

## 3-III 章

### 植物組織からのゲノム DNA 分離

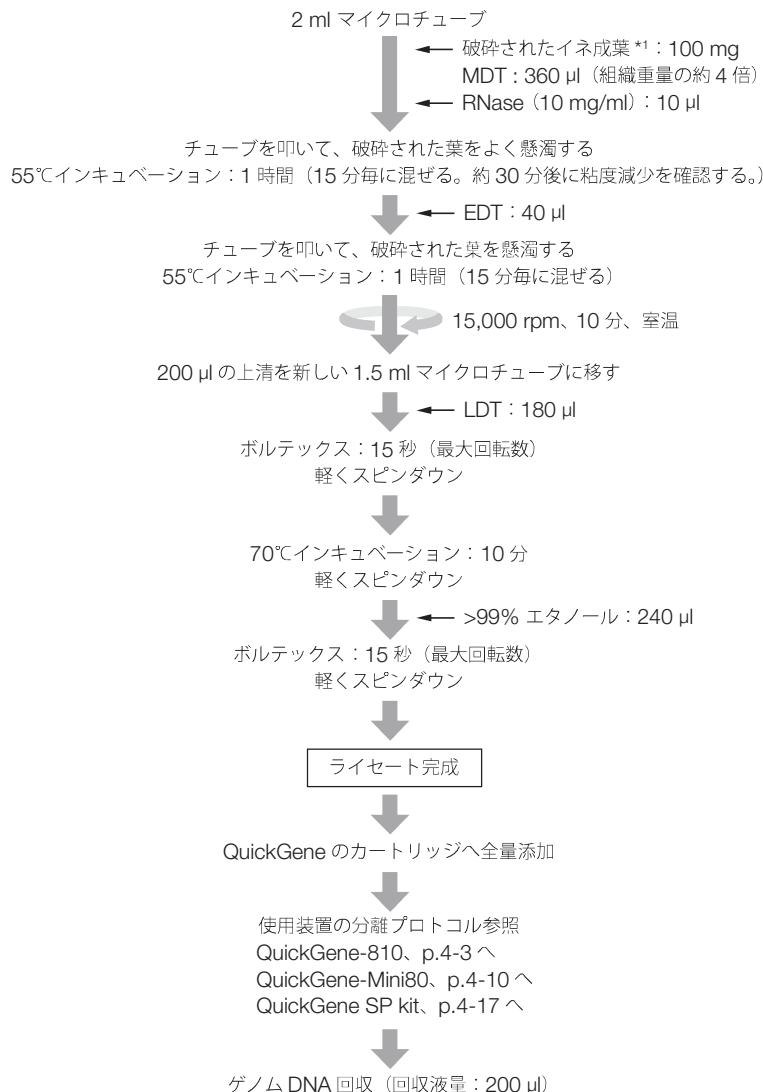
---

## DB-1

# イネ成葉からのゲノムDNA分離

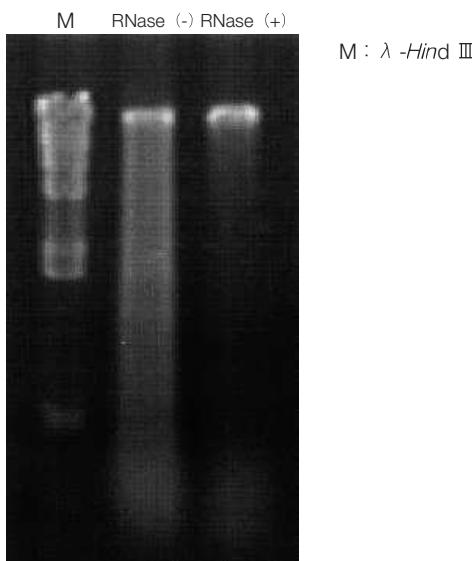
QuickGene DNA tissue kit S (DT-S)  
QuickGene SP kit DNA tissue (SP-DT)

