

製品コード CY241

食品・環境分析用

---

# Takara

## CycleavePCR™ EHEC (O165) Typing Kit

---

説明書

v201811Da

O157:H7 や O26 をはじめとする腸管出血性大腸菌 (EHEC) は、血便と激しい腹痛を伴う出血性大腸炎、さらには溶血性尿毒症症候群を引き起こす病原性大腸菌の一群です。これらの重篤な症状の原因は、EHEC が産生する細胞毒素であるペロ毒素です。EHEC の検出においては、まずペロ毒素遺伝子の保有状況によるスクリーニングを行い、ペロ毒素遺伝子陽性であれば、O 抗原型の遺伝子タイピングをした上で、分離培養を行う方法が効率的であるとされています。

本キットは、O 抗原型の内、O165 のタイピングに使用します。本キットには、O165 の O 抗原合成遺伝子領域の遺伝子を検出するための FAM 標識プローブが含まれています。リアルタイム PCR によるタイピングであり、電気泳動が不要で、迅速に結果が得られます。

なお、増幅産物の検出にはサイクリングプローブ法を採用しています。サイクリングプローブ法は、RNA と DNA のキメラプローブと RNase H の組み合わせによる非常に特異性の高い検出法です。サイクリングプローブは、片方の端が蛍光物質で、もう片方の端がその蛍光物質の発する蛍光を消光する物質 (クエンチャー) で標識されています。このプローブは、インタクトな状態ではクエンチングにより蛍光を発することはありませんが、配列が相補的な増幅産物とハイブリッドを形成した後に RNase H により RNA 部分で切断されることにより、強い蛍光を発するようになります。

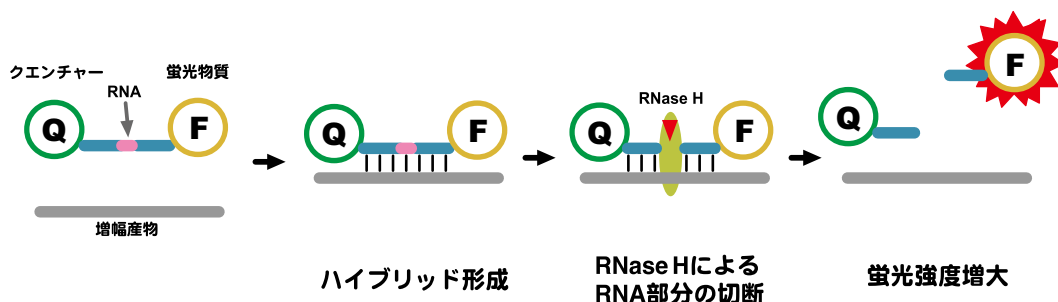


図1. サイクリングプローブの原理

---

## I. 内容 (50 回反応分、25 $\mu$ l 反応系)

● 1.	2 × Cycleave Reaction Mixture	2 × conc.	625 $\mu$ l
● 2.	O165 Primer/Probe Mix*	5 × conc.	250 $\mu$ l
○ 3.	dH <sub>2</sub> O		1 ml
○ 4.	O165 Positive Control		100 $\mu$ l (20 回分)
○ 5.	EASY Dilution (for Real Time PCR)		1 ml

\*：蛍光標識プローブを含んでいますので、遮光に留意してください。

コンポーネント 1～3 は、製品に添付している小箱を利用し、4、5 のコンポーネントとは別に保管してください。

### 【コンポーネントの説明】

#### **2 × Cycleave Reaction Mixture :**

PCR 反応試薬です。反応に必要な酵素、Buffer、dNTP Mixture を含みます。

#### **O165 Primer/Probe Mix :**

O165 の O 抗原合成遺伝子領域の遺伝子を検出するためのプライマー・プローブ溶液です。O165 検出用のプローブは FAM で標識されています。

**dH<sub>2</sub>O :** 滅菌水です。

**O165 Positive Control :** O165 検出用陽性コントロールです。

#### **EASY Dilution (for Real Time PCR) :**

Positive Control を希釈する際に、希釈溶液として使用します。

## II. 保存

− 20℃

## III. キット以外に必要な機器など (主なもの)

リアルタイム PCR 装置

Thermal Cycler Dice® Real Time System // (製品コード TP900/TP960)

