



Please contact us,
if you have any question and need help.



T)1670-5695



www.bio-ft.com



info@bio-ft.com

Quick Guide

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



*Da*Bead™ Genomic DNA Prep Kit For Plant ©

[Magnetic Bead Type]

Magnetic Stand

- 1.5/2.0 ml stand

MEMO

✓ **Table of Contents.**

• 구성품 용량	1
• Know-How for Preparation	2
• Preparation & Protocol for 1.5 / 2.0 ml Magnetic Separation Stand	3
• Troubleshooting	5
• Equipment and Reagent to Be supplied by User	6
• Application	7
• 주의사항	8

✓ 구성품 용량 (mL)

Contents	GD703-100 ©
Lysis Buffer	60 mL
Binding Buffer	60 mL
Washing Buffer 1	20 mL
Washing Buffer 2 (빈 Bottle 제공)	1 EA
Elution Buffer	20 mL
MW1 Additive	1 mL
RNase A (4 mg/mL)	1 EA
Proteinase K(20 mg/mL)	1 EA
Magnetic Bead	1 mL X 3 EA
Quick Guide	1 매

✓ Know-How for Preparation

1. Washing Buffer 2는 실험 시작 전 fresh하게 만들어서 사용하시기 바랍니다.
2. Sample 준비 시 fresh한 시료를 최대한 곱게 갈아 사용하도록 합니다.
3. 100% Isopropanol / 100% Ethanol을 첨가 후, 오랜 시간 방치할 시 bead끼리 뭉치는 현상이 발생할 수 있으므로 5분 이상 방치 하지 마세요.
4. Lysis Buffer는 주변 온도가 낮아지면 결정이 생길 수 있습니다.
이런 경우에 전자레인지 또는 dry oven에서 heating시켜 녹인 후 사용합니다.
5. Elution한 DNA의 yield가 300 ng/μL 이상일 경우, 전기영동 시 정확한 확인이 어려울 수 있으므로 dilution하여 loading합니다.
6. Elution 마지막 단계에서 Magnetic Bead가 뭉치거나, 분리가 완벽히 되지 않을 경우에는 vortexing 시간을 늘린 후 Magnetic Bead Stand에서 binding시킵니다.
7. Elution volume은 DNA yield에 따라 감소/증가하여 사용하도록 합니다.
(DNA 수율이 높을 경우 점성이 생겨 bead 회수에 어려움이 있을 수 있으므로 elution volume을 증가시켜주는 것이 좋습니다.)
8. 완전히 제거되지 않은 Ethanol은 다음 단계 실험에 영향을 미칠 수 있으므로 충분히 제거합니다.
9. Step 2 에서 [Optional] Chloroform 첨가는 cell debris나 변성된 protein, polysaccharide를 효과적으로 제거할 수 있는 방법입니다.
10. 모든 Magnetic Bead 제품군은 scale-up이 가능합니다.
11. 기타 문의사항은 ㈜바이오팩트 학술서비스팀 (☎ 1670-5695)로 연락주세요.
12. 구성품은 제품 type별로 달라질 수 있습니다.

✓ **Preparation.**

1. Washing Buffer 1 bottle에는 반드시 **100 % Ethanol 80 mL** (100 prep 기준)을 넣어 사용
제공해드린 Washing Buffer 1을 다사용하신 후, 80% EtOH(100 mL)에 MW1 Additive 500 µL 첨가하여 사용
2. Washing Buffer 2 bottle에는 반드시 **100 % Ethanol**을 넣어 사용 (빈 bottle로 제공)
3. Kit에 포함된 enzyme (freezing dry상태) 은 D.W에 녹여 사용하시고 4°C or -20°C에 보관
4. RNase A 첨가된 Elution Buffer는 반드시 4°C에 보관하여 사용하도록 합니다.
* **Elution Buffer**: RNase A (4 mg/mL) = 1 mL : 10 µL 비율로 사용할만큼 미리 섞어서 준비하도록 합니다.
RNase A가 포함된 Elution Buffer는 냉장보관하여 사용합니다.
5. Sample
 - Rice 샘플은 1립씩 사용하며, 메벼/잡쌀/흑미와 관계없이 동일과정으로 진행
 - 그외 다른 샘플은 < 80 mg 사용하여 테스트후 적정 용량 선택

