研究用

TaKaRa

PrimeScript™ RT reagent Kit with gDNA Eraser (Perfect Real Time)

説明書

遺伝子の発現解析を正確に行うためには cDNA のみを検出する必要があります。イントロン前後のエキソン上にプライマーを設計することで、多くの場合ゲノム DNA を鋳型とした増幅を避けることができます。しかし、シングルエキソンの遺伝子や大きなイントロンがない遺伝子など適切なプライマーが設計できない、あるいは偽遺伝子の存在、非特異的増幅等によりゲノム DNA からの増幅が避けられない場合もあります。RNA サンプルをあらかじめ DNase I 処理する方法もありますが、DNase I を失活、除去するための煩雑な操作が必要となり、RNA の分解やロスを招くことがあります。

PrimeScript RT reagent Kit with gDNA Eraser は、ゲノム DNA 除去反応をプラスしたリアルタイム RT-PCR 専用の逆転写キットです。強力な DNA 分解活性を有する gDNA Eraser によりゲノム DNA のみを 42° 2 分の処理で除去した後、DNA 分解活性を完全に抑制する成分を含む逆転写用反応試薬を添加し、 15 分間逆転写反応を行います。 20 分未満の迅速な反応で、ロスのない RNA からの cDNA 合成が達成できます。

本製品を用いて得られた 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 *Premix Ex Taq* (Tli RNaseH Plus) (製品コード RR420S/A/B)、Probe qPCR Mix (製品コード RR391A/B) などの定量 PCR 試薬と組合わせてで使用ください。

I. 内容 (100 回反応分、20 μl 反応系)

1.	gDNA Eraser	100 μl
2.	$5 \times \text{gDNA Eraser Buffer}^{*1}$	200 μΙ
3.	PrimeScript RT Enzyme Mix I*2	100 μΙ
	$5 \times PrimeScript Buffer 2 (for Real Time)*3$	400 µI
5.	RT Primer Mix *4	400 µl
6.	RNase Free dH ₂ O	$1 \text{ml} \times 2$
7.	EASY Dilution (for Real Time PCR)*5	1 ml

- * 1:5 × gDNA Eraser Buffer 成分がその後の逆転写反応に必要なため、ゲノム DNA 除去反応は必ず行ってください。
- * 2: RNase inhibitor を含む。
- * 3:dNTP mixture を含む。
- * 4: Oligo dT Primer と Random 6 mers を含む。
- * 5: total RNA や cDNA を段階希釈するための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 (for Real Time PCR) 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)

- ・サーマルサイクラー
 - (または 37℃、42℃ 恒温槽、85℃ 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. ゲノム DNA の除去を gDNA Eraser によるわずか 2 分の反応で実現します。
- 15 分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. 逆転写用のプライマーとして Random 6 mers と Oligo dT Primer を混合した RT Primer Mix を使用しており、RNA の全領域を均一に合成できます。
- 4. インターカレーター法の TB Green アッセイ用、ならびにプローブアッセイ用のプロトコールを用意しています。リアルタイム PCR 時のアッセイ方法にあわせて選択してください。

TB Green アッセイ用プロトコールとプローブアッセイ用プロトコールでは以下の点が異なります。

- ・逆転写反応に用いる RT Primer Mix の量
- ・逆転写反応に使用できる total RNA の量
- 5. 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. 本製品を用いて調製した cDNA 溶液を鋳型として TB Green アッセイを行う場合は
 - ・TB Green *Premix Ex Tag* II (Tli RNaseH Plus) (製品コード RR820S/A/B)
 - ・TB Green Premix Ex Tag (Tli RNaseH Plus) (製品コード RR420S/A/B)

