

Quick Guide

Beyond the PCR technology, BIOFACT promises the progress for your research.



BioFACT™

2X OneStep qRT-PCR Master Mix (a) (Including SYBR® Green I in mixture, High ROX)

[Cat. No. RQ353-50h]

Contents	RQ353-50h
2X A-Star OneStep qRT-PCR Master Mix (Including SYBR® Green I in mixture, High ROX)	1 mL X 5 EA

제품 특징 (Feature)

- BioFACT™ RTase 와 A-Star Taq 으로 RT와 PCR이 한번에 되도록 최적화 시킨 qRT-PCR Mixture
- Thermostable한 RTase로 cDNA 합성의 높은 효율성
- Mixture 내에 SYBR® Green I dye가 포함되어 있어 간편하게 사용이 가능
- Hot start activity : Yes (Antibody-mediated Hot start)
- High ROX Passive Reference Dye included
- Low-copy transcripts 증폭

PCR Mixture & Cycle

PCR Mixture (Reaction vol. : 20 µl)	
2X A-Star OneStep qRT-PCR Master Mix(SYBR® Green I)	10 µl
Primer F (10 pmole/µl)	1 µl
Primer R (10 pmole/µl)	1 µl
Template RNA	- µl
Add D.W to	20 µl

Cycle*	
[2-Step cycling protocol]	[3-Step cycling protocol]
50°C 30 min X 1	50°C 30 min X 1
95°C 5 min X 1	95°C 5 min X 1
95°C 20 sec	95°C 20 sec
Anneal & Extension 40 sec	AT 20-40 sec
	72°C 0.5-1 min/kb

(Template <200 ng)

*일반적으로 반응 시간이 짧은 2-step cycling protocol을 이용하여 PCR을 수행하며, 필요 시 3-step cycling protocol로 반응합니다. 3-step 조건은 primer의 Tm값이 낮거나, template의 농도가 낮은 경우, 혹은 높은 증폭효율을 원하시는 경우 등 2-step 조건이 적합하지 않은 경우에 이용합니다.



Tip.

PCR 수행 시 사용하는 Template의 종류 및 농도, 증폭하고자 하는 target size, primer의 Tm에 따라 template의 사용량, Annealing Temperature, Extension time, Taq의 양, Cycle 수, 5X Band Helper™ 양을 조절해 사용합니다. 반복적인 Freezing and thawing은 증폭 효율을 감소시킬 수 있으므로 사용량만 해당 후 사용하도록 합니다.

▶ Tm값 설정
 $Tm = 4 \times (G+C) + 2 \times (A+T)$
 $AT = Tm - (4 \sim 6 \text{ } ^\circ\text{C})$

Instrument Compatibility

Applied Biosystems	7500, 7500 Fast, ViiA™ 7, QuantaStudio 12K Flex
Bio-Rad®	CFX96™, CFX384™, Opticon™, Opticon™2, MiniOpticon™, Chromo 4™
Roche	Light Cycler® 480, Light Cycler® Nano
QIAGEN (Corbett)	Rotor-Gene™ 3000, Rotor-Gene 6000™, Rotor-Gene™ Q
Eppendorf	Mastercycler® ep realplex, Mastercycler® ep realplex 2S
Agilent (Stratagene)	Mx3000P, Mx3005P, Mx4000, AriaMx
Takara	Thermal Cycler Dice®

Expiration Date : -20 ± 5 °C 보관 시 1년



Please contact us, if you have any question and need help.
 T)1670-5695 www.bio-ft.com info@bio-ft.com

2020.04.22 (설명서 개정일)

Troubleshooting Guide

- Intercalating dye를 사용한 경우 Amplification curve뿐 아니라 Melting curve를 확인하여 target gene외에 비특이적으로 증폭된 band나 primer dimer가 있는지 확인해야 합니다.
- Real-Time PCR Set up 시 conventional PCR로 target gene의 증폭 여부를 먼저 확인합니다.
- 사용하시는 Real-Time PCR 장비의 기종에 따라 passive reference dye를 적정 농도로 첨가해주세요.
- 농도를 알고 있는 template를 serial dilution하여 primer의 증폭 효율, 재현성, 형광에 대한 dynamic range를 테스트합니다.
 분석효율은 90~105%, Standard curve로부터 R² value가 >0.98 이상이 되어야 합니다.
- Standard curve의 R²이 1(최대 0.99)에 가까운지 확인한 후, 샘플간 Ct 값을 비교합니다.

