

2010-12-01 实施



中华人民共和国  
国家质量监督检验检疫总局 发布

## 前 言

本标准按照 GB/T 1.1—2009 给出的规则起草。

本标准由国家认证认可监督管理委员会提出并归口。

本标准起草单位：中华人民共和国辽宁出入境检验检疫局、中华人民共和国福建出入境检验检疫局、中华人民共和国西藏出入境检验检疫局。

本标准主要起草人：郑秋月、曹际娟、邵碧英、赵昕、郑晶、黄晓蓉、刘冉、徐君怡、王秋艳、李建民、耿丽梅、于畅。

# 食品中霍乱弧菌分群检测

## MPCR-DHPLC 法

### 1 范围

本标准规定了食品中霍乱弧菌,包括 O1 群、O139 群和非 O1/非 O139 群霍乱弧菌的 MPCR-DHPLC 分群检测方法。

本标准适用于食品中霍乱弧菌,包括 O1 群、O139 群和非 O1/非 O139 群霍乱弧菌的 MPCR-DHPLC 快速分群检测。

### 2 规范性引用文件

下列文件对于本文件的应用是必不可少的。凡是注日期的引用文件,仅注日期的版本适用于本文件,凡是不注日期的引用文件,其最新版本(包括所有的修改单)适用于本文件。

GB/T 6682 分析实验室用水规格和试验方法

GB 19489 实验室 生物安全通用要求

GB/T 27403 实验室质量控制规范 食品分子生物学检验

SN/T 1022 出口食品中霍乱弧菌检验方法

### 3 缩略语

下列缩略语适用于本文件。

#### 3.1

**PCR polymerase chain reaction**

聚合酶链式反应。

#### 3.2

**MPCR multiplex PCR**

多重 PCR。

#### 3.3

**DHPLC denaturing high performance liquid chromatography**

变性高效液相色谱。

#### 3.4

**TEAA**

三乙基铵乙酸盐。

### 4 生物安全措施

为了保护实验室人员的安全,应由具备资格的工作人员检测致病菌,所有培养物应小心处置。应按照 GB 19489 的有关规定执行。

## 5 废弃物处理和防止污染的措施

- 5.1 检测过程中的废弃物需经 121 °C 高压灭菌处理至少 30 min 后再弃置。
- 5.2 检测过程中防止交叉污染的措施按 GB/T 27403 规定执行。

## 6 原理

MPCR, 又称多重引物 PCR 或复合 PCR, 它是在同一 PCR 反应体系里加上两对以上引物, 同时扩增出多个核酸片段的 PCR 反应, 其反应原理, 反应试剂和操作过程与一般 PCR 相同。DHPLC 分析技术是应用离子对反相液相色谱原理对 DNA 片段进行分离。离子对采用三乙基胺乙酸盐缓冲溶液 (TEAA), 核苷酸片段分子中带负电荷的磷酸根基团与 TEAA 分子中带正电荷的氨基发生静电作用相互吸引, 同时 TEAA 分子中的三个乙基与固定相  $C_{18}$  表面的烷基发生疏水作用力而相互吸引, 通过流动相中的乙腈的梯度洗脱达到将不同大小的核苷酸片段分离。

## 7 试剂和材料

除另有规定外, 所有试剂纯度应为色谱纯。水为灭菌超纯水, 符合 GB/T 6682 中一级水的规格。所有试剂均用无 DNA 酶污染的容器分装。

- 7.1 *Taq* DNA 聚合酶。
- 7.2 dNTP: dATP、dTTP、dCTP、dGTP。
- 7.3 10×PCR 缓冲液: 200 mmol/L Tris-HCl (pH8.4), 200 mmol/L 氯化钾 (KCl), 15 mmol/L 氯化镁 ( $MgCl_2$ )。
- 7.4 引物: 引物序列见附录 A 表 A.1。
- 7.5 TE 溶液。
- 7.6 10% SDS。
- 7.7 蛋白酶 K (20 mg/mL)。
- 7.8 氯化钠溶液 (NaCl): 5 mol/L 和 0.7 mol/L。
- 7.9 10% CTAB。
- 7.10 三氯甲烷。
- 7.11 异戊醇。
- 7.12 酚。
- 7.13 异丙醇。
- 7.14 70% 乙醇。
- 7.15 DHPLC 缓冲液: 缓冲溶液 A 为 50 mL TEAA 和 250  $\mu$ L 乙腈混合, 加水定容至 1 000 mL; 缓冲溶液 B 为 50 mL TEAA 和 250 mL 乙腈混合, 加水定容至 1 000 mL; 缓冲溶液 D 为 75% 乙腈。