Thermal Cycler Dice Real Time System *Lite* (製品コード TP700/TP760)

Applied Biosystems 7500 Fast Real-Time PCR System (Thermo Fisher Scientific 社) など  
ヒートブロック

卓上遠心機

微量高速遠心機

200  $\mu$ l、20  $\mu$ l、10  $\mu$ l 各マイクロピペット

マイクロピペット用チップ (疎水性フィルター付)

NucleoSpin Tissue (製品コード 740952.10/.50/.250)

---

## IV. 使用に際して

- ・本キットは遺伝子検出であるため、不活化された細菌も検出し、生菌のみを検出対象とするものではありません。また、設計した Primer/Probe の配列内に遺伝子の変異や欠損／挿入が生じた際には、検出できない場合があります。(検査結果判定により発生する問題に関して、タカラバイオ株式会社は一切の責任を負いません。)
- ・判定の確定には遺伝子検査だけではなく、培養検査などの結果も併用の上、ご判断ください。

## V. 操作上の注意

1. リアルタイム PCR 装置の取扱いは各装置の取扱説明書に従ってください。
2. 万一、キメラプローブやプライマーがヌクレアーゼの混入により分解されると、正確な検出が出来ません。実験者の汗や唾液からもヌクレアーゼが混入する可能性がありますので、操作は細心の注意を払ってください。
3. 反応液の調製から検体サンプルの添加まで、次の3つのエリアを設定し、物理的に隔離することを推奨します (IX. 補足：エリア分けについてを参照)。どのエリアにおいても、増幅産物の入ったチューブの開閉は避けてください。
  - エリア 1：反応液の調製、分注を行います。
  - エリア 2：検体の調製を行います。
  - エリア 3：反応液へ検体の添加を行います。

本キットでは増幅反応と検出をリアルタイムで行うため、反応終了後の増幅産物を電気泳動などで解析する必要はありません。実験室内の核酸のコンタミネーション発生の原因となりますので、増幅産物をチューブから取り出すことはおやめください。

4. 本キットはリアルタイム PCR 装置での解析によって結果判定を行います。リアルタイム PCR 装置の各種 Auto 機能が適正に働かなかった場合は誤判定の原因になります。必要に応じてリアルタイム PCR 装置の取扱説明書に従い、Manual 設定を行ってください。

## VI. 操作





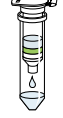

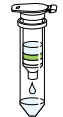





### 操作の概要

1. サンプルの調製  
NucleoSpin Tissue などを用いて DNA 抽出を行う。
2. リアルタイム PCR 装置のセッティング
3. 反応液の調製と反応開始  
反応液を調製する。  
↓  
反応液を反応チューブに分注し、陰性コントロール、または検体サンプル、または陽性コントロールを添加する。  
↓  
反応チューブをリアルタイム PCR 装置にセットし反応を開始する。
4. 解析

## VI-1. サンプルの調製 (エリア 2 で実施)

食品培養液からの腸管出血性大腸菌の DNA 抽出には、NucleoSpin Tissue (製品コード 740952.10/.50/.250) を使用します。下記プロトコールに従って操作してください。

