



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



T)1670-5695



[www.bio-ft.com](http://www.bio-ft.com)



[info@bio-ft.com](mailto: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 (E)

[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	-----	9

☑ 구성품 용량 (mL)

Contents	GD703-100 (E)
Lysis Buffer	85 mL
Binding Buffer	70 mL
Washing Buffer 1	20 mL
Washing Buffer 2	39 mL
Washing Buffer 3 (빈 Bottle 제공)	1 ea
Elution Buffer	25 mL
Proteinase K (20 mg/mL)	1 ea
RNase A (40 mg/mL)	1 ea
Magnetic Bead	1 mL x 3 ea
Quick Guide	1 매

☑ Know-How for Preparation

1. Washing Buffer 1과 2는 실험 시작 전 fresh하게 만들어서 사용하기 바랍니다.
2. Sample 준비 시 fresh한 시료를 최대한 곱게 갈아 사용하도록 합니다.
3. Binding Buffer를 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 / $\mu$ L 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. 모든 Magnetic Bead 제품군은 scale-up이 가능합니다.
10. 구성품은 제품 type별로 달라질 수 있습니다.
11. 기타 문의사항은 (주)바이오팩트 학술서비스팀 (☎ 1670-5695)로 연락주세요.

✓ **Preparation.**

1. **Washing Buffer 1** bottle에는 반드시 **100% Ethanol**을 **80 mL** (100 prep 기준)을 넣어 사용
2. **Washing Buffer 2** bottle에는 반드시 **100% Ethanol**을 **65 mL** (100 prep 기준)을 넣어 사용
3. **Washing Buffer 3** bottle에는 반드시 **100% Ethanol**을 넣어 사용 (빈 bottle로 제공)
4. Kit에 포함된 enzyme(freezing dry 상태)은 D.W에 녹여 사용하시고, 4°C 또는 -20°C 에 보관
5. Sample
  - Plant tissue는 fresh 한 상태의 시료 < 80 mg 사용
  - 적당한 용기에서 liquid nitrogen으로 fresh-freeze tissues를 최대한 곱게 갈아주며, DNase 활성에 의한 DNA 분해를 최소화하기 위해 샘플을 차갑게 유지하고 신속하게 다음 작업 수행

✓ **Protocol.**

**Lysis & Magnetic Bead Binding**

- 1: **Sample** (< 80 mg) + **Lysis Buffer** 600 µL + **RNase A** (40mg/mL) 5 µL + **Proteinase K** (20mg/mL) 5 µL 첨가  
→ Vortex (10 sec) → Incubation (RT, 1 min)
- 2: 원심분리(13,000 rpm, 3 min)  
→ 상층액을 1.5 mL 새로운 tube에 옮긴 후 **Magnetic Bead** 30 µL 첨가  
→ Vortex (10 sec) → Incubation (RT, 1 min)
- 3: **Binding Buffer** 600 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**