などの TB Green Premix シリーズの使用をお勧めします。本製品と組合わせて使用することにより、信頼性の高い結果を得ることができます。

TB Green Fast qPCR Mix (製品コード RR430S/A/B) との組合わせは反応不良となる場合がありますのでお勧めしません。

- 2. 反応液は、数回~10回分程度の Master Mix (RNase Free dH₂O、バッファー、酵素等の混液) をまとめて調製すると便利です。Master Mix を作ることにより、ピペッティングによるロスや、試薬の分注、撹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。
- 3. gDNA Eraser および PrimeScript RT Enzyme Mix I 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ので、注意深くゆっくりとピペッティングを行ってください。
- 4. 5 × gDNA Eraser Buffer および 5 × PrimeScript Buffer 2 (for Real Time) は使用前によく vortex をした後、軽く遠心してから使用してください。
- 5. 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極力防止してください。

V. 操作: 逆転写反応

1. ゲノム DNA 除去反応

下記に示すゲノム DNA 除去反応液を氷上で調製する。

RNA サンプル以外のコンポーネントを必要本数 $+ \alpha$ 分調製し、マイクロチューブに分注後、RNA サンプルを添加すると良い。

<1反応あたり>

試薬	使用量	
5 × gDNA Eraser Buffer	2.0 μΙ	
gDNA Eraser	1.0 µl	
total RNA*1		
RNase Free dH ₂ O		
Total	10.0 μΙ	
\downarrow		
42℃ 2分(もしくは室温5分*2)		
4℃		

- * 1:次ステップの20 μ l 逆転写反応系で逆転写できるのは、TB Green Assay (インターカレーター法) の場合は<u>おおよそ 1 μ g までの total RNA</u>、Probe Assay の場合はおおよそ 2 μ g までの total RNA です。
- *2:室温での反応の場合、30分程度放置しても問題ありません。

2. 逆転写反応

下記に示す逆転写反応液を氷上で調製する。

1. の反応液以外のコンポーネントを必要本数 + α 分、Master mix として調製し、1. の反応液に 10 μ l ずつ添加する。* 3

直ちに反応液を軽く攪拌して均一にした後、逆転写反応を行う。

【TB Green Assay (インターカレーター法) の場合】

試薬	使用量
1. の反応液	10.0 μΙ
$5 \times PrimeScript Buffer 2 (for Real Time)$	4.0 μl 🦳
PrimeScript RT Enzyme Mix I	1.0 μ l Master mix
RT Primer Mix*4	<u>1.0 μΙ</u> 10 μΙ
RNase Free dH ₂ O	4.0 μl <u></u>
Total	20.0 μl* ⁵
\downarrow	
37℃ 15分*6	
85℃ 5秒	
4°C* ⁷	

【 Probe Assay の場合 】

試薬	使用量
1. の反応液	10.0 μΙ
$5 \times PrimeScript Buffer 2 (for Real Time)$	4.0 μl 🖳
PrimeScript RT Enzyme Mix I	1.0 μ l Master mix
RT Primer Mix * 4	<u>4.0 μΙ</u> 10 μΙ
RNase Free dH ₂ O	1.0 μl <u></u>
Total	20.0 μl*5
\downarrow	
37℃ 15分* ⁶	
85℃ 5秒	
4°C* ⁷	

- * 3: Master mix を調製せず、1. の反応液に個々の試薬を加えて逆転写反応液を調製する場合は、まず RNase Free dH₂O と 5 × PrimeScript Buffer 2 (for Real Time)を添加・混合して gDNA Eraser の活性を完全に抑制した後、RT Primer Mix、PrimeScript RT Enzyme Mix I を添加してください。さらに反応液を軽く攪拌して均一にした後、逆転写反応を開始します。
- * 4: RT Primer Mix を用いると、mRNA 全長にわたり効率よく cDNA が合成されますが、 別途ご用意された Oligo dT primer や Gene Specific Primer を用いることも可能 です。それぞれの場合の使用量は以下の通りです。

Oligo dT primer 50 pmol / 20 μl 反応系 Gene Specific Primer 5 pmol / 20 μl 反応系

- * 5: 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。
- * 6: Gene Specific Primer を用いる場合、逆転写反応を42℃、15分で行ってください。 PCR で非特異的な増幅が生じた場合には、逆転写温度を50℃に変更すると改善される場合があります。
- *7:cDNA 合成産物を長期保存する時は、-20℃以下で保存してください。
- (注) 逆転写反応液をリアルタイム PCR に持ち込む時には、PCR 反応液容量の 10% 以下にしてください。