### 【NucleoSpin Tissue による食品からの腸管出血性大腸菌検査のための DNA 抽出プロトコール】

1. サンプルの準備		マイクロチューブに増菌培養液*1 を 0.1 ml 入れ、10,000 × g で 10 分間遠心して上清を除去し、細菌のペレットを用意する。	
2. Proteinase K 処理		180 μl の Buffer T1、25 μl の Proteinase K 溶液*2 を細菌のペレットに添加し、激しく攪拌する。56℃で 1 時間インキュベートする。 <b>注：</b> 1 時間で溶解しなかった場合は、56℃でのインキュベートを 3 時間 (～一晩) まで延長し、完全に溶解する。	
3. サンプルの溶解		サンプルを攪拌する。Buffer B3 を 200 μl 加えて、激しく攪拌した後、70℃で 10 分間インキュベートする。不溶物が残る場合は 11,000 × g で 5 分間遠心し、上清を新しいチューブに移す。	
4. エタノールの添加		96 ~ 100% エタノールを 210 μl 添加し、よく混合する。	
5. カラムへの吸着		NucleoSpin Tissue Column を Collection Tube にセットする。4. の溶液をカラムに添加し、11,000 × g で 1 分間遠心する。ろ液を捨て、新しい Collection Tube にカラムをセットする。	
6. メンブレンの洗浄		<b>1 回目の洗浄</b> 500 μl の Buffer BW をカラムに添加し、11,000 × g で 1 分間遠心する。ろ液を捨てた後、同じ Collection Tube にカラムをセットする。	
		<b>2 回目の洗浄</b> 600 μl の Buffer B5*2 をカラムに添加し、11,000 × g で 1 分間遠心する。ろ液を捨てた後、同じ Collection Tube にカラムをセットする。	
7. メンブレンの乾燥		カラムを 11,000 × g で 1 分間遠心する。	
8. DNA の溶出		カラムをマイクロチューブ (1.5 ml : 各自で用意) にセットする。 70℃に温めた Buffer BE*3 を 100 μl 加え、室温で 1 分間インキュベートした後、11,000 × g で 1 分間遠心する。溶出した DNA 溶液は 4℃、長期保存の場合は -20℃で保存する。(凍結融解はできるだけ繰り返さない。)	

\* 1 : 「腸管出血性大腸菌 O26、O103、O111、O121、O145 及び O157 の検査法について」(食安監発 1120 第 1 号、平成 26 年 11 月 20 日) に記載された方法で、増菌培養を行ってください。

\* 2 : Proteinase K 溶液、Buffer B5 の調製法は、NucleoSpin Tissue の取扱説明書に従ってください。

\* 3 : Buffer BE の組成 : 5 mM Tris-HCl, pH8.5

---

## VI-2. 反応液の調製と反応開始

### 反応の種類について

本キットでは、以下の2種類の反応を実施します。

#### <反応 A：ターゲット遺伝子の検出反応>

- ・ ターゲット遺伝子 (O 抗原領域遺伝子) の検出が目的。
- ・ 検体由来の DNA のみを鋳型として添加する。

#### <反応 B：PCR 阻害の有無の確認>

- ・ PCR 阻害の有無の確認が目的。
- ・ 1/100 希釈した Positive Control の反応に検体由来の DNA を添加する。
- ・ <反応 B>は、<反応 A>で O165 の検出において検体サンプルの増幅曲線が得られなかった場合の判定に用いる。
- ・ VT 遺伝子検出の際に、VI-1. サンプルの調製の記載と同じ方法で調製したサンプルを使用し、インターナルコントロール等により PCR 阻害がないことをすでに確認しているサンプルを用いる場合には、<反応 B>は省略することができる。

(1) Positive Control を段階希釈する。( <反応 B> で使用) (エリア 3 で実施)

O165 Positive Control を EASY Dilution (for Real Time PCR) で 1/100 に段階希釈する。

O165 Positive Control の段階希釈例

- 1) O165 Positive Control 原液 5  $\mu$ l + EASY Dilution 45  $\mu$ l  $\rightarrow$  1/10 希釈液
- 2) 1) の 1/10 希釈液 5  $\mu$ l + EASY Dilution 45  $\mu$ l  $\rightarrow$  1/100 希釈液

(2) 下記に示す反応液を氷上で調製する。(エリア 1 で実施)