NTC (Non-Template Control)

- Primer dimer**
 - 01. Primer dimer 유무 확인
Melting curve 혹은 agarose gel을 확인하여 primer dimer의 유무를 확인하고 결과에 영향을 미칠 경우, 다시 set-up하거나 primer를 새로 design합니다.
- Contamination**
 - 01. 새로운 시약으로 재수행
 - 02. 반응액은 clean bench에서 진행
 - 03. UDG System
Cross-over contamination 방지를 위한 UDG System이 적용된 제품을 사용합니다.

No Amplification

- Template**
 - 01. Starting template check
농도가 낮거나 quality가 낮은 경우 증폭이 되지 않을 수 있습니다. 다시 추출하거나 사용량을 늘려 재수행합니다.
 - 02. PCR Inhibitor
Template의 purity가 좋지 않은 경우 증폭이 되지 않을 수 있습니다. Template를 D.W에 희석하여 PCR하거나 다시 추출하여 수행합니다.
- Primer**
 - 01. Primer Concentration Check
Primer의 농도가 너무 높거나 낮은 경우 PCR 효율이 감소될 수 있습니다. 적정 농도가 조정하여 사용합니다.
 - 02. Primer design
Primer를 새로 디자인하여 재수행합니다. Primer binding site에 구조(GC-rich contents, 2차구조 등)가 있을 경우 binding site를 변경하여 새로 primer를 design하며, 일반적으로 Primer의 size는 17~25 bp, 증폭 size는 80 ~ 150 bp가 되도록 설계합니다.
 - 03. Primer degraded
Primer를 다시 희석하거나 새로 합성하여 사용합니다.
- 온도/시간 check**
 - 01. 초기 activation 시간 check
자사 Real-Time PCR Master Mix (Pre-Mix)의 Enzyme는 chemical-mediated Hot Start Taq으로 초기 activation 시간을 15 min으로 설정해야 합니다.
 - 02. Annealing Temperature(AT)
 $Tm = (A+T) \times 2 + (G+C) \times 4$, $AT = Tm - (4 \sim 6 \text{ } ^\circ\text{C})$ 이 산출법으로 설정 후에도 PCR이 되지 않으면 AT를 2°C 낮추어 진행합니다. qPCR의 AT는 일반적으로 50 ~ 65 °C가 되도록 설정합니다.

Non-Specific amplification / Primer dimer

- 온도/시간 check**
 - 01. Annealing Temperature(AT)
Annealing temperature가 너무 낮을 경우 비특이적인 band가 증폭될 수 있습니다. AT를 2°C씩 높여 테스트하거나 온도 gradient를 이용하여 최적 AT를 설정합니다.
- Primer**
 - 01. Primer design
Melting curve / 전기영동을 통해 비특이적인 산물의 증폭 여부를 확인합니다. Target gene만 증폭될 수 있도록 primer를 다시 design하여 수행합니다.
 - 02. Primer Concentration
높은 농도의 primer를 사용할 경우 primer dimer가 형성될 수 있습니다. Primer를 serial dilution하여 dimer가 사라지는 농도를 테스트한 후 재수행 합니다.
- Template / Primer**
 - 01. Primer dimer 유무 check
 - 02. Non-Specific band 유무 check
Melting curve를 확인하여 primer dimer의 유무를 확인하고 결과에 영향을 미칠 경우 PCR조건을 다시 set-up합니다.
 - 03. Template의 농도 check
Template의 농도를 재확인하고 새로운 샘플로 다시 수행합니다.

PCR efficiency above 105 %

PCR efficiency below 90 %

- Primer**
 - 01. Primer Concentration
Primer의 농도가 너무 높거나 낮은 경우 PCR 효율이 감소될 수 있습니다. 적정 농도가 조정하여 사용합니다.
 - 02. Primer design
Primer를 새로 디자인하여 재수행합니다. Real-Time PCR 전 conventional PCR로 target gene의 amplification 여부를 확인합니다.
- Product Size**
 - 01. Amplicon size check
Amplicon은 80~150 bp가 되도록 design하는 것을 권장합니다. Amplicon의 size가 작을수록 높은 증폭 효율을 보이며, 500 bp를 초과하지 않도록 합니다.
- Extension Time**
 - 01. Extension Time check
Extension Time이 짧을 경우 PCR 효율이 감소될 수 있습니다. 조건 설정 시 Extension Time을 늘려 진행합니다.