## 8 主要仪器和设备

- 8.1 PCR 仪。
- 8.2 DHPLC 仪。
- 8.3 高速离心机: 离心转速 18 000g。
- 8.4 PCR 超净工作台。

8.5 微量可调移液器和灭菌吸头:2  $\mu\text{L}$ ,10  $\mu\text{L}$ ,100  $\mu\text{L}$ ,200  $\mu\text{L}$ ,1 000  $\mu\text{L}$ 。

8.6 灭菌 PCR 反应管。

## 9 方法提要与检测程序

### 9.1 方法提要

本方法采用 MPCR 同时扩增霍乱弧菌及其三个血清群(O1 群、O139 群和非 O1/非 O139 群)。MPCR 产物再利用 DHPLC 非变性条件下的 DNA 分离技术,根据 DNA 扩增片段长度的不同,按照从小到大顺序依次洗脱核苷酸片段,从而实现了对食品中霍乱弧菌进行快速分群检测。

### 9.2 检测程序

MPCR-DHPLC 分群检测食品中霍乱弧菌的检测流程见图 1。

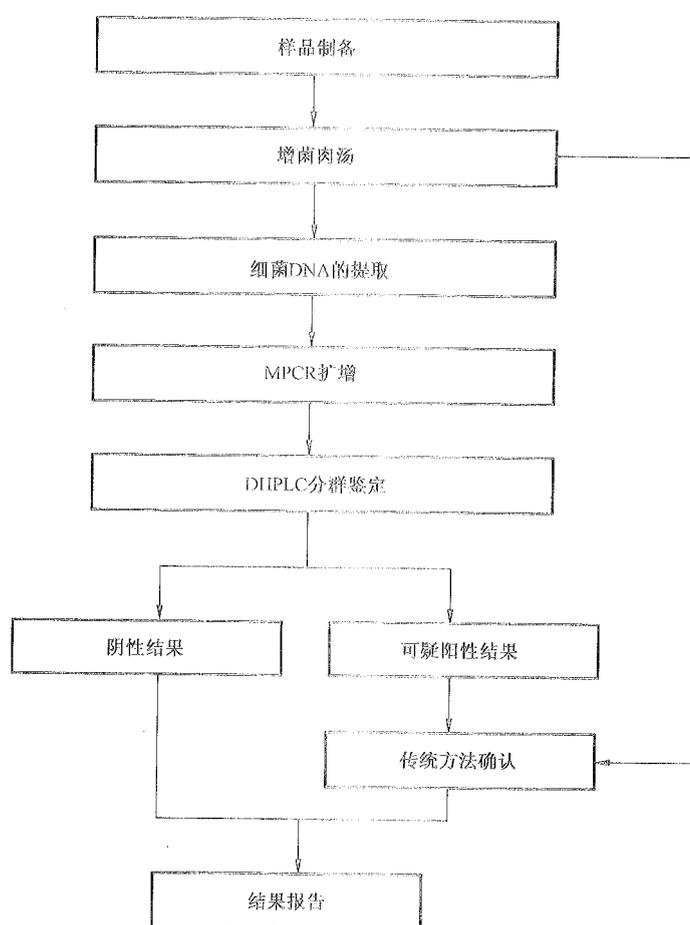


图 1 MPCR-DHPLC 法分群检测食品中霍乱弧菌流程图

## 10 操作步骤

### 10.1 样品制备、增菌培养和分离

食品中霍乱弧菌分群检测样品的制备、增菌培养和分离步骤参照 SN/T 1022 方法进行。

## 10.2 增菌液模板 DNA 的制备

取 10.1 中的增菌液 1.5 mL, 加到 1.5 mL 无菌离心管中, 13 000g 离心 1 min; 吸弃上清液, 取沉淀, 加 567  $\mu$ L TE 溶液 (pH8.0), 悬浮, 加 30  $\mu$ L 10% SDS 和 3  $\mu$ L 蛋白酶 K (20 mg/mL), 混匀, 37  $^{\circ}$ C 温浴 1 h; 加 100  $\mu$ L 氯化钠 (5 mol/L), 混匀, 加 80  $\mu$ L CTAB/氯化钠溶液 (10% CTAB 和 0.7 mol/L 氯化钠), 混匀, 65  $^{\circ}$ C 温浴 10 min; 加等体积三氯甲烷/异戊醇 (体积比为 24 : 1), 混匀, 13 000g 离心 10 min; 取上清液, 加等体积酚/三氯甲烷/异戊醇 (体积比为 25 : 24 : 1), 混匀, 13 000g 离心 10 min; 取上清液, 加 0.6 倍体积异丙醇, 轻轻混匀, 13 000g 离心 10 min; 取沉淀, 用 70% 乙醇清洗 2 次, 干燥, 加 100  $\mu$ L TE 溶液 (pH8.0) 溶解, 此即为 DNA 溶液。若不能立即检测, 可保存于 -20  $^{\circ}$ C 备用。按同样方法制备阳性对照菌株和阴性对照菌株的增菌液模板 DNA。也可使用商业化的 DNA 提取试剂盒并按其说明制备模板 DNA。