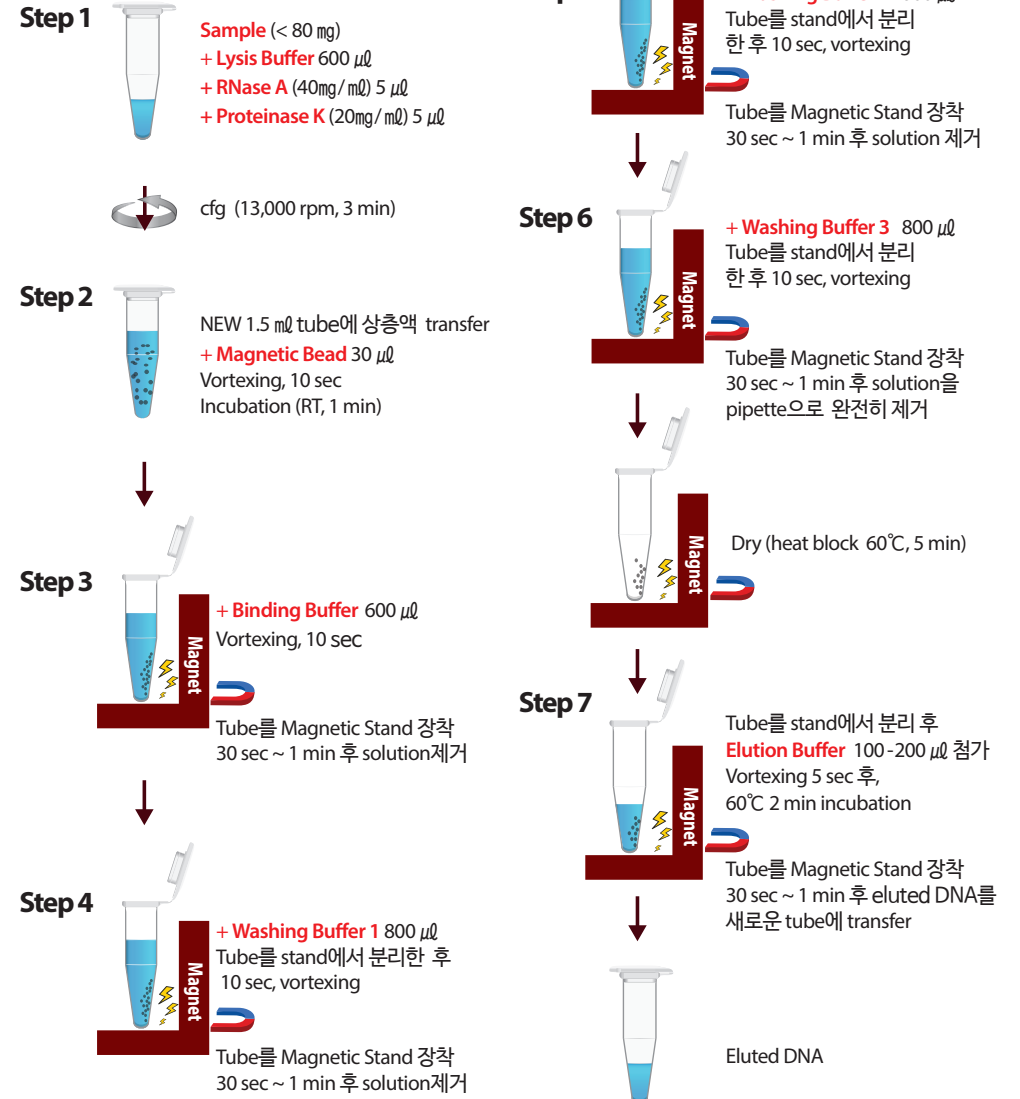
- 4: **Washing Buffer 1** 800 µL 첨가 → Stand에서 tube를 분리 후 10 sec간 vortexing  
→ Stand에 다시 장착 후 30 sec ~ 1 min 뒤 solution 제거
- 5: **Washing Buffer 2** 800 µL 첨가 → Stand에서 tube를 분리 후 10 sec간 vortexing  
→ Stand에 다시 장착 후 30 sec ~ 1 min 뒤 solution 을 pipette으로 완전히 제거
- 6: **Washing Buffer 3(100% Ethanol)** 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 100 - 200 µL 첨가 vortexing (10 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 전기영동하여 농도 확인 → 4°C 또는 -20°C에서 보관

[Optional] Sample에 따라 Elution 후 RNA가 보일 경우, 제공된 RNase A 일부를 1/100로 희석하여 1 µL 첨가하여 상온에서 5 ~ 30 min Incubation 후 확인