VI. 備者:リアルタイム PCR

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 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>

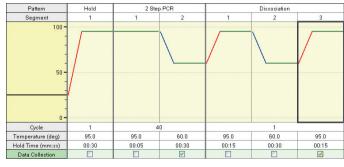
試薬	使用量	最終濃度
TB Green <i>Premix Ex Taq</i> II $(2 \times)$	12.5 μl	1 ×
PCR Forward Primer (10 μ M)	1 μΙ	0.4 μ M *1
PCR Reverse Primer (10 μ M)	1 μΙ	$0.4 \mu M^{*1}$
RT 反応液 (cDNA 溶液) *2	2 μΙ	
滅菌精製水	8.5 μΙ	
Total	25 ul	

- * 1:最終プライマー濃度は $0.4~\mu\,\mathrm{M}$ 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 $0.2\sim1.0~\mu\,\mathrm{M}$ 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 step PCR を行います。

シャトル PCR 標準プロトコール



Hold(初期変性) Cycle:1 95°C 30 秒 2 Step PCR Cycle:40 95°C 5 秒 60°C 30 ~ 60 秒

Dissociation

※ 使用上の注意

本製品に使用している $TaKaRa\ Ex\ Taq^\circ$ 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° (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 反応前に鋳型の初期変性を行う場合でも、通常 95℃ 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 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>

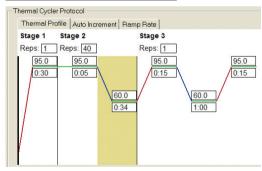
試薬	使用量	使用量	最終濃度
TB Green <i>Premix Ex Taq</i> II $(2 \times)$	10 μΙ	25 μΙ	1 ×
PCR Forward Primer (10 μ M)	0.8 μΙ	$2 \mu I$	$0.4 \mu M^{*1}$
PCR Reverse Primer (10 μ M)	$0.8~\mu$ l	$2 \mu I$	$0.4 \mu{\rm M}^{*1}$
ROX Reference Dye or Dye II (50 \times) *3	0.4 μΙ	$1~\mu$ l	1 ×
RT 反応液 (cDNA 溶液) * 2	2 μΙ	4 μΙ	
滅菌精製水	6 μΙ	16 µI	
Total	20 μI* ⁴	50 μI* ⁴	

- * 1:最終プライマー濃度は $0.4~\mu\,\mathrm{M}$ 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 $0.2\sim1.0~\mu\,\mathrm{M}$ の範囲で最適な濃度を検討すると良い。
- * 2:20 μ l 反応液あたり total RNA 10 pg \sim 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。
- * 3: ROX Reference Dye II (50 ×) は、ROX Reference Dye (50 ×) より濃度が低く 設定されています。7500 Real-Time PCR System で解析する場合には、ROX Reference Dye II (50 ×) の使用を推奨します。
 - なお、7300 Real-Time PCR System には、ROX Reference Dye(50 ×)を使用してください。
- * 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 反応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 step PCR を行います。

シャトル PCR 標準プロトコール



Stage 1:初期変性 Reps:1 95℃ 30 秒 Stage 2:PCR 反応 Reps:40 95℃ 5 秒 60℃ 31、34 秒*5 Dissociation Stage

*5:7300 で は 31 秒 に、 7500 では 34 秒に設定 する。

※ 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 反応前に鋳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:ゲノム DNA 処理能力の検証

【方法】

ゲノム DNA を一定量混在させた total RNA 希釈系列を鋳型として、本製品 (製品コード RR047A) および PrimeScript RT Master Mix (Perfect Real Time) (製品コード RR036A) を用いてそれぞれの推奨条件で逆転写反応を行い、さらに qPCR を行って結果を比較した。

・鋳型 : HL60 細胞由来 total RNA

 $(0, 1 \text{ pg}, 10 \text{ pg}, 100 \text{ pg}, 1 \text{ ng}, 10 \text{ ng}, 100 \text{ ng}, 1 \mu \text{ g})$