✓ **Protocol.**

Lysis & Magnetic Bead Binding

1. **쌀 1립 파쇄 (<40 mg) + Lysis Buffer 400 µL + Pro-K(20 mg/mL) 5 µL** 첨가 → Vortex (10 sec) → Incubation (65°C, 10 min)
2. 원심분리 (13,000 rpm, 5 min) → **상층액을 모두 새로운 1.5 mL tube**에 옮긴 후 **Magnetic Bead 30 µL** 첨가하여 Vortex(10 sec) → Incubation (RT, 1 min)
3. **Binding Buffer 400 µL** 첨가 후 vortex (10 sec)
→ 1.5 mL tube를 Magnetic Separation Stand에 장착 (30 sec ~ 1 min간 binding)
→ Stand에 tube가 장착된 상태로 5회 앞뒤로 inverting하여 tube cap의 bead 회수
→ 1 min 후 stand에 장착된 상태로 solution 제거 (pipetting하여 제거 권장)

Magnetic Bead Washing & Dry

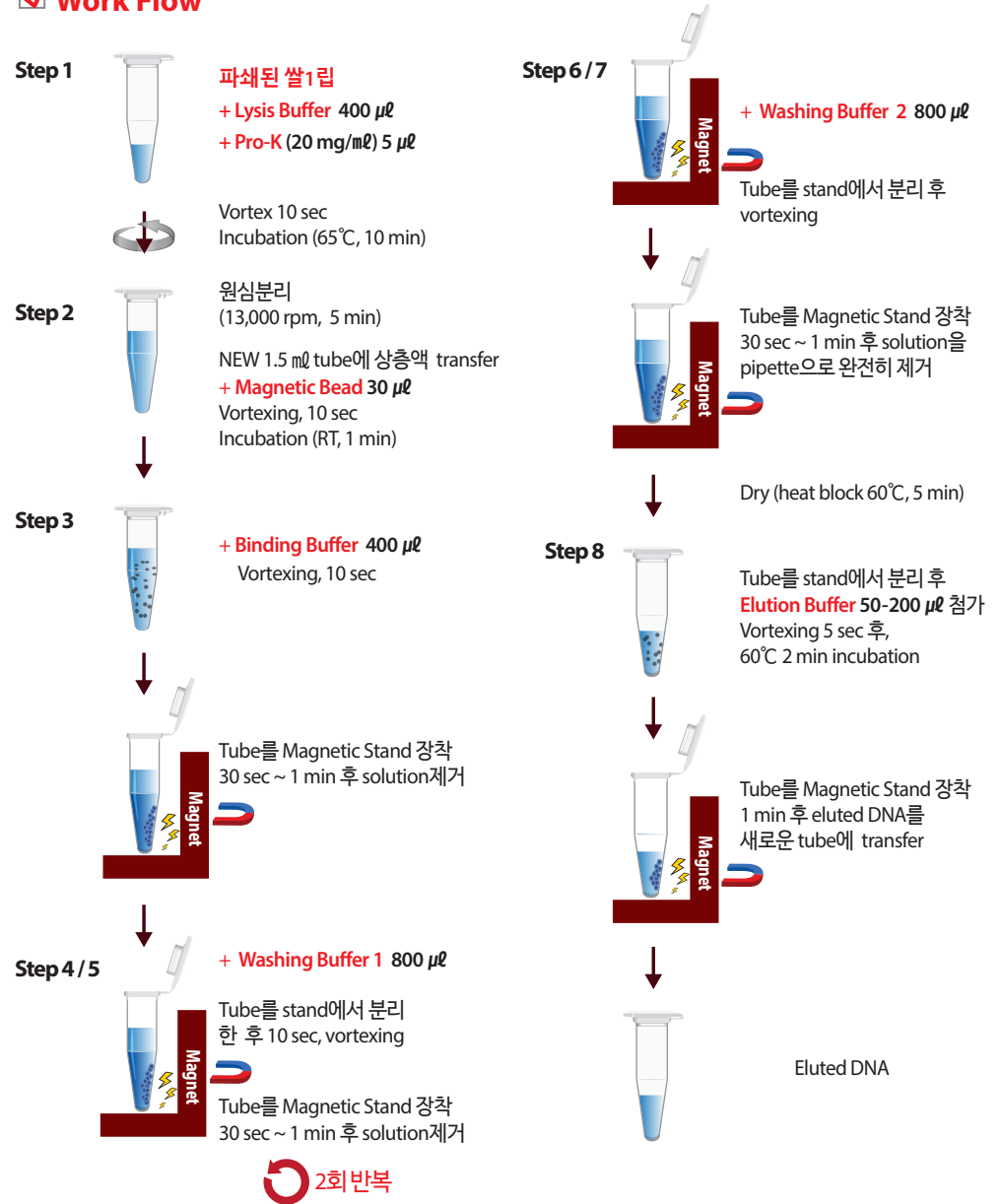
4. **Washing Buffer 1 800 µL** 첨가 → Stand에서 tube를 분리 후 10 sec간 vortexing
→ Stand에 다시 장착 후 30 sec ~ 1 min 뒤 solution 제거
5. **Washing Buffer 1 800 µL** 첨가 → Stand에서 tube를 분리 후 10 sec간 vortexing
→ Stand에 다시 장착 후 30 sec ~ 1 min 뒤 solution 을 pipette으로 완전히 제거
6. **Washing Buffer 2(100% Ethanol) 800 µL** 첨가 → Stand에서 tube를 분리 후 10 sec간 vortexing
→ Stand에 다시 장착 후 30 sec ~ 1 min 뒤 solution 을 pipette으로 완전히 제거
→ 건조(dry oven (60°C) 10 min / heat block (60°C) 5 min / dryer 3 min)