## プロトコル



## 結果

### 電気泳動図



### ゲノムDNAの収量

	収量(μg)
RNase (+)	10
RNase (-)	36

### タンパク質の混入：A260/280

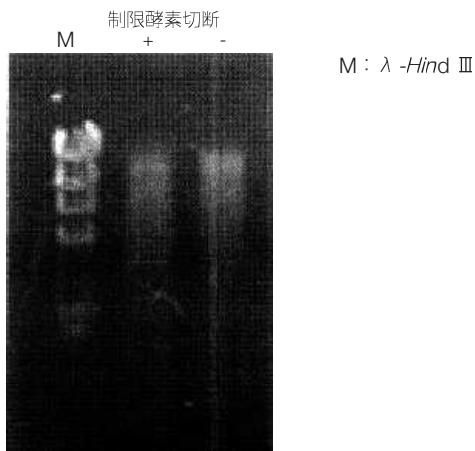
データなし

### カオトロピック塩の混入：A260/230

データなし

### その他

- 制限酵素切断



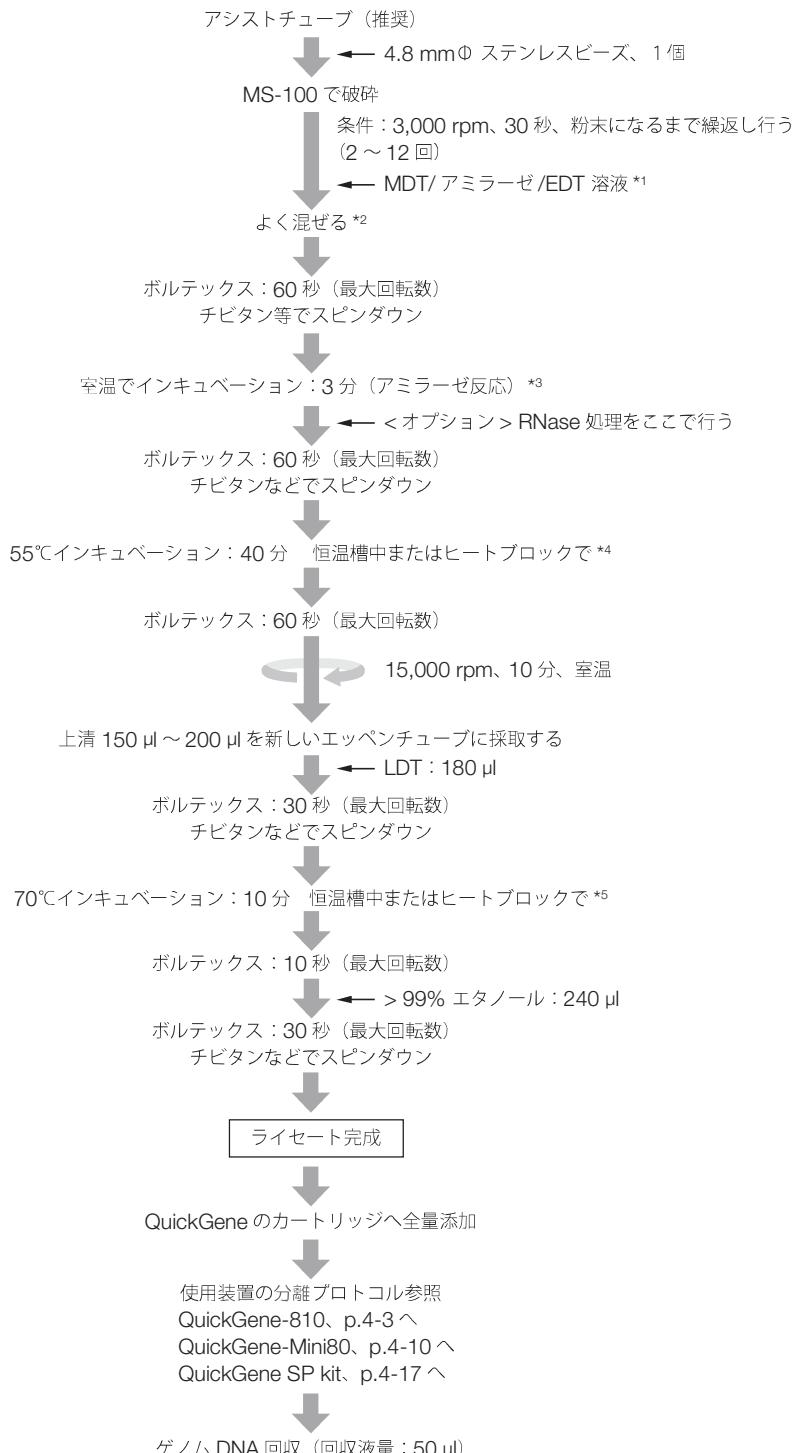
(データ提供：福井県立大学 生物資源学部 岩崎行玄 先生、藤澤由起子 先生)

