

製品コード RR096A

研究用

TAKARA

One Step TB Green[®] PrimeScript[™] PLUS RT-PCR Kit (Perfect Real Time)

説明書

v202202Da

One Step TB Green PrimeScript PLUS RT-PCR Kit (Perfect Real Time) は、インターカレーター法による 1 ステップリアルタイム RT-PCR 専用のキットです。RT-PCR を 1 チューブ内で連続的に行えるため、操作が簡便でコンタミネーションの心配がありません。また、増幅産物をリアルタイムで検出でき、PCR 後に電気泳動などで確認する必要がありません。RNA ウイルスなど微量 RNA の検出に最適です。本製品では、新規逆転写酵素 PrimeScript PLUS RTase と PCR 酵素として定評のある *TaKaRa Ex Taq*[®] HS の組み合わせにより、効率良く高感度な検出ができます。また、最適化された反応バッファーとアクセサリータンパク質の添加により非特異的増幅を抑制し、高い反応特異性を実現しています。

本製品の適応機種

- Thermal Cycler Dice[®] Real Time System III (製品コード TP950/TP970/TP980/TP990)
- Thermal Cycler Dice Real Time System II (製品コード TP900/TP960：終売)
- Thermal Cycler Dice Real Time System *Lite* (製品コード TP700/TP760：終売)
- CronoSTAR[™] 96 Real-Time PCR System (製品コード 640231/640232)
- CronoSTAR Portable Real-Time PCR System (製品コード 640245/640247/640249)
- Applied Biosystems 7300/7500/7500 Fast Real-Time PCR System、StepOnePlus Real-Time PCR System (Thermo Fisher Scientific 社)
- LightCycler (Roche Diagnostics 社)
- Smart Cycler System/Smart Cycler II System (Cepheid 社) など

I. 原理

本製品では、逆転写酵素 PrimeScript PLUS RTase による RNA からの cDNA 合成と *TaKaRa Ex Taq* HS による PCR 増幅を 1 チューブ内で連続的に行います。PCR 増幅産物は、インターカレーター (TB Green) によりリアルタイムでモニタリングします。

1. PCR

PCR 法は微量 DNA から目的の遺伝子断片のみを増幅させる技術です。DNA の熱変性、プライマーのアニーリング、DNA ポリメラーゼによる伸長反応の 3 ステップからなる工程を 1 サイクルとし、これを繰り返すことで、短時間のうちに目的遺伝子断片を 100 万倍にまで増幅させることができます。

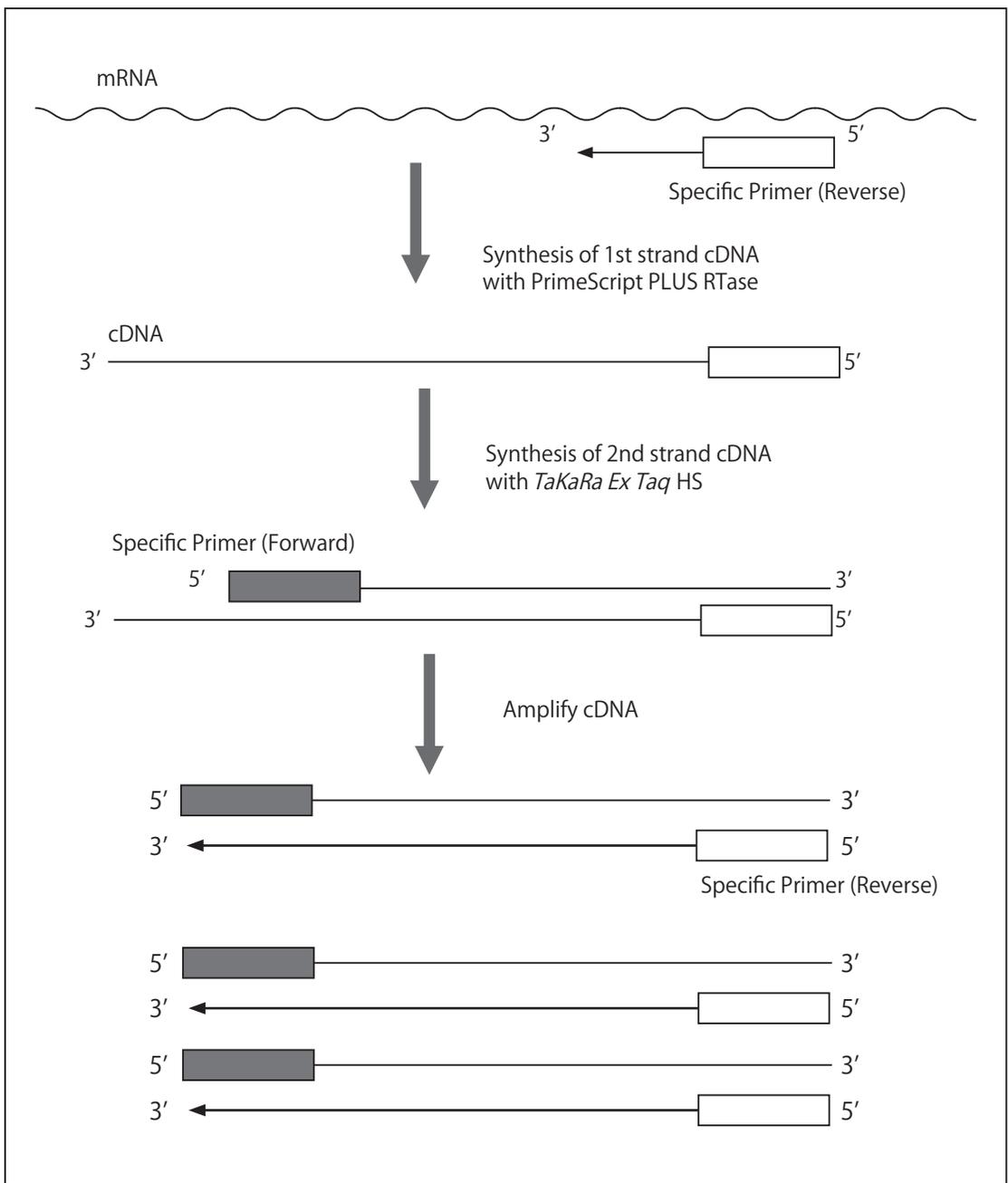
本製品では、増幅にホットスタート PCR 用酵素 *TaKaRa Ex Taq* HS を使用しているため、反応液調製時などサイクル前のミスプライミングやプライマーダイマー由来する非特異的増幅を防ぐことができ、高感度の検出が可能になります。