DNA Elution

7. Stand에서 1.5 mL tube를 분리 후 **Elution Buffer**를 50-200 µL 첨가
vortexing (5 sec) or tapping → Incubation (60 °C, 2 min)
→ Magnetic Bead를 stand에 장착 후 1 min 뒤 eluted DNA를 새로운 1.5 mL tube에 옮김
→ Agarose Gel에 전기동동하여 농도 확인 → 4°C 또는 -20°C에서 보관

[Optional] Sample에 따라 Elution 후 RNA가 보일 경우, 제공된 RNase A 일부를 1/10로 희석하여 1 µL 첨가하여 상온에서 5 ~ 30 min Incubation 후 확인

✓ **Work Flow**



✔ Troubleshooting

Trouble	Check List
Low Yield DNA	<p>01. Washing Buffer를 만든지 오래 된 것은 아닌가요? Washing Buffer 1 (80% Ethanol)를 만든지 오래 되었을 경우 evaporation으로 인해 Ethanol의 농도가 낮아져 yield가 떨어지게 됩니다. Washing Buffer 1를 새로 만들어 사용해 보세요.</p> <p>02. Washing Buffer 1에 Ethanol을 첨가 하셨나요? Washing Buffer 1에는 사용 전 반드시 protocol에 기재된 용량만큼 96 - 100% Ethanol을 첨가하셔야 합니다.</p> <p>03. 100% Ethanol / Magnetic Bead 첨가한 후 충분히 vortexing 하셨나요? Magnetic Bead에 DNA가 충분히 binding 될 수 있도록 충분히 vortex 하여야 합니다.</p> <p>04. Enzyme(RNase A, Proteinase K)은 어디에 보관하셨나요? 추출에 사용되는 enzyme들의 경우, dry 상태에서는 상온 보관이 가능하지만 D.W로 녹이거나, buffer를 첨가한 이후에는 냉장 또는 냉동 보관하셔야 합니다. 그렇지 않을 경우 enzyme activity가 떨어져 추출 효율에 영향을 줄 수 있습니다. 장기간 사용하지 않을 경우, 냉동보관을 권장드립니다.</p> <p>05. Washing step에서 Magnetic Bead가 소실되지 않았나요? Magnetic Bead가 Magnetic Separation Stand에 완전히 부착되도록 stand에 장착 후 30 sec ~ 1 min 정도 충분한 binding 시간을 주어야 합니다. 또한 실험 진행 중 bead가 tube cap부분에 부착되어 소실될 수 있으므로 Magnetic Separation Stand에 장착 후 stand채로 앞뒤로 inverting하여 stand에 장착되지 않은 bead도 회수할 수 있도록 합니다.</p> <p>06. Buffer를 충분히 섞어주셨나요? Buffer와 Magnetic Bead를 넣고 suspension을 많이 할수록 높은 수율의 Genomic DNA를 얻을 수 있습니다.</p>
Nicked DNA Degraded DNA	<p>01. Nuclease가 오염된 것은 아닌가요? Plasticware나 buffer에 nuclease가 오염되었는지 확인하고, plasticware는 사용 전 autoclave 하여 사용하세요.</p>
Eluted RNA	<p>01. RNase A / Proteinase K 첨가 후 Incubation은 충분히 하셨나요? 동결건조된 enzyme은 D.W에 녹인 후 냉장(냉동)보관하여 사용하며, 사용 시 protocol에 기재된 반응 온도와 시간을 지키도록 합니다.</p>
Low Quality DNA	<p>01. Washing 단계 후 EtOH을 충분히 건조 하셨나요? Elution된 DNA에 EtOH이 포함되어 있을 경우 다음 단계의 실험 진행에 문제가 발생할 수 있습니다. 이를 해결하기 위해 washing 단계 후 dry oven, dryer, heat block을 이용하여 EtOH을 완전히 건조한 후 elution 하면 됩니다.</p>