## 共通プロトコルサンプル

データなし

## アマランサス種子からのゲノムDNA分離

### プロトコル



\*1 SIGMA A-3403  
 1 サンプルにつき  
 αアミラーゼ ..... 1 μl  
 EDT (ProK) ..... 20 μl  
 MDT ..... 180 μl  
 アミラーゼを入れると吸量が 10 倍近く上がるが、PCR 実験は未確認のため、PCR がかかるなければ操作を削除。

\*2 ビーズがはまり込んで動かない時には、チューブを逆さまにして机上で 1 回叩く。  
 ビーズを壁内をまんべんなく這わせるようにチューブを振りながら回転させ、ムラをなくす。  
 初めはもちもちだが、水に溶かした小麦粉状になる。

\*3 ProK はこの温度では働かないが、アミラーゼが働く。

\*4 ProK によるタンパク質分解過程。

\*5 アミラーゼを使用しているため、より強力にタンパク質を壊すため。

\* PCR のかかりが悪いなど、トラブルがある場合は操作を削除。

## 結果

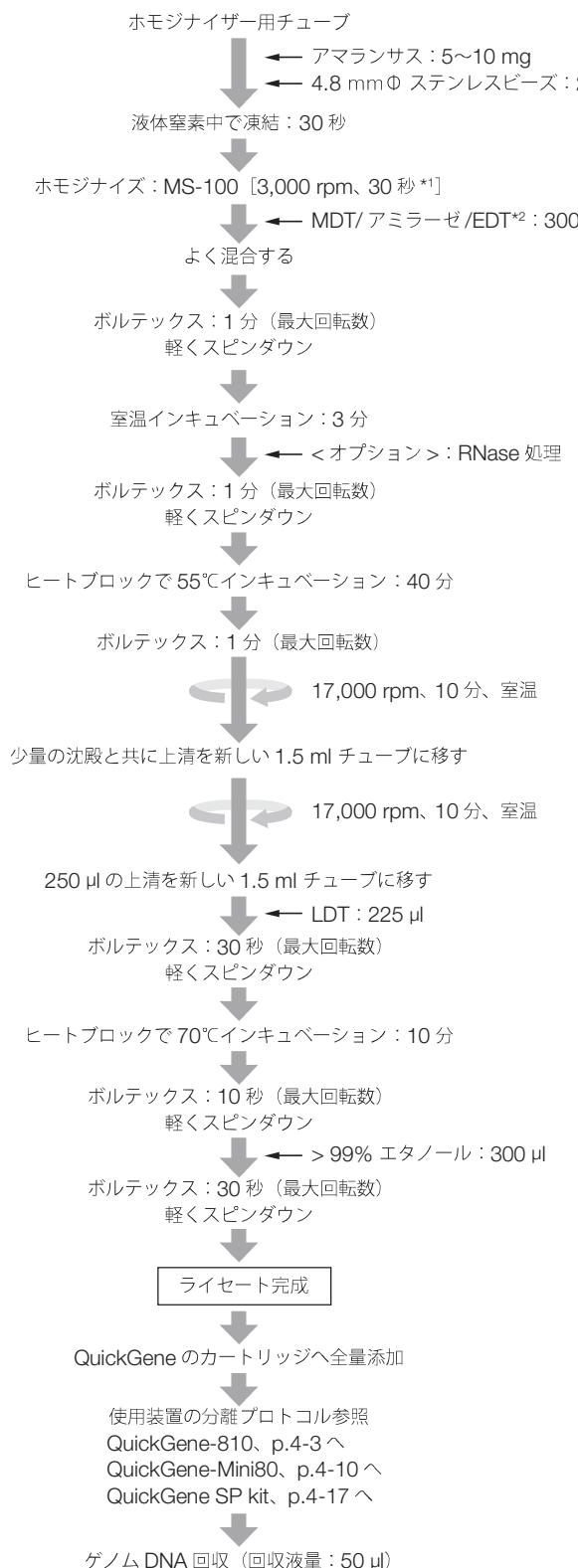
- 電気泳動図  
データなし
- ゲノム DNA の収量  
データなし
- タンパク質の混入 : A<sub>260</sub>/280  
データなし
- グアニジウム塩（カオトロピック塩）の混入 : A<sub>260</sub>/230  
データなし
- その他  
データなし