2. RT-PCR

RNA は PCR 法の直接の鋳型とはなりませんが、逆転写酵素により RNA から cDNA を合成することにより、PCR 法を RNA 解析に応用することが可能になります。これが、RT-PCR 法であり、高感度な RNA 検出方法です。

本製品では、1 ステップ RT-PCR を行います。その原理を次ページに示します。

1 ステップ RT-PCR では、PCR 用の Specific Primer (Reverse) を用いて逆転写反応を行い、合成された cDNA を鋳型として Specific Primer (Forward、Reverse) による PCR 増幅を行います。(Random Primer および Oligo dT Primer を逆転写反応に用いることはできません。)



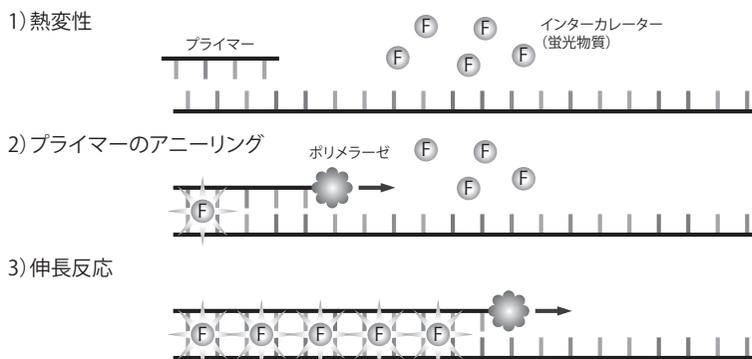
1 ステップ RT-PCR 法の原理

3. 蛍光検出法

インターカレーター法：

二本鎖 DNA に結合することで蛍光を発する試薬（インターカレーター：TB Green など）を反応系に加え、増幅に伴う蛍光を検出する方法です。

ポリメラーゼ反応によって合成された二本鎖 DNA にインターカレーターが結合すると、蛍光を発します。この蛍光強度を検出することで、定量だけでなく増幅 DNA の融解温度を測定することもできます。



II. 内容 (100 回分、50 μ l 反応系)

- | | | |
|----|------------------------------------------------|------------------------|
| 1. | 2 \times One Step TB Green RT-PCR Buffer 4*1 | 840 μ l \times 3 |
| 2. | PrimeScript PLUS RTase Mix*2 | 100 μ l |
| 3. | TaKaRa Ex Taq HS Mix*3 | 300 μ l |
| 4. | RNase Free dH ₂ O | 1.25 ml \times 2 |
| 5. | ROX Reference Dye (50 \times conc.)*4 | 100 μ l |
| 6. | ROX Reference Dye II (50 \times conc.)*4 | 100 μ l |