✔ Troubleshooting

Trouble	Check List
Hard to separate the magnetic beads.	<p>01. DNA의 농도가 너무 높나요? DNA의 농도가 높은 경우 washing 및 elution 시 Magnetic Bead가 잘 분리되지 않을 수 있습니다. 5 sec간 vortexing 후 spin down하여 Magnetic Separation Stand에 재장착 합니다.</p> <p>02. Elution volume이 너무 적은 것은 아닌가요? 추출된 DNA의 양이 많은 경우, Magnetic Bead에 binding된 DNA가 완전히 elution되지 않을 수 있습니다. elution volume을 늘려 진행하거나 elution이 끝난 bead에 elution buffer를 넣고 elution 단계를 한번 더 진행합니다.</p>

✔ Equipment and Reagent to Be supplied by User

- Magnetic Separation Stand
- Vortex Mixer
- Heat Block
- 1.5 / 2.0 ml tube
- Pipette & Tips
- Ethanol (96 - 100%)
- Option : Dryer, Dry oven

Application

<Plant genomic DNA Prep Kit 별 사용 가능한 식물 종류>

++, +++ (추출 효율)

		Plant [GD703-100]	GMO Kit I [GD706-100]	Rice [GD707-480]	Seed [GD709-100]				Plant [GD703-100]	GMO Kit I [GD706-100]	Rice [GD707-480]	Seed [GD709-100]						Plant A type [GD703-100Ⓐ]	Plant B type [GD703-100Ⓑ]	Plant C type [GD703-100ⓒ]	Plant D type [GD703-100ⓓ]	Plant E type [GD703-100ⓔ]	
type	sample name						type	sample name															
있	감나무	++					있	상추/적상추	+++														
있	고구마	++					있	수박			++												+++
있	고추	++					있	시금치	++														
있	국화	++	++			+++	있	양배추	++														
있	깨	++			+++		있	오이	++														
있	동백나무	++					있	잡초	++														
있	돼지풀	+++					있	참외	++														
있	메론	++			+++		있	청경채	++														
있	밀				++		있	컬리플라워	++														+++
있	밤나무	++					있	콩		+++	+++												
있	배추	++					있	토마토			++												+++
있	백합	+++					있	튤립	+++														
있	버팀목	++					있	파	++														
있	벼	+++			++		출기	고구마	++														
있	병풀	++					출기	명두릅	++														
있	부추	++					출기	미나리	++														
있	브로컬리	++					출기	유채 (GMO)	++														
있	사과나무	+++					종자	수박			++												+++
있	미선나무						종자	가지															+++
있	사탕수수	++	++	++			종자	강낭콩/명콩		+++													