+ Human genomic DNA 1 ng

・gPCR : TB Green *Premix Ex Tag* II (Tli RNaseH Plus) (製品コード RR820A)

・ gPCR の鋳型: 逆転写反応液 各 2 μl

・ターゲット : RPLP1

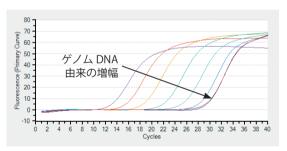
・プライマー : Perfect Real Time サポートシステムを利用(イントロンサイズ 129 bp)・qPCR 装置 : Thermal Cycler Dice Real Time System //(製品コード TP900:終売)

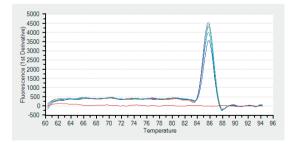
【結果】

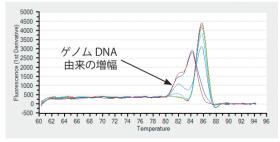
ゲノム DNA が混在している total RNA を鋳型とした場合でも、本製品に含まれる gDNA Eraser で処理することで、ゲノム DNA が完全に除去され、cDNA 由来の増幅産物のみが得られました。

RR047A

RR036A







B. 実験例:cDNA 合成効率の比較

【方法】

total RNA 希釈系列を鋳型として、本製品 (製品コード RR047A)、T 社同タイプキット、および PrimeScript RT Master Mix (Perfect Real Time) (製品コード RR036A) を用いてそれぞれの推奨条件で逆転写反応を行い、さらに gPCR を行って結果を比較した。

・鋳型 : HL60 細胞由来 total RNA

 $(0, 1 pg, 10 pg, 100 pg, 1 ng, 10 ng, 100 ng, 1 \mu g)$

・gPCR : TB Green *Premix Ex Tag* II (Tli RNaseH Plus) (製品コード RR820A)

・aPCRの鋳型: 逆転写反応液 各2 ul

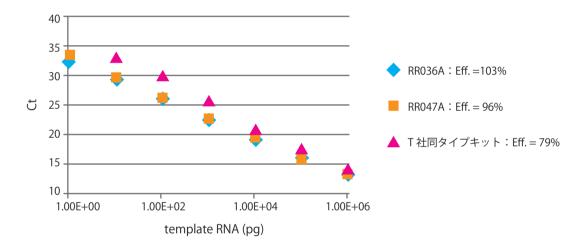
• ターゲット : *RPLP1*

・プライマー : Perfect Real Time サポートシステムを利用

・qPCR 装置 : Thermal Cycler Dice Real Time System //(製品コード TP900:終売)

【結果】

本製品は、ゲノム除去反応を行わない試薬 PrimeScript RT Master Mix (Perfect Real Time) と同等で、T 社同タイプキットより優れた cDNA 合成効率を示しました。また、本製品はT 社キットより短い所用時間で反応が可能です。



	RR047A	T社同タイプキット
DNA 除去反応	42℃ 2分	37℃ 5分
逆転写反応	37℃ 15分	37℃ 15分 50℃ 5分
	85℃ 5秒	98℃ 5分
反応時間	約 17 分	約30分

(弊社比較データ)

C. 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% ジェ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 (グアニジンチオシアネート法) 等で高純度に精製した RNA を用いることをお勧めします。

RNAiso Plus (製品コード 9108/9109) や NucleoSpin RNA (製品コード 740955.10/.50/.250) 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。

タカラバイオ株式会社 10 製品コード RR047A

VIII. 参考文献

- 1) 吉崎美和、向井博之 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 (2005) p120-126
- 2) 吉崎美和、向井博之 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 (2008) p39-43

IX. 関連製品

PrimeScript™ RT reagent Kit (Perfect Real Time)(製品コード RR037A/B)
PrimeScript™ RT Master Mix (Perfect Real Time)(製品コード RR036A/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® 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 740955.20/.50/.250)

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

RNAiso Plus (製品コード 9108/9109)

*: 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。

タカラバイオ株式会社 11 11 製品コード RR047A

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