* 1 : dNTP Mixture、Mg²⁺および TB Green を含む

* 2 : 逆転写酵素および RNase Inhibitor を含む

* 3 : TaKaRa Ex Taq HS およびアクセサリタンパク質を含む

* 4 : Applied Biosystems のリアルタイム PCR 装置など、ウェル間の蛍光シグナルの補正を行う装置で解析する場合に使用します。

◆ ROX Reference Dye を添加する機種

- Applied Biosystems 7300 Real-Time PCR System (Thermo Fisher Scientific 社)
- StepOnePlus Real-Time PCR System (Thermo Fisher Scientific 社)

◆ ROX Reference Dye II を添加する機種

- Applied Biosystems 7500/7500 Fast Real-Time PCR System (Thermo Fisher Scientific 社)

◆ 添加の必要がない機種

- Thermal Cycler Dice Real Time System シリーズ
(製品コード TP950/TP970/TP980/TP990、TP900/TP960/TP700/TP760 : 終売)
- CronoSTAR 96 Real-Time PCR System (製品コード 640231/640232)
- CronoSTAR Portable Real-Time PCR System
(製品コード 640245/640247/640249)
- LightCycler (Roche Diagnostics 社)
- Smart Cycler System/Smart Cycler II System (Cepheid 社)

キット以外に必要な試薬、機器 (主なもの)

1. リアルタイム PCR 装置 (authorized instruments)
2. 専用反応チューブあるいはプレート
3. PCR 用プライマー*5
4. マイクロピペットおよびチップ (オートクレーブ処理したもの)

*5: PCR 用プライマーの設計方法は、「VIII. B. プライマー設計について」をご参照ください。

III. 保存

– 20℃

※ 2 × One Step TB Green RT-PCR Buffer 4 は、**遮光して** – 20℃にて保存すること。

IV. 特長

1. 1 ステップ RT-PCR により微量 RNA の解析を迅速かつ正確に行うことができます。
2. 新規逆転写酵素 PrimeScript PLUS RTase とホットスタート用 PCR 酵素 *TaKaRa Ex Taq HS* の組み合わせにより、効率良く高感度な検出ができます。また、最適化された反応バッファーとアクセサリタンパク質の添加により非特異的増幅を効果的に抑制します。
3. バッファーは、TB Green をあらかじめ含む 2 × 濃度のプレミックスなので、反応液の調製が簡単です。

V. 操作上の注意

本キットを使用する場合の注意事項です。使用前に必ずお読みください。

1. 反応液は、数回～ 10 回分程度をまとめて Master Mix (RNase Free dH₂O、バッファー、酵素等の混液) を調製すると便利です。Master Mix を作ることで、ピペッティングによるロスや、試薬の分注、攪拌回数が少なくなり、正確な試薬の分注を行うことができます。その結果、実験間のデータのばらつきも防げます。
2. *TaKaRa Ex Taq HS Mix*、PrimeScript PLUS RTase Mix は、使用前に軽く遠心して、試薬をチューブの底に落としてください。酵素は 50%グリセロール溶液で粘度が高いため、注意深くゆっくりとピペッティングを行ってください。これらの酵素類は使用直前まで – 20℃で保存し、使用後は直ちに – 20℃に保存してください。
3. 2 × One Step TB Green RT-PCR Buffer 4は、融解時に不溶物が見られる場合がありますが、溶解すれば問題ありません。Vortex 等を使用して、完全に溶解してから使用してください。
4. 試薬の分注を行うときは必ず新しいディスパーザブルチップを用い、サンプル間のコンタミネーションを極力防止してください。
5. 本キットによる逆転写反応には、特異的なプライマーを用います。Random Primer や Oligo dT Primer は使用できません。

VI. 操作

(RNA 調製方法は、「VIII. A. RNA サンプルの調製について」をご参照ください。)

【 Thermal Cycler Dice Real Time System シリーズを用いる場合の操作方法 】

1. 下記に示す反応液を氷上で調製する。

< 1 反応あたり >

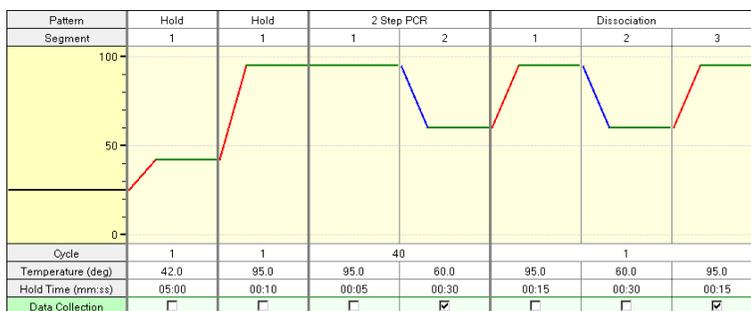
試薬	使用量	最終濃度
2 × One Step TB Green RT-PCR Buffer 4	12.5 μ l	1 ×
TaKaRa Ex Taq HS Mix	1.5 μ l	
PrimeScript PLUS RTase Mix	0.5 μ l	
PCR Forward Primer (10 μ M)	1.0 μ l	0.4 μ M*1
PCR Reverse Primer (10 μ M)	1.0 μ l	0.4 μ M*1
total RNA *2	2 μ l	
RNase Free dH ₂ O	6.5 μ l	
Total	25 μ l	