<反応 A：ターゲット遺伝子の検出反応>

検体サンプル等の鋳型以外のコンポーネントを必要本数 +  $\alpha$  分調製し、各反応チューブに 20  $\mu$ l ずつ分注して軽くキャップをしめる。その内の 1 本に陰性コントロールとして dH<sub>2</sub>O を 5  $\mu$ l 加え、反応チューブのキャップをしっかりと閉める。必要本数は、サンプル数 + 2 本 (陰性コントロール、O165 の陽性コントロール) とする。

試薬	液量 (1 反応)	最終濃度
● 2 × Cycleave Reaction Mixture	12.5 $\mu$ l	1 ×
● O165 Primer/Probe Mix	5 $\mu$ l	1 ×
検体サンプル or 陽性コントロール (O165 Positive Control) or dH <sub>2</sub> O	(5 $\mu$ l) *	
○ dH <sub>2</sub> O	2.5 $\mu$ l	
Total	25 $\mu$ l	

<反応 B：PCR 阻害の有無の確認>

検体サンプル等の鋳型以外のコンポーネントを必要本数 +  $\alpha$  分調製し、各反応チューブに 20  $\mu$ l ずつ分注して軽くキャップをしめる。その内の 1 本に陰性コントロールとして dH<sub>2</sub>O を 5  $\mu$ l 加え、反応チューブのキャップをしっかりと閉める。必要本数は、サンプル数 + 1 本 (陰性コントロール) とする。

試薬	液量 (1 反応)	最終濃度
● 2 × Cycleave Reaction Mixture	12.5 $\mu$ l	1 ×
● O165 Primer/Probe Mix	5 $\mu$ l	1 ×
O165 Positive Control 1/100 希釈液	0.5 $\mu$ l	
検体サンプル or dH <sub>2</sub> O	(5 $\mu$ l) *	
○ dH <sub>2</sub> O	2.0 $\mu$ l	
Total	25 $\mu$ l	

\*：検体サンプルおよび<反応 A>の陽性コントロール DNA (原液) はステップ (3) で加えるため、ここでは加えません。

【注意】蛍光ノイズの原因になりますので、チューブやふたには素手で触れないようにご注意ください。

(3) サンプル (鋳型) を添加する。(エリア 3 で実施)

陰性コントロール以外の各チューブに、検体サンプルまたは陽性コントロールを添加し、しっかりとふたをする。  
反応チューブを卓上遠心機で軽く遠心を行い、リアルタイム PCR 装置にセットする。

【注意】反応液調製後、なるべく 1 時間以内に反応を開始してください。

---

### VI-3. リアルタイム PCR 装置による増幅・検出

操作の手順は、それぞれのリアルタイム PCR 装置で異なります。詳しい操作方法は、それぞれの機器に添付されている取扱説明書をご確認ください。

#### 【 Thermal Cycler Dice Real Time System の場合】

食品環境検査用ソフトウェアの「+/-判定」モードでの解析が便利です。操作方法の詳細は、「食品環境検査用ソフトウェア Quick Manual ～定性解析 (+/-判定) 用～」(タカラバイオのオンラインカタログで公開) をご参照ください。

<反応条件設定画面>

#### PCR 条件 (変更の必要なし)

初期変性 (Hold)

Cycle : 1

95°C 10 秒

3 step PCR

Cycle : 45

95°C 5 秒

55°C 10 秒

72°C 20 秒 (検出)

#### 検出フィルター

FAM

<サンプル設定画面>

#### 検出フィルター

インターナルコントロール : <none>

#### サンプルタイプ

陰性コントロール

サンプルタイプ : NC (Negative Control)

陽性コントロール

サンプルタイプ : PC (Positive Control)

検体サンプル

サンプルタイプ : UNKN (Unknown)



---

## 【Applied Biosystems 7500 Fast Real-Time PCR System、Applied Biosystems 7500 Real-Time PCR System の場合】

各種設定は、Advanced Setup で行ってください。

Experiment Properties にて Quantification-Standard Curve を選択し、TaqMan Reagents を選択します。

### PCR 条件

初期変性 (Hold)