## 10.3 DNA 浓度和纯度的测定

取 5  $\mu$ L DNA 溶液加水梯度稀释至 1 mL, 使用核酸蛋白分析仪或紫外分光光度计测 260 nm 和 280 nm 处的光密度值。DNA 的浓度按照式(1)计算:

$$c = A \times N \times 50 / 1\ 000 \quad \dots\dots\dots(1)$$

式中:

$c$ ——DNA 浓度, 单位为微克每微升 ( $\mu$ g/ $\mu$ L);

$A$ ——260 nm 处的吸光值;

$N$ ——核酸稀释倍数。

注: 1 OD<sub>260 nm</sub> = 50  $\mu$ g/mL 双链 DNA。当 OD<sub>260 nm</sub> / OD<sub>280 nm</sub> 比值在 1.7~1.9 之间时, 适宜于 PCR 扩增。

## 10.4 PCR 扩增

10.4.1 PCR 反应体系 (30  $\mu$ L): 5 $\times$ PCR 缓冲液 6  $\mu$ L, dNTPs (10 mmol/L) 1.2  $\mu$ L, Taq DNA 聚合酶 (5 U/ $\mu$ L) 0.7  $\mu$ L, 模板 DNA 终浓度 50 ng, 引物 VCC-F 和 VCC-R (10  $\mu$ mol/L) 各 0.5  $\mu$ L, 引物 CTXA-F 和 CTXA-R (10  $\mu$ mol/L) 各 0.6  $\mu$ L, 引物 TCPA-F 和 TCPA-R (10  $\mu$ mol/L) 各 0.8  $\mu$ L, 引物 LPSgt-F 和 LPSgt-R (10  $\mu$ mol/L) 各 1.2  $\mu$ L, 水补足至 30  $\mu$ L。

10.4.2 反应条件: 94  $^{\circ}$ C 预变性 5 min; 94  $^{\circ}$ C 变性 30 s, 53  $^{\circ}$ C 退火 30 s, 72  $^{\circ}$ C 延伸 30 s, 进行 40 个循环; 72  $^{\circ}$ C 延伸 5 min, 4  $^{\circ}$ C 保存反应产物。

10.4.3 将 PCR 产物进行 DHPLC 分析。

注: PCR 反应参数可根据基因扩增仪型号的不同进行适当的调整。

## 10.5 DHPLC 检测

### 10.5.1 DHPLC 分析条件

10.5.1.1 色谱柱: PS-DVB&C<sub>18</sub> DNASep 色谱柱 (4.6 mm $\times$ 50 mm, 粒度 3  $\mu$ m)。

10.5.1.2 柱温: 50  $^{\circ}$ C。

10.5.1.3 流动相 (体积比):

- 0.0 min, 55.0% 缓冲溶液 A, 45.0% 缓冲溶液 B;
- 0.5 min, 50.2% 缓冲溶液 A, 49.8% 缓冲溶液 B;
- 3.0 min, 42.9% 缓冲溶液 A, 57.1% 缓冲溶液 B;
- 5.5 min, 39.4% 缓冲溶液 A, 60.6% 缓冲溶液 B;
- 8.0 min, 37.3% 缓冲溶液 A, 62.7% 缓冲溶液 B;
- 10.5 min, 36.0% 缓冲溶液 A, 64.0% 缓冲溶液 B。

10.5.1.4 流速:0.9 mL/min。

10.5.1.5 检测器:荧光检测器(光源:150 W Xenon 灯;激发谱带宽:15 nm;发射谱带宽:15.3 nm;检测灵敏度:在波长 350 nm 积分 2 s)。

10.5.1.6 上样量:PCR 产物 10  $\mu$ L。

## 10.5.2 DHPLC 分析

10.5.2.1 将装有 PCR 产物的反应管放置在 DHPLC 金属板的微孔中。

10.5.2.2 登录 DHPLC 分析系统,按照 10.5.1 设置 DHPLC 分析条件,建立检测程序并运行。

注:DHPLC 分析条件可根据 DHPLC 仪器型号的不同进行适当的调整。

## 10.6 质控对照设置

检测过程中应分别设阳性对照和阴性对照。阳性对照为霍乱弧菌 O1 群、O139 群、非 O1/非 O139 群的标准菌株,阴性对照为大肠埃希氏菌等非目标致病菌的标准菌株。

