

製品コード RR036A

研究用

TAKARA

**PrimeScript™ RT Master Mix
(Perfect Real Time)**

説明書

v202202Da

本製品は、2ステップリアルタイム RT-PCR (定量 RT-PCR) に最適化された逆転写反応キットです。定量 RT-PCR の逆転写反応に必要なコンポーネント (PrimeScript RTase、RNase Inhibitor、Random 6 mers、Oligo dT Primer、dNTP Mixture、反応バッファー) をすべて含んだ 5 × 濃度のプレミックス試薬であり、鋳型 RNA と水を添加するだけで迅速に反応を開始できます。伸長性に優れた PrimeScript RTase を使用し、従来製品 PrimeScript RT reagent Kit (Perfect Real Time) (製品コード RR037A/B) と同様、短時間の反応で効率良くリアルタイム PCR 用の鋳型 cDNA を合成することができます。

本製品により得られた cDNA は、インターカレーター法、プローブ検出法のリアルタイム PCR アッセイのどちらにも利用できます。目的に応じて TB Green® *Premix Ex Taq*™ II (Tli RNaseH Plus) (製品コード RR820S/A/B) や TB Green Fast qPCR Mix (製品コード RR430S/A/B) など、または Probe qPCR Mix (製品コード RR391A/B) などの定量 PCR 試薬と組合わせてご使用ください。

I. 内容 (200 回反応分、10 μl 反応系)

1. 5 × PrimeScript RT Master Mix (Perfect Real Time)*1	400 μl
2. RNase Free dH ₂ O	1 ml × 2
3. EASY Dilution (for Real Time PCR)*2	1 ml

*1 : PrimeScript RTase、RNase Inhibitor、Oligo dT Primer、Random 6 mers、dNTP Mixture および反応バッファー (Mg²⁺含有) を含む。

*2 : total RNA や cDNA を段階希釈する際に、希釈溶液として使用します。水や TE で希釈すると正確な希釈ができない場合がありますが、この EASY Dilution (for Real Time PCR) を用いると低濃度までの正確な希釈ができます。なお、このバッファーが逆転写や PCR の反応性に影響をおよぼすことはありません。希釈した鋳型溶液をそのまま逆転写反応や PCR 反応の鋳型として使用できます。

単品でも購入できます。EASY Dilution (for Real Time PCR) (製品コード 9160)

注) EASY Dilution は、タカラバイオのリアルタイム PCR 試薬と組合わせてご使用ください。他社メーカーの製品については適合性を確認していません。

キット以外に必要な試薬、機器 (主なもの)

- サーマルサイ클ラー
(または 37°C 恒温槽、85°C ヒートブロック)
- 0.2 ml および 1.5 ml マイクロチューブ (逆転写反応用)
- 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)

II. 保存

– 20°C

III. 特長

1. 完全プレミックス試薬のため、鋳型 RNA と水を加えるだけで反応を開始することができます。
2. 短時間の反応で効率良くリアルタイム PCR 用の鋳型 cDNA を合成できます。2 ステップのリアルタイム RT-PCR に最適です。
3. Oligo dT Primer と Random 6 mers の 2 種類の逆転写プライマーでリアルタイム PCR に最適な鋳型 cDNA を合成できます。
4. リアルタイム RT-PCR による定量には検量線の作成が必須です。適切な検量線の作成には、total RNA や逆転写後の cDNA を低濃度まで正確に希釈することが重要ですが、水や TE で希釈すると特に低濃度の希釈が不安定となり、利用できる検量線のレンジが狭くなる場合があります。製品添付の EASY Dilution (for Real Time PCR) を希釈に用いることで低濃度まで正確に希釈でき、幅広いレンジで検量線の作成が行えます。

IV. 操作上の注意

本製品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. 5 × PrimeScript RT Master 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。5 × PrimeScript RT Master Mix は粘性が高いため、注意深くゆっくりとピペティングを行い、反応液はよく混合してください。
2. 試薬の分注を行うときは必ず新しいディスポ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防止してください。
3. 本製品は逆転写プライマー (Oligo dT Primer および Random 6 mers) を添加済みの完全プレミックス試薬です。Gene Specific Primer による逆転写反応にはご利用できませんのでご注意ください。

V. 操作：逆転写反応

(RNA 調製方法は、「VII-B. RNA サンプルの調製について」(9 ページ) をご参照ください。)

1. 下記に示す逆転写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
5 × PrimeScript RT Master Mix (Perfect Real Time)	2 μ l	1 ×
total RNA *		
RNase Free dH ₂ O	up to 10 μ l	

*：逆転写反応は、必要に応じてスケールアップすることも可能です。10 μ l の反応液で逆転写できるのは、およそ 500 ng までの total RNA です。