		Plant [GD703-100]	GMO Kit I [GD706-100]	Rice [GD707-480]	Seed [GD709-100]				Plant [GD703-100]	GMO Kit I [GD706-100]	Rice [GD707-480]	Seed [GD709-100]						Plant A type [GD703-100Ⓐ]	Plant B type [GD703-100Ⓑ]	Plant C type [GD703-100ⓒ]	Plant D type [GD703-100ⓓ]	Plant E type [GD703-100ⓔ]	
type	sample name						type	sample name															
종자	고추			+++	++		종자	현미			++	+++											
종자	깨/들깨				++		종자	호박				+++											
종자	당근		++		+++		종자	흑미/흑미참쌀			++												
종자	대두		++				열매	가지	++	+++													
종자	팥쌀			+++			열매	옥수수		++			++										
종자	무/열무				++		뿌리	냉이	++														
종자	밀			+++	++		뿌리	달래	+++														
종자	배추				++		뿌리	씀바귀	++														
종자	백출				++		뿌리	인삼	++														
종자	보리			+++			뿌리	파	++														
종자	비타민채				++		꽃잎	봉선화															++
종자	비트				+++		꽃잎	토마토	++		+++												
종자	상추				++		껍질	귤	++														
종자	쌀/참쌀			++			구황작물	감자		++													
종자	알팔파				++		구황작물	고구마		++													
종자	유채 (GMO)		++				기타	건목재	+														
종자	적감				+++		버섯류	새송이버섯	++														+++
종자	콩		+++	++		++	버섯류	느타리버섯	++														+++
종자	파				+++		버섯류	만송이버섯	++														+++
종자	팥		++			+++																	

- 위 데이터는 당사 테스트가 완료된 샘플입니다.
 - 보유하신 샘플에 따라 추출 효율에 차이가 있을 수 있습니다.
 - 샘플 테스트를 권장합니다. (학술서비시스템으로 문의주세요.)

✓ 주의사항.

본 제품은 실험 전문 인력이 사용하도록 한다.

제품보증 및 책임사항



- 제품의 유효기간은 구입일로부터 **1년 6개월**이다.
- 설명서에 나온 지침에 따라 제품을 사용하였을 경우에만 제품의 품질을 보증한다.
- 실험자의 잘못된 사용이나 부주의로 인해 문제가 발생하였을 경우에는 교환이 되지 않는다.

안전경고 및 응급조치 요령



- 눈, 호흡기, 피부 접촉을 피할 것.
- 눈에 들어갔을 때 : 흐르는 물로 눈을 씻을 것.
자극이 지속되면 의사의 진료를 받을 것.
- 피부에 접촉했을 때 : 접촉된 부위를 비누와 물로 충분히 씻을 것.
자극이 지속되면 의사의 진료를 받을 것.
- 동상의 위험이 있으니 반드시 장갑 착용 후 사용할 것.
- Magnetic Separation Stand, 96well Magnetic Stand, 96well Magnetic Pipettor를 dry oven이나 heat gun에 장시간 노출할 경우 화상 주의

사용자 유의사항



- 유효기한이 지난 제품의 사용을 금지한다.
- Kit에 포함된 Enzyme은 1차 사용 후 냉동(냉장)보관하며 사용하도록 한다.
- 냉동 제품을 자주 열리고 녹이는 과정을 반복할 경우, 활성이 저하될 수 있으므로 주의한다. 필요한 경우, 일정량을 분주하여 보관, 사용하도록 한다.
- 조직은 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.

MEMO



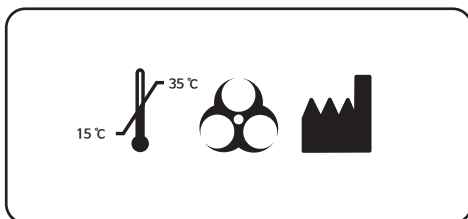


Please contact us,
if you have any question and need help.