* 1 : 最終プライマー濃度は 0.4 μ M で良い結果が得られる場合が多いが、反応性に問題があるときは 0.1 ~ 1.0 μ M の範囲で最適な濃度を検討すると良い。

* 2 : total RNA 10 pg ~ 100 ng を template として使用することが望ましい。

2. 反応チューブまたはプレートを遠心機で軽く遠心後、Thermal Cycler Dice Real Time System にセットし、反応を開始する。

反応は、下記のシャトル PCR の標準プロトコールで行うことをお勧めします。まずは、このプロトコールを試し、必要に応じて PCR 反応条件を至適化してください。T_m 値が低めのプライマーなど、シャトル PCR での反応が難しい場合には、3 ステップ PCR を行います。(詳しくは、11 ページの「実験条件の選び方」をご参照ください。)



Pattern 1 : 逆転写反応

Hold

42°C 5分

95°C 10秒

Pattern 2 : PCR 反応

Cycles : 40

95°C 5秒

60°C 30秒

Pattern 3 : Dissociation

※ 使用上の注意

本製品に使用している TaKaRa Ex Taq HS はポリメラーゼ活性を抑制する抗 Taq 抗体を利用したホットスタート PCR 用酵素です。他社の化学修飾タイプのホットスタート PCR 酵素で必要な PCR 反応前の 95°C (5 ~) 15 分の活性化ステップは行わないでください。必要以上の熱処理を加えると酵素活性が低下し、増幅効率、定量精度に影響を及ぼす傾向があります。

PCR 反応前に逆転写酵素の熱失活を行うには、通常 95°C 10 秒で充分です。

3. 反応終了後、増幅曲線と融解曲線を確認し、定量を行う場合は検量線を作成する。

解析方法は、Thermal Cycler Dice Real Time System の取扱説明書と VII. 実験例をご参照ください。

【 Smart Cycler II System を用いる場合の操作方法 】

1. 下記に示す反応液を氷上で調製する。

< 1 反応あたり >

試薬	使用量	最終濃度
2 × One Step TB Green RT-PCR Buffer 4	12.5 μl	1 ×
TaKaRa Ex Taq HS Mix	1.5 μl	
PrimeScript PLUS RTase Mix	0.5 μl	
PCR Forward Primer (10 μM)	1.0 μl	0.4 μM*1
PCR Reverse Primer (10 μM)	1.0 μl	0.4 μM*1
total RNA*2	2 μl	
RNase Free dH ₂ O	6.5 μl	
Total	25 μl	

* 1 : 最終プライマー濃度は 0.4 μM で良い結果が得られる場合が多いが、反応性に問題があるときは 0.1 ~ 1.0 μM の範囲で最適な濃度を検討すると良い。

* 2 : total RNA 10 pg ~ 100 ng を template として使用することが望ましい。

2. 反応チューブを Smart Cycler 用遠心機で軽く遠心後、Smart Cycler にセットし、反応を開始する。

反応は、下記の 3 ステップ PCR の標準プロトコールで行うことをお勧めします。まずは、このプロトコールを試し、必要に応じて PCR 反応条件を至適化してください。Smart Cycler II System/Smart Cycler System を用いた場合は、シャトル PCR では反応性が低下する場合があります。(詳しくは、11 ページの「実験条件の選び方」をご参照ください。)

Stage 1 Repeat <input type="text" value="1"/> times. 2-Temperature Cycle <table border="1"> <thead> <tr> <th>Deg/Sec</th> <th>Temp</th> <th>Secs</th> <th>Optics</th> </tr> </thead> <tbody> <tr> <td>NA</td> <td>42.0</td> <td>300</td> <td>Off</td> </tr> <tr> <td>NA</td> <td>95.0</td> <td>10</td> <td>Off</td> </tr> </tbody> </table> <input type="checkbox"/> Advance to Next Stage				Deg/Sec	Temp	Secs	Optics	NA	42.0	300	Off	NA	95.0	10	Off	Stage 2 Repeat <input type="text" value="40"/> times. 3-Temperature Cycle <table border="1"> <thead> <tr> <th>Deg/Sec</th> <th>Temp</th> <th>Secs</th> <th>Optics</th> </tr> </thead> <tbody> <tr> <td>NA</td> <td>95.0</td> <td>5</td> <td>Off</td> </tr> <tr> <td>NA</td> <td>55.0</td> <td>30</td> <td>Off</td> </tr> <tr> <td>NA</td> <td>72.0</td> <td>30</td> <td>On</td> </tr> </tbody> </table> <input type="checkbox"/> Advance to Next Stage				Deg/Sec	Temp	Secs	Optics	NA	95.0	5	Off	NA	55.0	30	Off	NA	72.0	30	On	Stage 3 Melt Curve <table border="1"> <thead> <tr> <th>Start</th> <th>End</th> <th>Optics</th> <th>Deg/Sec</th> </tr> </thead> <tbody> <tr> <td>60.0</td> <td>95.0</td> <td>Ch1</td> <td>0.2</td> </tr> </tbody> </table>				Start	End	Optics	Deg/Sec	60.0	95.0	Ch1	0.2
Deg/Sec	Temp	Secs	Optics																																												
NA	42.0	300	Off																																												
NA	95.0	10	Off																																												
Deg/Sec	Temp	Secs	Optics																																												
NA	95.0	5	Off																																												
NA	55.0	30	Off																																												
NA	72.0	30	On																																												
Start	End	Optics	Deg/Sec																																												
60.0	95.0	Ch1	0.2																																												