Cycle : 1

95°C 10 秒

3 step PCR

Cycle : 45

95°C 5 秒

55°C 10 秒

72°C 25 秒 (検出)

### Passive Reference

(none)

### Define Targets

Target Name : O165、Reporter : FAM、Quencher : (none)

### Define Samples

陰性コントロール

サンプルタイプ : NTC (No Template Control)

陽性コントロールおよび検体サンプル

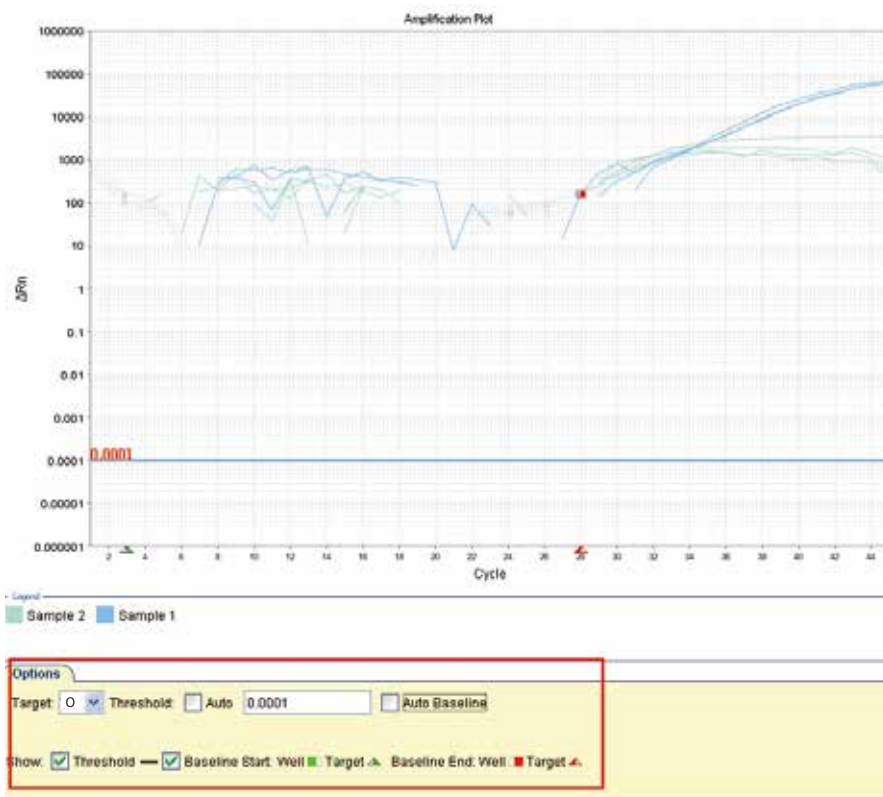
サンプルタイプ : Unknown

解析終了後、必要に応じて、解析パラメータを Manual 設定で修正してください。

解析終了後、Analysis 画面の Amplification Plot で増幅曲線を確認し、Threshold と Baseline を Manual 設定で適切な位置に修正する。

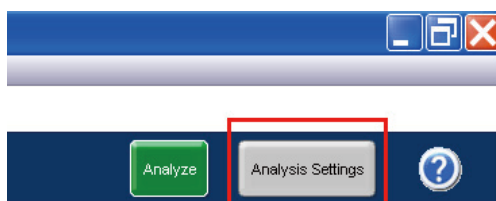
### 1. Amplification Plot の Options の設定

Target : のドロップダウンリストから O165 を測定した Target を選択する。  
Threshold : の Auto と Auto Baseline のチェックボックスの  をはずす。  
Show : の Threshold と Baseline のチェックボックスに  を入れる。