2. 反応液を軽く攪拌して均一にした後、逆転写反応を行う。

37°C 15 分 (逆転写反応)

85°C 5 秒 (逆転写酵素を熱失活させる)

4°C

- (注) 2. で得た逆転写反応液をリアルタイム PCR の系に持ち込む場合には、PCR 反応液容量の 10% 以下にしてください。

VI. 備考：リアルタイム PCR

以下には、本キットで逆転写反応を行った後、TB Green *Premix Ex Taq II* (Tli RNaseH Plus) (製品コード RR820A) を用いてリアルタイム PCR を行う場合のプロトコール例を示します。

【Thermal Cycler Dice® Real Time System II (終売) を用いる場合の操作方法】

1. 下記に示す PCR 反応液を調製する。

< 1 反応あたり >

試薬	使用量	最終濃度
TB Green <i>Premix Ex Taq II</i> (Tli RNaseH Plus) (2 ×)	12.5 μ l	1 ×
PCR Forward Primer (10 μ M)	1 μ l	0.4 μ M*1
PCR Reverse Primer (10 μ M)	1 μ l	0.4 μ M*1
RT 反応液 (cDNA 溶液)*2	2 μ l	
滅菌精製水	8.5 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 0.2 ~ 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 相当量の cDNA を template として使用することが望ましい。また、逆転写反応液の持込みは、PCR 反応液容量の 10% 以下になるようにする。

2. 反応を開始する。

PCR 反応は、下記のシャトル PCR 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 条件を至適化してください。Tm 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。

シャトル PCR 標準プロトコール

Pattern Segment	Hold 1	2 Step PCR		Dissociation		
	1	1	2	1	2	3
Temperature (deg)	95.0	95.0	60.0	95.0	60.0	95.0
Hold Time (mm:ss)	00:30	00:05	00:30	00:15	00:30	00:15
Cycle	1	40		1		
Data Collection	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input checked="" type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input checked="" type="checkbox"/>

Hold (初期変性)
Cycle : 1
95°C 30 秒

2 Step PCR
Cycle : 40
95°C 5 秒
60°C 30 秒

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 反応前に鑄型の初期変性を行う場合でも、通常 95°C 30 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。

解析方法の詳細は、Thermal Cycler Dice Real Time System の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】

※各機種の取扱説明書に従って操作してください。

1. 下記に示す PCR 反応液を調製する。

< 1 反応あたり >

試薬	使用量	使用量	最終濃度
TB Green <i>Premix Ex Taq</i> II (Tli RNaseH Plus) (2 ×)	10 μ l	25 μ l	1 ×
PCR Forward Primer (10 μ M)	0.8 μ l	2 μ l	0.4 μ M*1
PCR Reverse Primer (10 μ M)	0.8 μ l	2 μ l	0.4 μ M*1
ROX Reference Dye (50 ×) or Dye II (50 ×)*2	0.4 μ l	1 μ l	1 ×
RT 反応液 (cDNA 溶液)*3	2 μ l	4 μ l	
滅菌精製水	6 μ l	16 μ l	
Total	20 μ l*4	50 μ l*4	

* 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 0.2 ~ 1.0 μ M の範囲で最適な濃度を検討すると良い。

* 2 : 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。

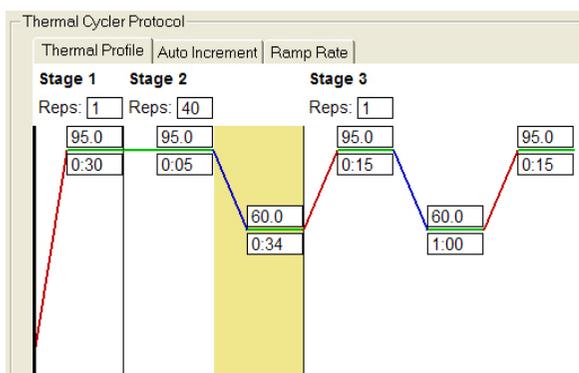
* 3 : 20 μ l 反応液あたり total RNA 10 pg ~ 100 ng 相当量の cDNA を template として使用することが望ましい。また、逆転写反応液の持込みは、PCR 反応液容量の 10%以下になるようにする。

* 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。

PCR 反応は、下記のシャトル PCR 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 条件を至適化してください。Tm 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。

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



シャトル PCR 標準プロトコール

Stage 1 : 初期変性

Reps : 1

95°C 30 秒

Stage 2 : PCR 反応

Reps : 40

95°C 5 秒

60°C 30 ~ 34 秒*5

Stage 3 : Melt Curve

* 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 >

シヤトル PCR 標準プロトコール

Holding Stage

Reps : 1

95°C 30 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 反応前に鑄型の初期変性を行う場合でも、通常 95°C 30 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. Appendix