Stage 1 : 逆転写反応
Hold

42°C 5分
95°C 10秒

Stage 2 : PCR 反応

Repeats : 40 times
95°C 5秒
55°C 30秒
72°C 30秒

Stage 3 : Melt Curve

※ 使用上の注意

本製品に使用している TaKaRa Ex Taq HS はポリメラーゼ活性を抑制する抗 Taq 抗体を利用したホットスタート PCR 用酵素です。他社の化学修飾タイプのホットスタート PCR 酵素で必要な PCR 反応前の 95°C (5 ~) 15 分の活性化ステップは行わないでください。必要以上の熱処理を加えると酵素活性が低下し、増幅効率、定量精度に影響を及ぼす傾向があります。

PCR 反応前に逆転写酵素の熱失活を行うには、通常 95°C 10 秒で充分です。

3. 反応終了後、増幅曲線と融解曲線を確認し、定量を行う場合は検量線を作成する。
解析方法は、Smart Cycler System 取扱説明書をご参照ください。

**【 Applied Biosystems 7300/7500/7500 Fast Real-Time PCR System
および StepOnePlus Real-Time PCR System を用いる場合の操作方法 】**

※各装置の取扱説明書に従って操作してください。

1. 下記に示す反応液を氷上で調製する。

< 1 反応あたり >

試薬	使用量	使用量	最終濃度
2 × One Step TB Green RT-PCR Buffer 4	10 μl	25 μl	1 ×
TaKaRa Ex Taq HS Mix	1.2 μl	3 μl	
PrimeScript PLUS RTase Mix	0.4 μl	1 μl	
PCR Forward Primer (10 μM)	0.8 μl	2 μl	0.4 μM*1
PCR Reverse Primer (10 μM)	0.8 μl	2 μl	0.4 μM*1
ROX Reference Dye or Dye II (50×) *3	0.4 μl	1 μl	1 ×
total RNA *2	2 μl	4 μl	
RNase Free dH ₂ O	4.4 μl	12 μl	
Total	20 μl*4	50 μl*4	

* 1 : 最終プライマー濃度は 0.4 μM で良い結果が得られる場合が多いが、反応性に問題があるときは 0.1 ~ 1.0 μM の範囲で最適な濃度を検討すると良い。

* 2 : 50 μl 反応液あたり total RNA 20 pg ~ 200 ng を template として使用することが望ましい。

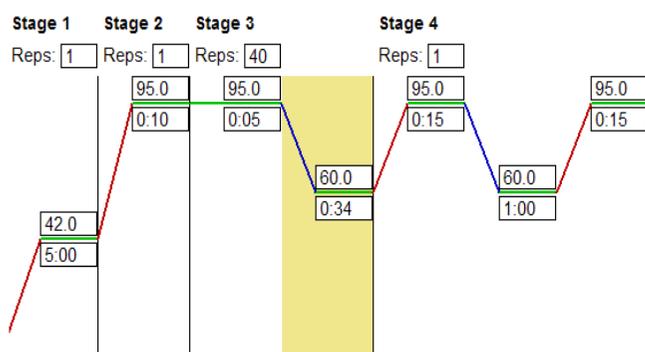
* 3 : ROX Reference Dye II (50 ×) は、ROX Reference Dye (50 ×) より濃度を低く設定している。Applied Biosystems 7500/7500 Fast Real-Time PCR System で解析する場合には、ROX Reference Dye II (50 ×) を使用する。StepOnePlus および 7300 Real-Time PCR System には、ROX Reference Dye (50 ×) を使用する。

* 4 : 各装置の推奨容量に従って調製する。

2. 反応を開始する。

反応は、下記のシャトル PCR の標準プロトコールで行うことをお勧めします。まずは、このプロトコールを試し、必要に応じて PCR 反応条件を至適化してください。T_m 値が低めのプライマーなど、シャトル PCR での反応が難しい場合には、3 ステップ PCR を行います。(詳しくは、11 ページの「実験条件の選び方」をご参照ください。)