## 11 结果及判断

### 11.1 质控标准

11.1.1 阴性对照:无吸收峰出现。

11.1.2 阳性对照:出现典型的 PCR 产物吸收峰,且峰吸收值大于 3 mV。

11.1.3 不符合上述对照质控标准的视为无效。

### 11.2 结果判定与报告

#### 11.2.1 检测结果的判定

11.2.1.1 O139 群霍乱弧菌经 MPCR 扩增出 155 bp、240 bp、304 bp 和 340 bp 四个片段的产物,DHPLC 可检测出该四个 PCR 产物阳性吸收峰。

11.2.1.2 O1 群霍乱弧菌经 MPCR 可扩增出 155 bp、240 bp 和 304 bp 三个片段的产物,DHPLC 可检测出该三个 PCR 产物阳性吸收峰。

11.2.1.3 非 O1/非 O139 群霍乱弧菌经 MPCR 可扩增出 155 bp 一个片段的产物,DHPLC 可检测出该一个 PCR 产物阳性吸收峰。

#### 11.2.2 结果报告

11.2.2.1 检测样品无 MPCR-DHPLC 阳性吸收峰出现,可判定样品结果为阴性,直接报告未检出霍乱弧菌。

11.2.2.2 检测样品出现典型的 O139 群霍乱弧菌的 MPCR-DHPLC 产物四个阳性吸收峰,出峰时间与阳性对照一致,且吸收峰值大于 3 mV 时,可判定该样品结果为 O139 群霍乱弧菌可疑阳性。

11.2.2.3 检测样品出现典型的 O1 群霍乱弧菌的 MPCR-DHPLC 产物三个阳性吸收峰,出峰时间与阳性对照一致,且吸收峰值大于 3 mV 时,可判定该样品结果为 O1 群霍乱弧菌可疑阳性。

11.2.2.4 检测样品出现典型的非 O1/非 O139 群霍乱弧菌的 MPCR-DHPLC 产物一个阳性吸收峰,出峰时间与阳性对照一致,且吸收峰值大于 3 mV 时,可判定该样品结果为非 O1/非 O139 群霍乱弧菌可疑阳性。

11.2.2.5 检测样品吸收峰值小于 3 mV 时,建议样本重做。重做结果峰吸收值仍小于 3 mV 则为霍乱弧菌阴性,否则为霍乱弧菌可疑阳性。

11.2.2.6 对于霍乱弧菌可疑阳性结果,应参见 SN/T 1022 做进一步的生化鉴定和报告。

附录 A  
(规范性附录)

## 食品中霍乱弧菌 MPCR-DHPLC 分群检测所用引物序列

表 A.1 食品中霍乱弧菌 MPCR-DHPLC 分群检测所用引物序列

| 致病菌名称 | 基因名称  | 引物名称    | 引物序列                                     | 预期片段/bp |
|-------|-------|---------|--|---------|
| 霍乱弧菌  | 胶原酶基因 | VCC-F   | 5'-CCT AAT GAG CAA CCG ACT ATC AAA GA-3' | 155     |
|       |       | VCC-R   | 5'-TGT TCT GAA GCG GTG AGC CAT AC-3'     |         |
|       | CTXA  | CTXA-F  | 5'-ACT CAG ACG GGA TTT GTT AGG C-3'      | 304     |
|       |       | CTXA-R  | 5'-ATC TAT CTC TGT AGC CCC TAT TAC-3'    |         |
|       | TCPA  | TCPA-F  | 5'-TTG ACC CAA GCA CAA TGT AAG AC-3'     | 240     |
|       |       | TCPA-R  | 5'-CTA CTG TGA ATG GAG CAG TTC C-3'      |         |
|       | LPSgt | LPSgt-F | 5'-ACA TCT GTA GGG ATT GTA TTG AC-3'     | 340     |
|       |       | LPSgt-R | 5'-ATA ACA ACT GAG ATA TCA AGC GTC-3'    |         |

中华人民共和国出入境检验检疫  
行业 标 准  
食品中霍乱弧菌分群检测  
MPCR-DHPLC 法  
SN/T 2562—2010

\*

中国标准出版社出版  
北京复兴门外三里河北街16号  
邮政编码:100045

网址 [www.spc.net.cn](http://www.spc.net.cn)  
电话:68523946 68517548

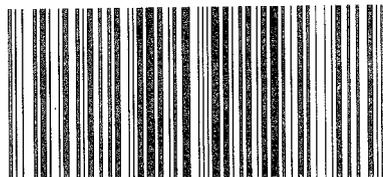
中国标准出版社秦皇岛印刷厂印刷

\*

开本 880×1230 1/16 印张 0.75 字数 12 千字  
2010年10月第一版 2010年10月第一次印刷  
印数 1—1 600

\*

书号: 155066·2-21178 定价 16.00 元



SN/T 2562-2010