 T)1670-5695

 www.bio-ft.com

 info@bio-ft.com



Quick Guide

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



Da Bead™ Genomic DNA Prep Kit For Plant ©

[Magnetic Bead Type]

Magnetic Pipettor
- 8well type

✓ Contents

Lysis Buffer (45 mL), **RNase A** (4 mg/mL) (1ea), **Proteinase K** (20 mg/mL) (1ea), **Adaptor 8-strip** (12 ea), Quick Guide (1매)
Reagent Plate (6ea) : [1/7 well : Binding Buffer], [2/8 well : Washing Buffer 1], [3/9 well : Washing Buffer 2], [4/10 well : Washing Buffer 3], [5/11 well : Elution Buffer], [6/12 well : Magnetic Bead]

✓ Preparation

1. Kit에 포함된 enzyme (freezing dry상태) 은 D.W에 녹여 사용하고 4°C (or -20°C)에 보관
2. Lysis Buffer는 Prep 당 400 µL 사용 기준이며, 그 이상 사용시 별도 구매
3. Sample
 - Plant Tissue는 fresh한 상태의 시료 20 ~ 50 mg 사용
 - 적당한 용기에서 파쇄기 또는 Liquid nitrogen으로 Fresh-Freeze tissues를 최대한 곱게 갈아주며, DNase 활성화에 의한 DNA 분해를 최소화하기 위해 샘플을 차갑게 유지하고 신속하게 작업수행
4. DaBead™ 8well Magnetic Pipettor 사용
5. 각 단계에서 magnetic Bead가 magnet에 완전히 붙을 수 있도록 30 sec 이상 충분히 binding.

✓ Protocol.

Lysis & Magnetic Bead Binding

1 : **Sample** (20-50 mg) + **Lysis Buffer** 400 µL + **Proteinase K** (20 mg/mL) 5 µL 를 혼합 → Vortex(10 sec)
 → Incubation(60°C, 10 min) → 원심분리(13,000 rpm, 3 min)
 ※ Tip : Incubation 중간 중간 vortexing을 진행하면 효율이 증가합니다.

- 2 : Step1의 상층액 모두를 Deep Well Plate 1/7 열로 transfer
- 3 : Deep Well Plate 6/12 열에 adaptor 8-strip이 장착된 Pipettor를 이용하여 Magnetic Bead를 회수하고, 1/7 열에서 adaptor 8-strip을 분리
 → Tapping (30회 이상)
 → adaptor 8-strip을 Pipettor에 다시 장착 후 Bead 회수

Magnetic Bead Washing

- 4 : **Washing Buffer 1**가 분주되어 있는 Deep Well Plate 2/8 열에 Bead가 부착된 adaptor 8-strip에서 Pipettor 분리
 → Tapping (30회 이상)
 → Adaptor 8-strip를 Pipettor에 다시 장착 후 Bead 회수
- 5 : **Washing Buffer 2**가 분주되어 있는 Deep Well Plate 3/9 열에 Bead가 부착된 adaptor 8-strip에서 Pipettor 분리
 → Tapping (30회 이상)
 → Adaptor 8-strip를 Pipettor에 다시 장착 후 Bead 회수
- 6 : **Washing Buffer 3**가 분주되어 있는 Deep Well Plate 4/10 열에 Bead가 부착된 adaptor 8-strip에서 Pipettor 분리
 → Tapping (30회 이상)
 → Adaptor 8-strip를 Pipettor에 다시 장착 후 Bead 회수

DNA Elution

- 7 : **Elution Buffer**가 분주되어 있는 Deep Well Plate 5/11 열에 Bead가 부착된 adaptor 8-strip에서 Pipettor 분리
 → Tapping (30회 이상)
 → Adaptor 8-strip를 Pipettor에 다시 장착 후 Bead 회수
 → Eluted DNA를 새로운 1.5 mL tube로 transfer
 → Agarose gel에 전기 영동하여 농도확인(4°C 또는 -20°C에서 보관)

[Optional] Sample에 따라 Elution 후 RNA가 보일 경우, 제공된 RNase A 일부를 1/10로 희석하여 1 µL 첨가하여 상온에서 5 ~ 30 min Incubation 후 확인

✓ Work Flow

Step 1.