### 2. Analysis Setting 画面の表示

画面右上の Analysis Settings ボタンをクリックする。

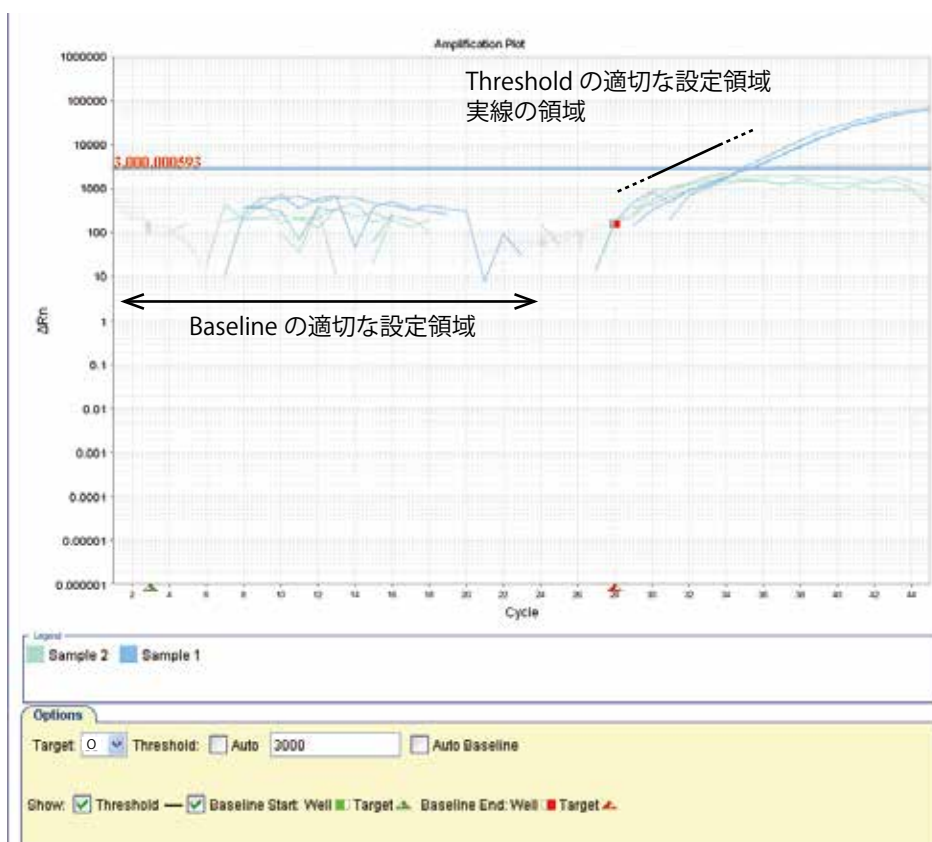
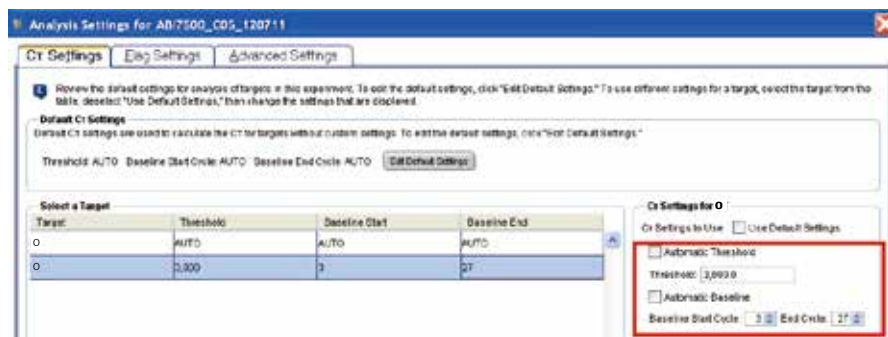


### 3. Analysis Setting 画面での設定

Select a Target で O165 を測定した Target を選択する。

Ct Settings for Target Name で Threshold と Baseline の適切な値を設定する。\*  
画面下の Apply Analysis Settings のボタンをクリックする。

\* : Threshold は Amplification Plot (Log 表示) が直線になっている範囲内に、  
Baseline は Amplification Plot の立ち上がりが認められる前までの範囲  
に設定します (下図参照)。