✓ **Work Flow**



✔ Troubleshooting

Trouble	Check List
Low Yield DNA	<p><b>01. Washing Buffer</b>를 만든지 오래 된 것은 아닌가요? Washing Buffer (80% Ethanol)를 만든지 오래 되었을 경우 evaporation으로 인해 Ethanol의 농도가 낮아져 yield가 떨어지게 됩니다. Washing Buffer를 새로 만들어 사용해 보세요.</p> <p><b>02. Washing Buffer</b>에 Ethanol을 첨가 하셨나요? Washing Buffer에는 사용 전 반드시 protocol에 기재된 용량만큼 96 - 100% Ethanol을 첨가하셔야 합니다.</p> <p><b>03. Binding Buffer / Magnetic Bead</b> 첨가한 후 충분히 vortexing 하셨나요? Magnetic Bead에 DNA가 충분히 binding 될 수 있도록 충분히 vortex 하여야 합니다.</p> <p><b>04. Enzyme(RNase A, Proteinase K)</b>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><b>05. Washing step</b>에서 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 stand체로 앞뒤로 inverting하여 stand에 장착되지 않은 bead도 회수할 수 있도록 합니다.</p> <p><b>06. Buffer</b>를 충분히 섞어주셨나요? Buffer와 Magnetic Bead를 넣고 suspension을 많이 할수록 높은 수율의 Genomic DNA를 얻을 수 있습니다.</p>
Nicked DNA Degraded DNA	<p><b>01. Nuclease</b>가 오염된 것은 아닌가요? Plasticware나 buffer에 nuclease가 오염되었는지 확인하고, plasticware는 사용 전 autoclave 하여 사용하세요.</p>
Eluted RNA	<p><b>01. RNase A / Proteinase K</b> 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><b>01. Washing</b> 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><b>01. DNA</b>의 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><b>02. Elution volume</b>이 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 [GD704-100]	Rice [GD707-480]	Seed [GD709-100]	
	Cat.no	Plant A type [GD703-100 (A)]	Plant B type [GD703-100 (B)]	Plant C type [GD703-100 (C)]	Plant D type [GD703-100 (D)]	Plant E type [GD703-100 (E)]
type	sample name					
잎	감나무	++				
잎	고구마	++				
잎	고추	++				
잎	국화	++	++		+++	
잎	깨	++		+++		
잎	동백나무	++				
잎	돼지풀	+++				
잎	매론	++		+++		
잎	밀			++		+++
잎	밤나무	++				
잎	배추	++				
잎	백합	+++				
잎	버팀목	++				
잎	벼	+++		++		
잎	병풀	++				
잎	부추	++				
잎	브로컬리	++				
잎	사과나무	+++				
잎	미선나무					+++
잎	사탕수수	++	++	++		
	Cat.no	Plant A type [GD703-100 (A)]	Plant B type [GD703-100 (B)]	Plant C type [GD703-100 (C)]	Plant D type [GD703-100 (D)]	Plant E type [GD703-100 (E)]
type	sample name					
잎	상추/적상추	+++				
잎	수박			++		+++
잎	시금치	++				
잎	양배추	++				
잎	오이	++				
잎	잡초	++				
잎	참외	++				
잎	청경채	++				
잎	컬리플라워	++				
잎	콩		+++	+++		
잎	토마토			++		+++
잎	틀립	+++				
잎	파	++				
줄기	고구마	++				
줄기	땅두릅	++				
줄기	미나리	++				
줄기	유채 (GMO)	++				
종자	수박			++		+++
종자	가지				+++	
종자	강낭콩/땅콩		+++			

		Plant [GD703-100]	GMO Kit I [GD706-100]	Rice [GD707-480]	Seed [GD709-100]	
	Cat.no	Plant A type [GD703-100 (A)]	Plant B type [GD703-100 (B)]	Plant C type [GD703-100 (C)]	Plant D type [GD703-100 (D)]	Plant E type [GD703-100 (E)]
type	sample name					
종자	고추			+++	++	
종자	깨/들깨				++	
종자	당근		++		+++	
종자	대두		++			
종자	맹쌀			+++		
종자	무/열무				++	
종자	밀			+++	++	
종자	배추				++	
종자	백출				++	
종자	보리			+++		
종자	비타민채				++	
종자	비트				+++	
종자	상추				++	
종자	쌀/찹쌀			++		
종자	알팔파				++	
종자	유채 (GMO)		++			
종자	적감				+++	
종자	콩		+++	++		++
종자	파				+++	
종자	팥		++			+++
	Cat.no	Plant A type [GD703-100 (A)]	Plant B type [GD703-100 (B)]	Plant C type [GD703-100 (C)]	Plant D type [GD703-100 (D)]	Plant E type [GD703-100 (E)]
type	sample name					
종자	현미			++		+++
종자	호박					+++
종자	흑미/흑미찰쌀			++		
열매	가지	++	+++			
열매	옥수수		++			++
뿌리	냉이	++				
뿌리	달래	+++				
뿌리	씀바귀	++				
뿌리	인삼	++				
뿌리	파	++				
꽃잎	봉선화					++
꽃잎	토마토	++		+++		
껍질	귤	++				
구황작물	감자		++			
구황작물	고구마		++			
기타	건축재	+				
버섯류	새송이버섯	++				+++
버섯류	느타리버섯	++				+++
버섯류	만송이버섯	++				+++

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

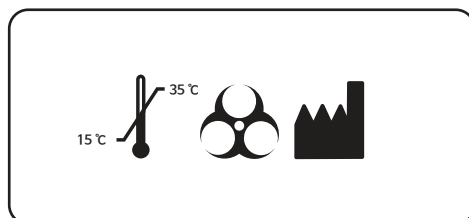


Please contact us,  
if you have any question and need help.