< Applied Biosystems 7300/7500 Real-Time PCR System、StepOnePlus >



Stage 1、2 : 逆転写反応

Reps : 1
42°C 5分
95°C 10秒

Stage 3 : PCR 反応

Reps : 40
95°C 5秒
60°C 30 ~ 34 秒*5

Stage 4 : Dissociation Protocol

* 5 : StepOnePlus では 30 秒に、7300 では 31 秒に、7500 では 34 秒に設定する。

< Applied Biosystems 7500 Fast Real-Time PCR System >

Holding Stage

42°C 5分

95°C 10秒

Cycling Stage

Number of Cycles : 40

95°C 3秒

60°C 30秒

Melt Curve Stage

※ 使用上の注意

本製品に使用している *TaKaRa Ex Taq* HS はポリメラーゼ活性を抑制する抗 *Taq* 抗体を利用したホットスタート PCR 用酵素です。他社の化学修飾タイプのホットスタート PCR 酵素で必要な PCR 反応前の 95°C (5 ~) 15 分の活性化ステップは行わないでください。必要以上の熱処理を加えると酵素活性が低下し、増幅効率、定量精度に影響を及ぼす傾向があります。PCR 反応前に逆転写酵素の熱失活を行うには、通常 95°C 10 秒で充分です。

3. 反応終了後、増幅曲線と融解曲線を確認し、定量を行う場合は検量線を作成する。
解析方法は、各リアルタイム PCR 装置の取扱説明書をご参照ください。

【LightCycler を用いる場合の操作方法】

※装置の取扱説明書に従って操作してください。

1. 下記に示す反応液を氷上で調製する。

< 1 反応あたり >

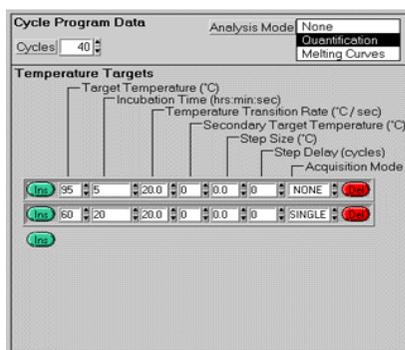
試薬	使用量	最終濃度
2 × One Step TB Green RT-PCR Buffer 4	10 μ l	1 ×
TaKaRa Ex Taq HS Mix	1.2 μ l	
PrimeScript PLUS RTase Mix	0.4 μ l	
PCR Forward Primer (10 μ M)	0.8 μ l	0.4 μ M*1
PCR Reverse Primer (10 μ M)	0.8 μ l	0.4 μ M*1
total RNA *2	2 μ l	
RNase Free dH ₂ O	4.8 μ l	
Total	20 μ l	

* 1 : 最終プライマー濃度は 0.4 μ M で良い結果が得られる場合が多いが、反応性に問題があるときは 0.1 ~ 1.0 μ M の範囲で最適な濃度を検討すると良い。

* 2 : total RNA 10 pg ~ 100 ng を template として使用することが望ましい。

2. PCR キャピラリーを遠心機で軽く遠心後、LightCycler にセットし、反応を開始する。

反応は、下記のシャトル PCR の標準プロトコールで行うことをお勧めします。まずは、このプロトコールを試し、必要に応じて PCR 反応条件を至適化してください。T_m 値が低めのプライマーなど、シャトル PCR での反応が難しい場合には、3 ステップ PCR を行います。(詳しくは、11 ページの「実験条件の選び方」をご参照ください。)



Stage 1 : 逆転写反応

42°C 5分 20°C / 秒

95°C 10秒 20°C / 秒

1 サイクル

Stage 2 : PCR 反応

95°C 5秒 20°C / 秒

60°C 20秒 20°C / 秒

40 サイクル

Stage 3 : 融解曲線分析

95°C 0秒 20°C / 秒

65°C 15秒 20°C / 秒

95°C 0秒 0.1°C / 秒

Stage 2 : PCR 反応

※ 使用上の注意

本製品に使用している TaKaRa Ex Taq HS はポリメラーゼ活性を抑制する抗 Taq 抗体を利用したホットスタート PCR 用酵素です。他社の化学修飾タイプのホットスタート PCR 酵素で必要な PCR 反応前の 95°C (5 ~) 15 分の活性化ステップは行わないでください。必要以上の熱処理を加えると酵素活性が低下し、増幅効率、定量精度に影響を及ぼす傾向があります。

PCR 反応前に逆転写酵素の熱失活を行うには、通常 95°C 10 秒で充分です。

3. 反応終了後、増幅曲線と融解曲線を確認し、定量を行う場合は検量線を作成する。

解析方法は、リアルタイム PCR 装置の取扱説明書をご参照ください。

VII. 実験例

Mouse Ppia (peptidylprolyl isomerase A) の検出

(Thermal Cycler Dice Real Time System を使用)