(参考) Applied Biosystems StepOnePlus Real-Time PCR System も同様な操作です。

## VII. 測定結果の判定について

### 【正常な測定結果の例】

<反応 A：ターゲット遺伝子の検出反応>

- ・ターゲット遺伝子 (O 抗原領域遺伝子) の検出が目的。
- ・検体由来の DNA のみを鋳型として添加した。

鋳型	O165 (FAM)	判定結果
dH <sub>2</sub> O (陰性コントロール)	—	正常
O165 Positive Control (陽性コントロール)	+	正常
検体サンプル	+	O165 陽性
	—	反応Bより、PCR阻害なしの場合： O165 陰性 反応Bより、PCR阻害ありの場合： 判定不能

<反応 B：PCR 阻害の有無の確認>

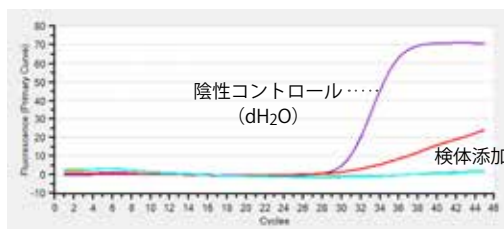
- ・PCR 阻害の有無の確認が目的。
- ・1/100 希釈した Positive Control の反応に検体由来の DNA を添加した。

<反応 A> で、O165 の検出において検体サンプルの増幅曲線が得られなかった場合の判定に使用する。

添加	O165	判定結果
dH <sub>2</sub> O (陰性コントロール)	反応性良好	正常
検体サンプル	反応性良好	PCR 阻害なし
	反応性低下	PCR 阻害あり (→下図参照)

### 検体中に含まれる夾雑物による反応阻害の例

#### O165 検出系 (FAM 検出)



検体を添加した場合、陰性コントロールより反応性が低下しました。このような結果になった場合は、PCR 阻害が疑われます。

## 【異常な測定結果の例とトラブルシューティング】

### 反応 A の陰性コントロール反応

- O165 の検出において増幅曲線が得られた。  
→ 試薬中に目的産物が混入した可能性がある。再度、コンタミネーションに注意し反応を行う。

### 陽性コントロール反応

- 対象となるターゲット遺伝子の増幅曲線が得られなかった。  
→ 何らかの原因で PCR 反応、またはサイクリングプローブ検出が正常に行われていない。反応液の調製にミスがないことを確認し、再度反応を行う。

### 検体の反応

- 検体由来の増幅が認められず、反応 B より PCR 阻害が疑われた。  
→ 鋳型に PCR 阻害物質が混入している可能性がある。再度、DNA 抽出をやり直す。

### 反応 B の陰性コントロール反応

- O165 の検出において増幅曲線が得られなかった。  
→ 何らかの原因で PCR 反応、またはサイクリングプローブ検出が正常に行われていない。Positive Control の希釈や反応液の調製にミスがないことを確認し、再度反応を行う。

※ 検体サンプルの判定は、各コントロール反応の結果とあわせて最終判定を行ってください。

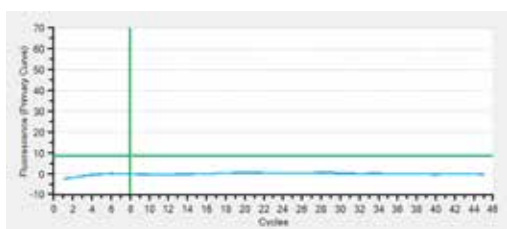
## VIII. 反応例

### 【方法】

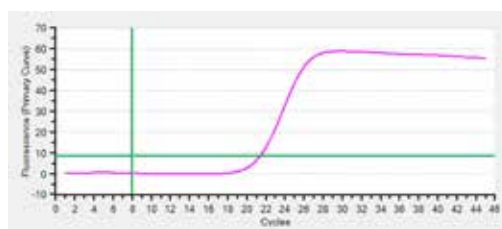
陰性コントロールとして dH<sub>2</sub>O、陽性コントロールとして O165 Positive Control を鋳型として使用し、VI. 操作の記載に従って反応を行った。