[Lysis Step]
Sample (20-50 mg) + **Lysis Buffer** 400 µL
 + **Proteinase K** (20 mg/mL) 5 µL
 → incubation (60°C, 10 min)

↻ Cfg* (13,000 rpm, 3 min)

Step 2.



상층액 모두를 Deep Well Plate 1/7 열로 transfer

Step 3.



[Magnetic Bead Binding Step]
 Deep Well Plate 6/12 열의 **Magnetic Bead**를 모아
 1/7 열로 옮김 → Tapping (30회 이상)

Step 4.



Deep Well Plate 1/7 열의 **Magnetic Bead**를 모아
 2/8 열로 옮김 → Tapping (30회 이상)

Step 5.



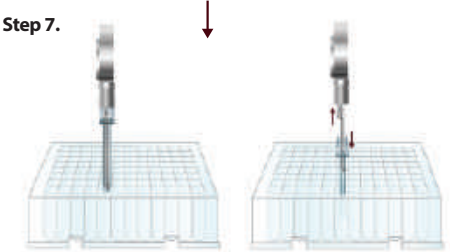
Deep Well Plate 2/8 열의 **Magnetic Bead**를 모아
 3/9 열로 옮김 → Tapping (30회 이상)

Step 6.



Deep Well Plate 3/9 열의 **Magnetic Bead**를 모아
 4/10 열로 옮김 → Tapping (30회 이상)

Step 7.



Deep Well Plate 4/10 열의 **Magnetic Bead**를 모아
 5/11 열로 옮김 → Tapping (30회 이상)

※ Tapping



• Adaptor 8-strip tip 양쪽 끝 또는 왼쪽 끝을 잡고
 위아래로 흔들며 Buffer 와 Bead를 잘 혼합해 줍니다.



Please contact us,
if you have any question and need help.



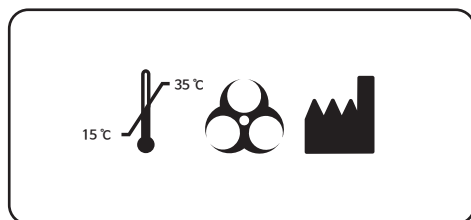
T)1670-5695



www.bio-ft.com



info@bio-ft.com



Quick Guide

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



*Da*Bead™ Genomic DNA Prep Kit For Plant ©

[Magnetic Bead Type]

Press Pipettor
- 96well type

✓ Contents

Lysis Buffer (60 mL), Magnetic Bead Plate (1ea), Binding Buffer Plate (1ea), Washing Buffer 1 Plate (1ea), Washing Buffer 2 Plate (1ea), Washing Buffer 3 Plate (1ea), Elution Buffer Plate (1ea), RNase A (4 mg/mL) (1ea), Proteinase K (20 mg/mL) (1ea), Adaptor (8 x 12) tip (1ea), Quick Guide (1매)

✓ Preparation

1. Kit에 포함된 enzyme (freezing dry상태) 은 D.W에 녹여 사용하시고 4 °C (or -20 °C)에 보관
2. Lysis Buffer는 Prep 당 600 µL 사용 기준이며, 그 이상 사용시 별도 구매
3. Sample
 - Plant Tissue는 fresh한 상태의 시료 < 80 mg 사용
 - 적당한 용기에서 파쇄기 또는 Liquid nitrogen으로 Fresh-Freeze tissues를 최대한 곱게 갈아주며, DNase 활성에 의한 DNA 분해를 최소화하기 위해 샘플을 차갑게 유지하고 신속하게 작업수행
4. Press Pipettor(DaBead™ 96well Magnetic Press Pipettor) 사용
5. 각 단계에서 magnetic Bead가 magnet에 완전히 붙을 수 있도록 30 sec 이상 충분히 binding.

✓ Protocol.