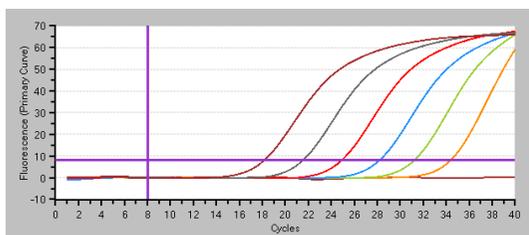
本製品および Perfect Real Time サポートシステムで検索・合成したプライマーを用いて total RNA から Mouse Ppia の検出を行った。

1. 方法

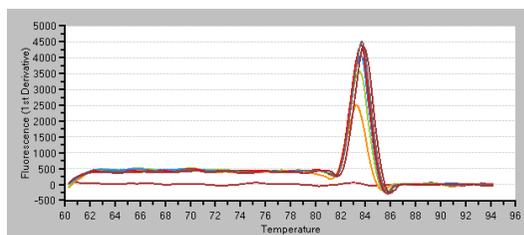
Mouse Liver から調製した total RNA 2 pg ~ 200 ng および滅菌精製水 (no template control) を鋳型として、リアルタイム 1 ステップ RT-PCR 反応を行った。

2. 結果

PCR 増幅産物のリアルタイムモニタリング

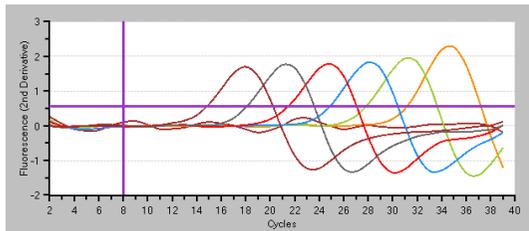


増幅曲線

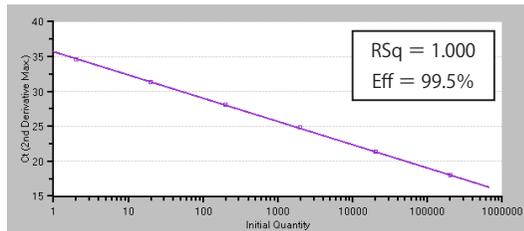


融解曲線

反応終了後、増幅曲線の 2nd derivative から Ct 値を求め、検量線を作成



2nd derivative



検量線

3. 考察

total RNA 2 pg ~ 200 ng で目的遺伝子を検出できました。融解曲線から、いずれの鋳型量でも単一の増幅産物が得られていることがわかります。また、検量線の直線性は高く、実験した濃度範囲で正確な定量が可能だと考えられます。

VIII. Appendix

A. RNA サンプルの調製について

本キットは RNA から cDNA 合成、PCR 増幅を行うキットです。cDNA 合成を成功させるためには純度の高い RNA サンプルを得ることが大切です。そのためには、細胞内に含まれる RNase の作用を抑えること、また使用する器具や溶液など外部からの RNase の混入を避けることが大切です。RNA 調製にあたっては、実験者の汗や唾液に含まれる RNase の混入を防ぐため作業中は不必要に話さず、清潔なディスポーザブルグローブを着用し、RNA 調製専用の実験台を設けるなどの細心の注意を払ってください。

【器具】

実験器具に関しては、可能な限りディスポーザブルのプラスチック製品を使用してください。一般のガラス器具は以下の処理の (1) あるいは (2) を行ってから使用してください。

- (1) 乾熱滅菌 (180°C、60 分)
- (2) ガラス器具を 0.1% ジエチルピロカーボネート (DEPC) 溶液で、37°C、12 時間処理する。残留 DEPC を除去するためにオートクレーブ処理 (120°C、30 分) する。

RNA 実験に用いる器具 (プラスチックおよびガラス) は、他の器具と区別して RNA 専用として用いることをお勧めします。

【溶液】

実験に用いる試薬溶液は、上記の条件で乾熱滅菌 (180°C、60 分) あるいは DEPC 処理したガラス器具で調製し、用いる精製水はあらかじめ 0.1% DEPC 処理を行いオートクレーブしてください。用いる溶液、精製水はすべて RNA 実験専用としてお使いください。

【RNA サンプルの調製法】

RT-PCR 法に用いる RNA サンプルは、通常少量の RNA があればよい場合が多いので簡便な精製法が用いられることもありますが、できれば高純度に精製した RNA を使用することをお勧めします。

培養細胞や組織サンプルからの高純度 total RNA の調製には、スピнкаラムタイプの NucleoSpin RNA (製品コード 740955.10/.50/.250) や AGPC 法の簡便化試薬である RNAiso Plus (製品コード 9108/9109) が便利です。