 T)1670-5695

 [www.bio-ft.com](http://www.bio-ft.com)

 [info@bio-ft.com](mailto: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 (E)

[Magnetic Bead Type]

**Magnetic Pipettor**  
- 8well type



## ✓ Contents

**Lysis Buffer** (60 mL), **RNase A** (40 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

- Kit에 포함된 enzyme (freezing dry상태) 은 D.W에 녹여 사용하고 4°C(or -20°C)에 보관
- Lysis Buffer는 Prep 당 600 µL 사용 기준이며, 그 이상 사용시 별도 구매
- 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
- DaBead™ 8well Magnetic Pipettor 사용
- 각 단계에서 magnetic Bead가 magnet에 완전히 붙을 수 있도록 30 sec 이상 충분히 binding.

## ✓ Protocol.

### Lysis & Magnetic Bead Binding

- 1-1. **Sample** (20-50 mg) + **Lysis Buffer** 600 µL + **RNase A** (40 mg/mL) 5 µL + **Proteinase K** (20 mg/mL) 5 µL 첨가  
→ Vortex (10 sec) → Incubation (RT, 1 min)
- 1-2. 원심분리(13,000 rpm, 3 min)

- 2: Step1의 **상층액** 500 µL를 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 1/100로 희석하여 1 µL 첨가하여 상온에서 5 ~ 30 min Incubation 후 확인

## ✓ Work Flow

### Step 1.



[Lysis Step]  
**Sample** (20-50 mg) + **Lysis Buffer** 600 µL  
**RNase A** (40 mg/mL) 5 µL + **Proteinase K** (20 mg/mL) 5 µL  
 → Incubation (상온, 1 ~ 5 min)

Cfg (13,000 rpm, 3 min)

### Step 2.



상층액 500 µL를 Deep Well Plate 1/7 열로 transfer

### Step 3.



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

### Step 4.



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

### Step 5.



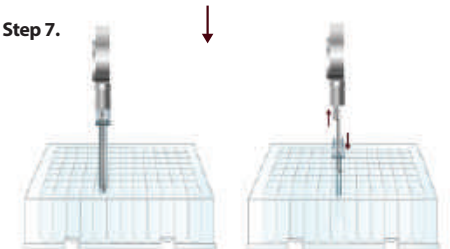
Deep Well Plate 2/8열의 **Magnetic Bead**를 모아 3/9 열로 옮김 → Tapping (30회 이상)

### Step 6.



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

### Step 7.



Bead Removal

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


### ※Tapping



• Adaptor 8-strip tip 양쪽 끝 또는 한쪽 끝을 잡고 위 아래로 흔들며 Buffer 와 Bead를 잘 혼합해 줍니다.

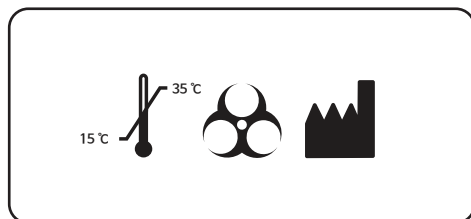


Please contact us,  
if you have any question and need help.

 T)1670-5695

 [www.bio-ft.com](http://www.bio-ft.com)

 [info@bio-ft.com](mailto: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 (E)

[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 (40 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 사용하고 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 (20 ~ 50 mg) + Lysis Buffer 600 µL → RNase A (40 mg/mL) 5 µL + Proteinase K (20 mg/mL) 5 µL 첨가 후 파쇄 → Vortex (10 sec) → Incubation (RT, 1min) → 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 1/100로 희석하여 1 µL 첨가하여 상온에서 5 ~ 30 min Incubation 후 확인

### Step 1.



sample (< 80 mg)  
+ Lysis Buffer 600 µL  
+ RNase A (40 mg/mL) 5 µL  
+ Proteinase K (20 mg/mL) 5 µL 첨가  
→ 파쇄  
→ Incubation (RT, 1min)

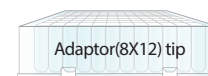
↓ Cfg. 13,000 rpm, 3 min

### Step 2.

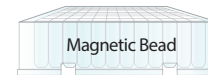


상층액 모두를  
Binding Buffer Plate에  
transfer

### Step 3.

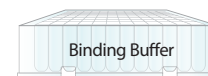


Press pipettor에  
Adaptor (8 x 12) tip 장착



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.



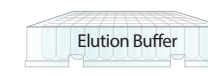
Washing Buffer 2 Plate에  
→ Adaptor (8 x 12) tip을 분리.  
→ Tapping (30회 이상)  
→ Adaptor (8 x 12) tip을 Press Pipettor에  
다시 장착 후 bead 회수

### 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