Cell Lysis & Magnetic Bead Binding

- 1: 1.5 mL tube에 sample (< 80 mg) + Lysis Buffer 600 µL → Proteinase K (20 mg/mL) 5 µL 첨가 후 파쇄 → Vortex (10 sec) → Incubation (60 °C, 10 min) → 원심분리 (13,000 rpm, 3 min)
- 2: 상층액 모두를 Binding Buffer Plate에 transfer
- 3: Press Pipettor에 Adaptor (8 x 12) tip 장착 후 Magnetic Bead Plate에서 bead 회수
- 4: 상층액이 포함된 Binding Buffer Plate에 bead가 부착된 Adaptor (8 x 12) tip을 분리 → Tapping (30회 이상) → Adaptor (8 x 12) tip을 Press Pipettor에 다시 장착 후 bead 회수

Magnetic Bead Washing & Dry

- 5: Washing Buffer 1 Plate에 bead가 부착된 Adaptor (8 x 12) tip을 분리 → Tapping (30회 이상) → Adaptor (8 x 12) tip을 Press Pipettor에 다시 장착 후 bead 회수 (1st. washing)
- 6: Washing Buffer 2 Plate에 bead가 부착된 Adaptor (8 x 12) tip을 분리 → Tapping (30회 이상) → Adaptor (8 x 12) tip을 Press Pipettor에 다시 장착 후 bead 회수 (2nd. washing)
- 7: Washing Buffer 3 Plate에 bead가 부착된 Adaptor (8 x 12) tip을 분리 → Tapping (30회 이상) → Adaptor (8 x 12) tip을 Press Pipettor에 다시 장착 후 bead 회수 (3rd. washing)
- 8: Air dry, 2-3 min (RT)

DNA Elution

- 9: Elution Buffer Plate에 bead가 부착된 Adaptor (8 x 12) tip을 분리 → Tapping (30회 이상) → Adaptor (8 x 12) tip을 Press Pipettor에 다시 장착 후 bead 회수
[샘플에 따라 elution 전 tapping 횟수를 더 늘리거나 긴 tip을 사용하는 multipipettor로 pipetting 하시면 더 높은 효율의 genomic DNA를 얻을 수 있습니다.]

[Optional] Sample에 따라 Elution 후 RNA가 보일 경우, 제공된 RNase A 일부를 1/10로 희석하여 1 µL 첨가하여 상온에서 5 ~ 30 min Incubation 후 확인

Step 1.



sample (< 80 mg)
+ Lysis Buffer 600 µL
+ Proteinase K (20 mg/mL) 5 µL 첨가
→ 파쇄
→ Incubation (60 °C, 10 min)

↓ Cfg. 13,000 rpm, 3 min

Step 2.



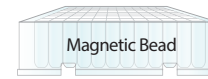
상층액 모두를
Binding Buffer Plate에
transfer



Step 3.



Press pipettor에
Adaptor (8 x 12) tip 장착



Magnetic Bead Plate에서
bead 회수



Step 4.



Binding Buffer Plate에
Adaptor (8 x 12) tip을 분리후
Tapping (30회 이상)
→ Adaptor (8 x 12) tip을
Press Pipettor에 다시 장착 후
bead 회수



Step 5.



Washing Buffer 1 Plate에
→ Adaptor (8 x 12) tip을 분리.
→ Tapping (30회 이상)
→ Adaptor (8 x 12) tip을 Press Pipettor에
다시 장착 후 bead 회수



Step 6.



Washing Buffer 2 Plate에
→ Adaptor (8 x 12) tip을 분리.
→ Tapping (30회 이상)
→ Adaptor (8 x 12) tip을 Press Pipettor에
다시 장착 후 bead 회수



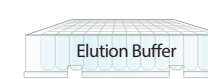
Step 7~8.



Washing Buffer 3 Plate에
→ Adaptor (8 x 12) tip을 분리.
→ Tapping (30회 이상)
→ Adaptor (8 x 12) tip을 Press Pipettor에
다시 장착 후 bead 회수
→ Air dry, 2-3 min (RT)



Step 9.



Elution Buffer Plate에
→ Adaptor (8 x 12) tip을 분리.
→ Tapping (30회 이상)
→ Adaptor (8 x 12) tip을 Press Pipettor에
다시 장착 후 bead 회수
→ Eluted DNA를 transfer

Tip 장착



Tapping