B. プライマー設計について

リアルタイム PCR を効率的に行うには、反応性の良いプライマーを設計することが重要です。以下のガイドラインに沿って、増幅効率がよく、非特異的反応が起こらないプライマーを設計してください。

■増幅産物

増幅サイズ	80 ~ 150 bp が最適 (300 bp までは増幅可能)
-------	----------------------------------

■プライマー

長さ	17 ~ 25 mer
GC 含量	40 ~ 60% (望ましくは、45 ~ 55%)
Tm	Forward primer と Reverse primer の Tm 値が大きく異なること Tm 値の計算は、専用のソフトウェアで行う OLIGO*1 : 63 ~ 68°C Primer3 : 60 ~ 65°C
配列	全体的に塩基の偏りがない配列にする 部分的に GC リッチあるいは AT リッチな配列は避ける (特に 3' 末端) T/C の連続 (polypyrimidine) は避ける A/G の連続 (polypurine) は避ける
3' 末端配列	3' 末端が GC リッチあるいは AT リッチな配列は避ける 3' 末端塩基は、G または C が望ましい 3' 末端塩基が T であるプライマーは避けたほうがよい
相補性	プライマー内部およびプライマー間での 3 base 以上の相補的配列を避ける プライマー 3' 末端が 2 base 以上相補する配列を避ける
特異性	BLAST 検索でプライマーの特異性を確認する*2

* 1 : OLIGO Primer Analysis Software (Molecular Biology Insights 社)

* 2 : <https://blast.ncbi.nlm.nih.gov/Blast.cgi>

※ 弊社の【Perfect Real Time サポートシステム】は、ヒト、マウス、ラット、ウシ、イヌ、ニワトリ、イネ、シロイヌナズナの遺伝子発現解析のためのリアルタイム RT-PCR 用プライマーを、オンライン検索 & ご注文いただけるシステムです。

(<https://www.takara-bio.co.jp/research/prt/>)

本システムのプライマーは、リアルタイム PCR に TB Green *Premix Ex Taq II* (Tli RNaseH Plus) (製品コード RR820A)、TB Green *Premix Ex Taq* (Tli RNaseH Plus) (製品コード RR420A) 等を用いる 2 ステップリアルタイム RT-PCR の系に最適化されていますが、本キットを用いる 1 ステップリアルタイム RT-PCR にもご利用いただけます。

プライマーによっては 1 ステップの系では十分に性能を発揮できない場合がありますので、その場合には TB Green *Premix Ex Taq II* (Tli RNaseH Plus)、TB Green *Premix Ex Taq* (Tli RNaseH Plus) 等を用いる 2 ステップリアルタイム RT-PCR をお試しください。

IX. 参考文献

- 1) 吉崎美和、向井博之 (2005) 実験医学別冊 バイオ実験で失敗しない! 「検出と定量のコツ」 第3章 核酸の検出と定量のコツ 4. リアルタイム定量 PCRのコツ p120-126.
- 2) 吉崎美和、向井博之 (2008) 実験医学別冊 原理からよくわかる「リアルタイム PCR 実験ガイド」[3] 1) リアルタイム RT-PCR 法による遺伝子発現解析 p39-43.

X. 関連製品

One Step TB Green® PrimeScript™ RT-PCR Kit (Perfect Real Time) (製品コード RR066A/B)
One Step TB Green® PrimeScript™ RT-PCR Kit II (Perfect Real Time) (製品コード RR086A/B)
One Step PrimeScript™ RT-PCR Kit (Perfect Real Time) (製品コード RR064A/B)
TB Green® *Premix Ex Taq*™ II (Tli RNaseH Plus) (製品コード RR820S/A/B)
TB Green® *Premix Ex Taq*™ (Tli RNaseH Plus) (製品コード RR420S/A/B)
TB Green® Fast qPCR Mix (製品コード RR430S/A/B)
TB Green® Premix DimerEraser™ (Perfect Real Time) (製品コード RR091A/B)
Probe qPCR Mix (製品コード RR391A/B)
Thermal Cycler Dice® Real Time System III (製品コード TP950/TP970/TP980/TP990)
CronoSTAR™ 96 Real-Time PCR System (製品コード 640231/640232)
CronoSTAR™ Portable Real-Time PCR System (製品コード 640245/640247/640249)
NucleoSpin RNA (製品コード 740955.10/.50/.250)
RNAiso Plus (製品コード 9108/9109)

XI. 注意

- ・本製品は研究用試薬です。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。
- ・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。
- ・TB Green、*TaKaRa Ex Taq*、Thermal Cycler Dice はタカラバイオ株式会社の登録商標です。*Premix Ex Taq*、PrimeScript、DimerEraser、CronoSTAR 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 <https://www.takara-bio.co.jp>

タカラバイオ株式会社