A. 実験例：逆転写反応時間と cDNA 合成量

【方法】

逆転写反応

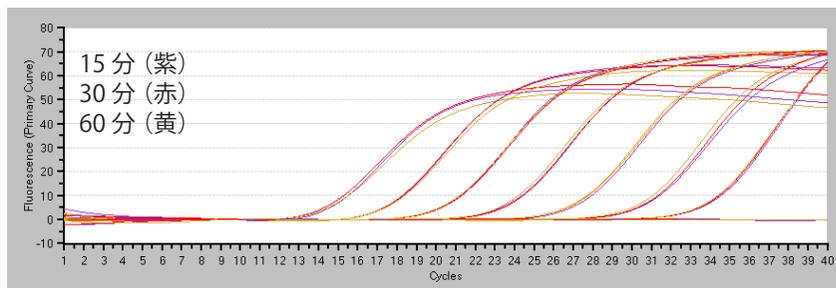
試薬： PrimeScript RT Master Mix (Perfect Real Time)
鋳型： Human Placenta total RNA 2 pg ~ 2 μg および滅菌水
反応液量： 20 μl
反応条件： 37°C 15、30、60 分 → 85°C 5 秒 → 4°C

リアルタイム PCR

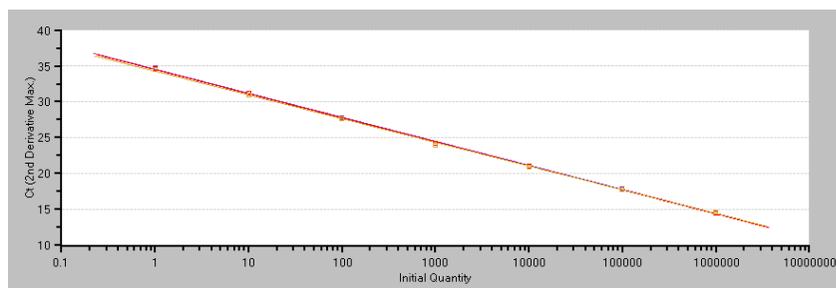
試薬： TB Green *Premix Ex Taq* II (Perfect Real Time)
鋳型： 上記の逆転写反応液 各 2 μl
反応液量： 25 μl
測定遺伝子： *ACTB*
プライマー： Perfect Real Time サポートシステムのプライマーを使用
反応条件： Thermal Cycler Dice Real Time System 用標準プロトコール

【結果】

増幅曲線



検量線



Legend	Time	RSq	Eff (%)	Standard Curve
紫	15 分	0.999	99.0	$Y = -3.346 * \text{LOG}(X) + 34.52$
赤	30 分	1.000	98.9	$Y = -3.349 * \text{LOG}(X) + 34.46$
黄	60 分	0.999	100.9	$Y = -3.301 * \text{LOG}(X) + 34.24$

反応時間を 15 分、30 分、60 分に設定した場合の反応性を比較しました。この実験では、いずれの反応時間でも広い鋳型濃度範囲にわたって同等な効率で反応できていることが分かります。

B. RNA サンプルの調製について

純度の高い RNA サンプルを得るためには、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℃、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℃、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℃、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℃、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 GTC 法 (Guanidinium Thiocyanate 法) 等で高純度に精製した RNA を用いることをお勧めします。

タカラバイオの NucleoSpin RNA (製品コード 740955.10/.50/.250) や RNAiso Plus (製品コード 9108/9109) などの市販の RNA 抽出キットを用いて、短時間で高純度の total RNA を調製することもできます。

RNA サンプルは、最終的に滅菌精製水または TE Buffer 溶液となるように調製してください。

【ゲノム DNA の混入とその対策】

total RNA サンプルには微量のゲノム DNA が混入していることがあります。ゲノム DNA も PCR の鋳型となりうるため、ゲノム DNA が混入した total RNA を鋳型として用いると解析結果が不正確になります。それを避けるためには、(1) ゲノム DNA 由来の増幅が起こらないようなプライマーを設計する、あるいは、(2) DNase I 処理によりゲノム DNA を除去する、といった対策を取ります。

(1) ゲノム DNA 由来の増幅が起こらないプライマー設計

ゲノム DNA は、エキソン、イントロン構造を持っているため、これを利用してゲノム DNA 由来の増幅が起こらないようなプライマーを設計することができます。まず、目的遺伝子のゲノム構造を確認し、サイズの大きなイントロンを選びます。そして、このイントロンを挟む 2 つのエキソン上に上流プライマー、下流プライマーをそれぞれ設計します。イントロンのサイズが十分に大きければ、ゲノム DNA 由来の増幅が起こりません。また、イントロンのサイズが小さい場合にも、ゲノム由来の PCR 増幅産物は、mRNA 由来のものよりもサイズが大きくなるため、融解曲線分析で区別できます。

