

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. RQ353-10h, RQ353-50h]

Contents	RQ353-10h	RQ353-50h
2X A-Star OneStep qRT-PCR Master Mix (Including SYBR® Green I in mixture, High ROX)	1 mL x 1 EA	1 mL x 5 EA

제품 특징 (Feature)

- BioFACT™ RTase 와 A-Star Taq 으로 RT와 PCR이 한번에 되도록 최적화시킨 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
	X 30~50		X 30~50
		72°C	0.5-1 min/kb
[Melting Analysis]		[Melting Analysis]	

(Template <200 ng)

*일반적으로 반응 시간이 짧은 2-step cycling protocol을 이용하여 PCR을 수행하며, 필요 시 3-step cycling protocol으로 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.



Tm = 4 x (G+C) + 2 x (A+T)
AT = Tm - (4 ~ 6 °C)



Instrument Compatibility

Applied Biosystems	7000, 7300, 7700, 7900HT, 7900HT Fast, StepOne, StepOnePlus
--------------------	---

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

2026. 08. 31 (설명서 개정일)



주의사항.

본 제품은 실험 전문 인력이 사용하도록 한다.

제품보증 및 책임사항

- 설명서에 나온 지침에 따라 제품을 사용하였을 경우에만 모든 제품의 결과를 보증한다.
- 실험자의 잘못된 사용이나 부주의로 인해 문제가 발생하였을 경우에는 교환이 되지 않는다.

안전경고 및 응급조치 요령

- 눈, 호흡기, 피부 접촉을 피한다.
- 눈에 들어갔을 때 : 흐르는 물로 눈을 씻을 것.
자극이 지속되면 의사의 진료를 받을 것.
- 피부에 접촉 시 : 접촉된 부위를 비누와 물로 충분히 씻을 것.
자극이 지속되면 의사의 진료를 받을 것.
- 동상의 위험이 있으니 반드시 장갑 착용 후 사용할 것.

사용자 유의사항

- 유효기한이 지난 제품의 사용을 금지한다.
- 냉동 제품을 자주 열리고 녹이는 과정을 반복할 경우, 활성이 저하될 수 있으므로 주의한다.
- 필요한 경우, 일정량을 분주하여 보관, 사용하도록 한다.
- 조작은 정해진 순서에 따라 정확히 하여야 하며, 키트는 개봉 후 즉시 사용한다.
- 분리된 검체 DNA / RNA 상태에 따라 상이한 결과를 보일 수 있다.
- 오염된 검체는 부정확한 결과를 나타낼 수 있으므로 주의한다.



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 Enzyme은 chemical-mediated Hot Start Taq으로 초기 activation 시간을 15 min으로 설정해야 합니다. (Antibody-mediated Hot start Taq은 2min)
	02. Annealing Temperature(AT) Tm=(A+T) X 2 + (G+C) X 4, AT=Tm-(4~6°C) 이 산출법으로 설정 후 에도 PCR이 되지 않으면 AT를 2°C 낮추어 진행합니다. qPCR의 AT는 일반적으로 50 ~ 65 °C가 되도록 설정합니다.



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.
	02. 새로운 시약으로 재수행
Contamination	02. 반응액은 clean bench에서 진행
	03. UDG System Cross-over contamination 방지를 위한 UDG System이 적용된 제품을 사용합니다.



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.
	02. Primer Concentration 높은 농도의 primer를 사용할 경우 primer dimer가 형성될 수 있습니다. Primer를 serial dilution하여 dimer가 사라지는 농도를 테스트한 후 재수행 합니다.
Primer	01. Primer design Melting curve / 전기영동을 통해 비특이적인 산물의 증폭여부를 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.



PCR efficiency above 105 %

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 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.
	01. Extension Time check Extension Time이 짧을 경우 PCR 효율이 감소될 수 있습니다. 조건 설정 시 Extension Time을 늘려 진행합니다.



(주)바이오펙트
본사/공장 : 대전광역시 유성구 테크노8로 70