### 【結果】

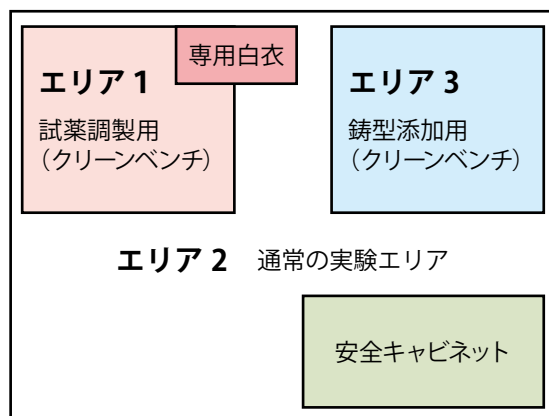
陰性コントロール (dH<sub>2</sub>O)



O165 Positive Control



## IX. 補足：エリア分けについて



- エリア1：反応試薬のみを扱うエリア  
リアルタイム PCR 反応液の調製、分注を行う。  
(鋳型となる DNA は一切持ち込まない)
- エリア2：通常の実験エリア  
検体の取扱いや DNA 調製を行う。  
必要に応じて安全キャビネットを設置する。
- エリア3：高濃度 DNA を扱うエリア  
分注済みの反応液への鋳型 DNA の添加を行う。  
標準サンプルの希釈もここで行う。

## X. 関連製品

CycleavePCR™ EHEC (O157/O26) Typing Kit (製品コード CY237)  
CycleavePCR™ EHEC (O111/O121) Typing Kit (製品コード CY238)  
CycleavePCR™ EHEC (O103/O145) Typing Kit (製品コード CY239)  
Thermal Cycler Dice® Real Time System II (製品コード TP900/TP960)  
96well Hi-Plate for Real Time (製品コード NJ400)  
Sealing Film for Real Time (Adhesive) Ver.2 (製品コード NJ502)  
Sealing Film for Real Time (製品コード NJ500)  
Plate Sealing Pads (製品コード 9090)  
Thermal Cycler Dice® Real Time System Lite (製品コード TP700/TP760)  
48 well snap plate (製品コード NJ700)  
Flat cap for snap plate (製品コード NJ720)  
0.2 ml Hi-8-Tube (製品コード NJ300)  
0.2 ml Hi-8-Flat Cap (製品コード NJ302)  
0.2 ml 8-strip tube, individual Flat Caps (製品コード NJ600)  
NucleoSpin Tissue (製品コード 740952.10/.50/.250)  
EASY Dilution (for Real Time PCR) (製品コード 9160)

### <ベロ毒素遺伝子の検出>

CycleavePCR™ O-157 (VT gene) Screening Kit Ver.2.0 (製品コード CY217A/B)  
EHEC (VT gene) PCR Screening Set (製品コード RR120A)

## XI. 注意

- ・本製品は食品分析および環境分析用試薬です。ヒト、動物への医療、臨床診断には使用しないようご注意ください。また、食品、化粧品、家庭用品等として使用しないでください。検査結果判定により発生する問題に関してタカラバイオ株式会社は一切の責任を負いません。
- ・タカラバイオの承認を得ずに製品の再販・譲渡、再販・譲渡のための改変、商用製品の製造に使用することは禁止されています。
- ・ライセンスに関する情報は弊社ウェブカタログをご覧ください。
- ・Thermal Cyclers Dice はタカラバイオ株式会社の登録商標です。CycleavePCR はタカラバイオ株式会社の商標です。その他、本説明書に記載されている会社名および商品名などは、各社の商号、または登録済みもしくは未登録の商標であり、これらは各所有者に帰属します。

製品についての技術的なお問い合わせ先

**テクニカルサポートライン**

Tel 077-565-6999 Fax 077-565-6995

ウェブサイト <http://www.takara-bio.co.jp>

---

**タカラバイオ株式会社**