しかし、この方法は、シングルエキソンの遺伝子や偽遺伝子を持つ遺伝子には適用できません。また、イントロンを持たない生物種やゲノム情報が解析されていない生物種でも同様な問題が起こります。これらの場合には、(2) の DNase I 処理を行ってください。

(2) DNase I 処理によるゲノム DNA の除去

NucleoSpin RNA で RNA 調製を行う場合には、製品プロトコールに従ってカラム上で簡単に DNase I 処理を行うことができます。その他の方法で RNA を抽出した場合には、total RNA を抽出した後、Recombinant DNase I (RNase-free) (製品コード 2270A) により混入したゲノム DNA を分解します。反応後、DNase I は、熱処理またはフェノール/クロロホルム抽出により失活させ除去します。

[操作手順]

- 以下の反応液を調製する。

試薬	使用量
total RNA	20 ~ 50 μ g
10 × DNase I Buffer	5 μ l
RNase Inhibitor	20 U
DNase I (RNase-free)	2 μ l (10 U)
DEPC 処理水	50 μ l に fill up

- 37°C で 20 分間反応する。
- 以下のいずれかの方法で DNase I を失活させる。
 - 熱処理
 - 2.5 μ l の 0.5 M EDTA を加えて、80°C で 2 分間インキュベートする。
 - DEPC 処理水で 100 μ l に fill up する。
 - フェノール/クロロホルム抽出
 - 50 μ l の DEPC 処理水と 100 μ l のフェノール/クロロホルム/イソアミルアルコール (25 : 24 : 1) を加えて混合する。
 - 室温、15,000 rpm で 5 分間遠心し、上層を新しいチューブに移す。
 - 等量のクロロホルム/イソアミルアルコール (24:1) を加えて混合する。
 - 室温、15,000 rpm で 5 分間遠心し、上層を新しいチューブに移す。
- 10 μ l の 3 M 酢酸ナトリウムと 250 μ l の冷エタノールを加えて氷上で 10 分間静置する。
- 4°C、15,000 rpm で 15 分間遠心し、上清を捨てる。
- 70%エタノールで沈殿を洗浄し、4°C、15,000 rpm で 5 分間遠心し、上清を捨てる。
- 沈殿を乾燥させる。
- 適量の DEPC 処理水に溶解する。

【 混入ゲノム DNA の確認方法 】

逆転写反応をせずにリアルタイム PCR を行うことにより、ゲノム DNA の混入量を確認することができます。この実験には、ゲノム DNA と mRNA の両方から PCR 増幅が可能なプライマーを使用すると便利です。DNase I 処理によりゲノム DNA が除去されたことを確認するには、このような反応を行ってください。なお、ゲノム DNA 由来の増幅が起こらないように設計したプライマーでも、偽遺伝子由来の増幅が起こる場合があります。そのような疑いがある場合にも、この方法で確認することができます。

VIII. 参考文献

- 1) 山本純子、向井博之 蛋白質・核酸・酵素 44 (1999) p189-193
- 2) 川上文清、石田由和 細胞工学別冊「PCR Tips」(1997) p94-99

IX. 関連製品

PrimeScript™ RT reagent Kit (Perfect Real Time) (製品コード RR037A/B)
PrimeScript™ RT reagent Kit with gDNA Eraser (Perfect Real Time) (製品コード RR047A/B)
TB Green® *Premix Ex Taq*™ II (Tli RNaseH Plus) (製品コード RR820S/A/B)
TB Green® Fast qPCR Mix (製品コード RR430S/A/B)
TB Green® *Premix Ex Taq*™ (Tli RNaseH Plus) (製品コード RR420S/A/B)
TB Green® *Premix Ex Taq*™ GC (Perfect Real Time) (製品コード RR071A/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)
EASY Dilution (for Real Time PCR) (製品コード 9160)
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) s
NucleoSpin RNA XS (製品コード 740902.10/.50/.250)
RNAiso Plus (製品コード 9108/9109)

Perfect Real Time サポートシステム (<https://www.takara-bio.co.jp/research/prt/>) *

- * : 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 RefSeq 登録遺伝子または Ensembl Plants 登録遺伝子に対してリアルタイム RT-PCR 用プライマーが設計済みです (ご注文によりカスタム合成してお届けします)。本製品および TB Green Fast qPCR Mix、TB Green *Premix Ex Taq* II (Tli RNaseH Plus) または TB Green *Premix Ex Taq* (Tli RNaseH Plus) と組合せて、インターカレーター法によるリアルタイム RT-PCR を行うことができます。

X. 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、Thermal Cycler Dice、*TaKaRa Ex Taq* はタカラバイオ株式会社の登録商標です。PrimeScript、*Premix Ex Taq*、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