## 共通プロトコルサンプル

データなし

## アマランサスからのゲノムDNA分離

### プロトコル



<sup>\*1</sup> ホモジナイズで粉末状になる。

<sup>\*2</sup> 1サンプルにつき  
αアミラーゼ\* ... 1.5 μl  
EDT (ProK) ... 30 μl  
MDT ..... 270 μl

\*SIGMA A-3403

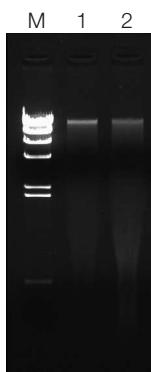
このプロセスで、アミラーゼは反応するが、ProK は反応しない。

このプロセスで、ProK が反応する。

トラブル (PCR 反応が不良) の場合は、このプロセスは削除。

## 結果

### 電気泳動図



1 : 5 mg アマランサス  
2 : 10 mg アマランサス  
M :  $\lambda$ -Hind III マーカー

1% アガロース  
EtBr 染色  
100V  
30 分  
RNase 処理

検出機 : LAS-3000 (富士フィルム)

### ゲノム DNA の収量

サンプルは検出限界以下。

### タンパク質の混入 : A260/280

データなし

### カオトロピック塩の混入 : A260/230

データなし

### その他

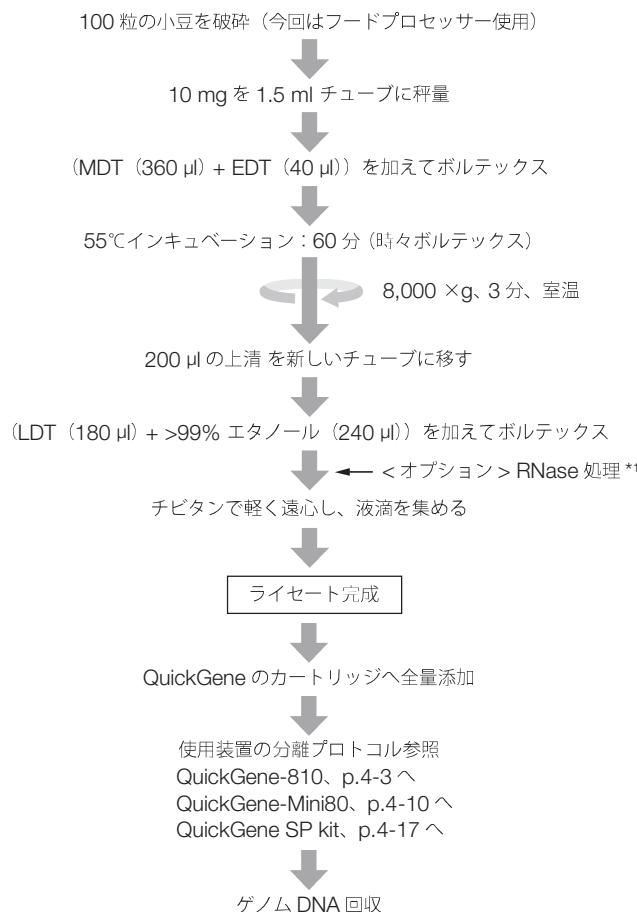
データなし

## 共通プロトコルサンプル

レタス

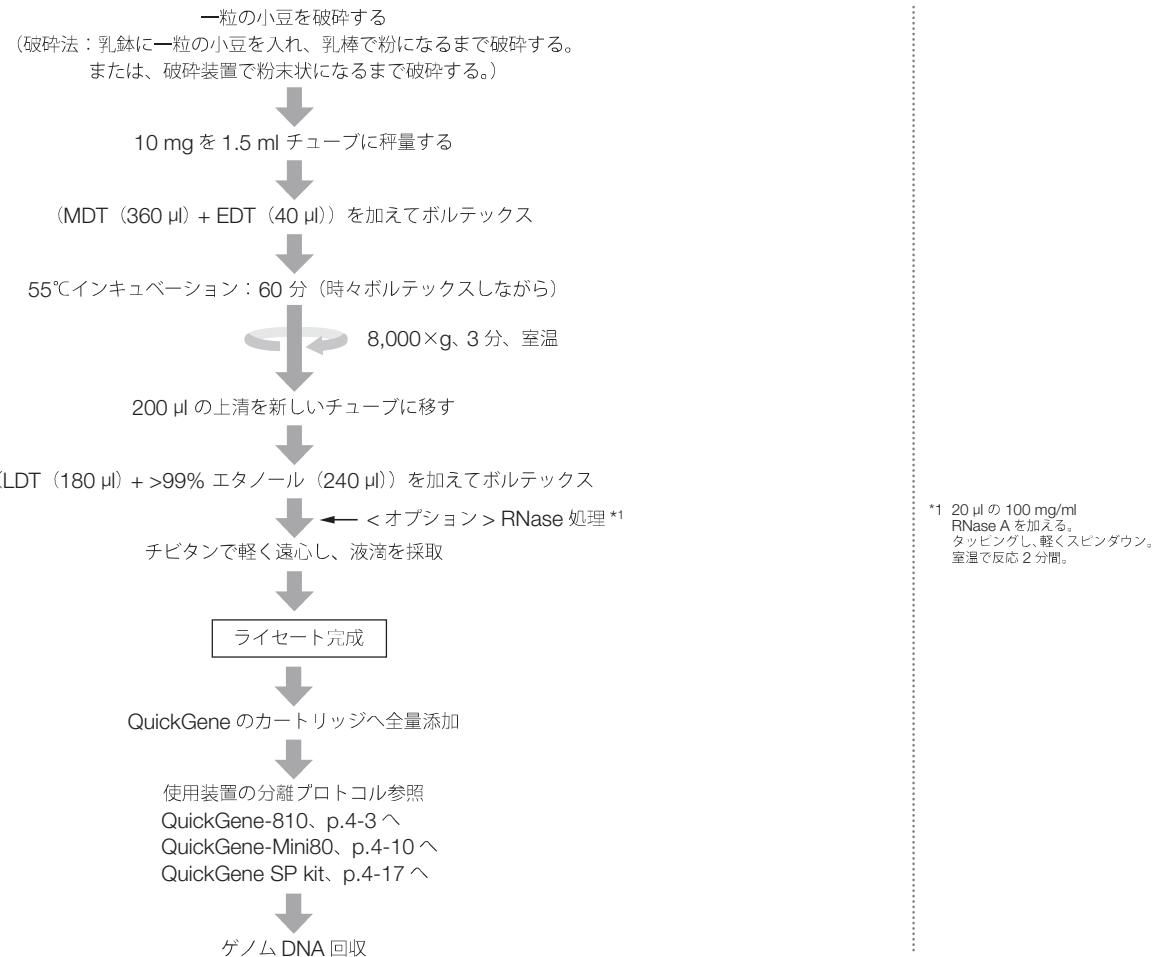
## 小豆からのゲノムDNA分離

### プロトコル 1



\*1 20μlの100mg/ml RNase Aを添加。  
タッピングし軽くスピンドラウン室温で2分間反応。

## プロトコル 2



## 結果

### 電気泳動図

データなし

### ゲノム DNA の収量

データなし

### タンパク質の混入：A260/280

データなし

### カオトロピック塩の混入：A260/230

データなし

### その他

データなし

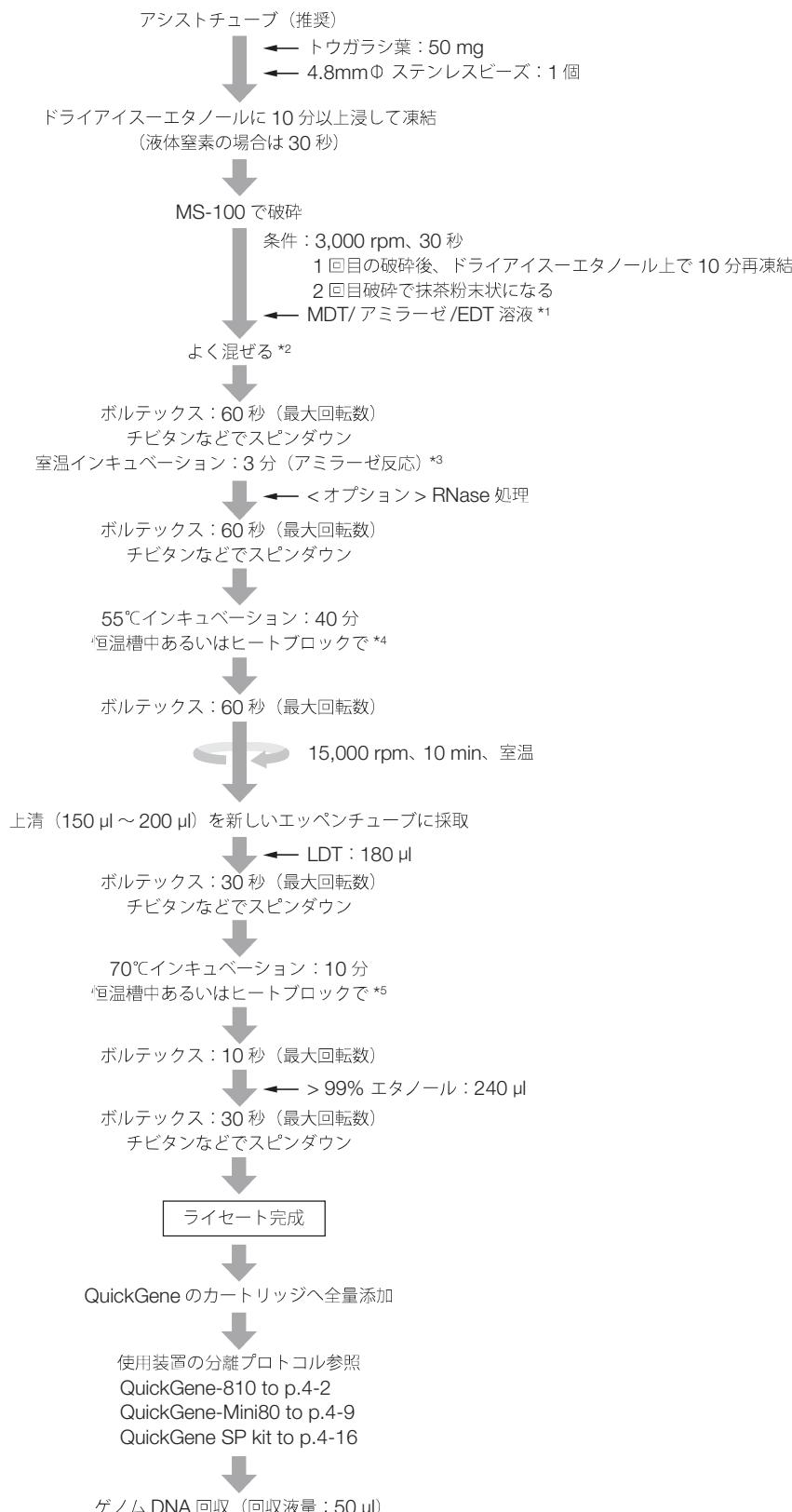
## 共通プロトコルサンプル

データなし

## DB-5

# トウガラシ葉からのゲノムDNA分離

### プロトコル



\*1 SIGMA A-3403  
1 サンプルにつき  
α アミラーゼ \* .....1 μl  
EDT (ProK) .....20 μl  
MDT .....180 μl  
アミラーゼを入れると吸量が 2 倍近く上がるが、PCR 実験は未確認のため、PCR がからなければ削除。

\*2 ビーズがはまり込んで動けない時には、チューブを逆さまにして机上で 1 回叩く。  
ビーズを管内をまんべんなく這わせるようにチューブを振りながら回転させ、ムラをなくす。  
くずんだ濃い緑色になる。

\*3 ProK はこの温度では働かないが、アミラーゼが働く。

\*4 ProK によるタンパク質分解過程。

\*5 アミラーゼを使用しているため、より強力にタンパク質を壊すため。  
PCR のかかりが悪いなど、トラブルがある場合は削除。

### 結果

■ 電気泳動図

データなし

■ ゲノム DNA の収量

データなし

■ タンパク質の混入 : A260/280

データなし

■ カオトロピック塩の混入 : A260/230

データなし

■ その他

データなし

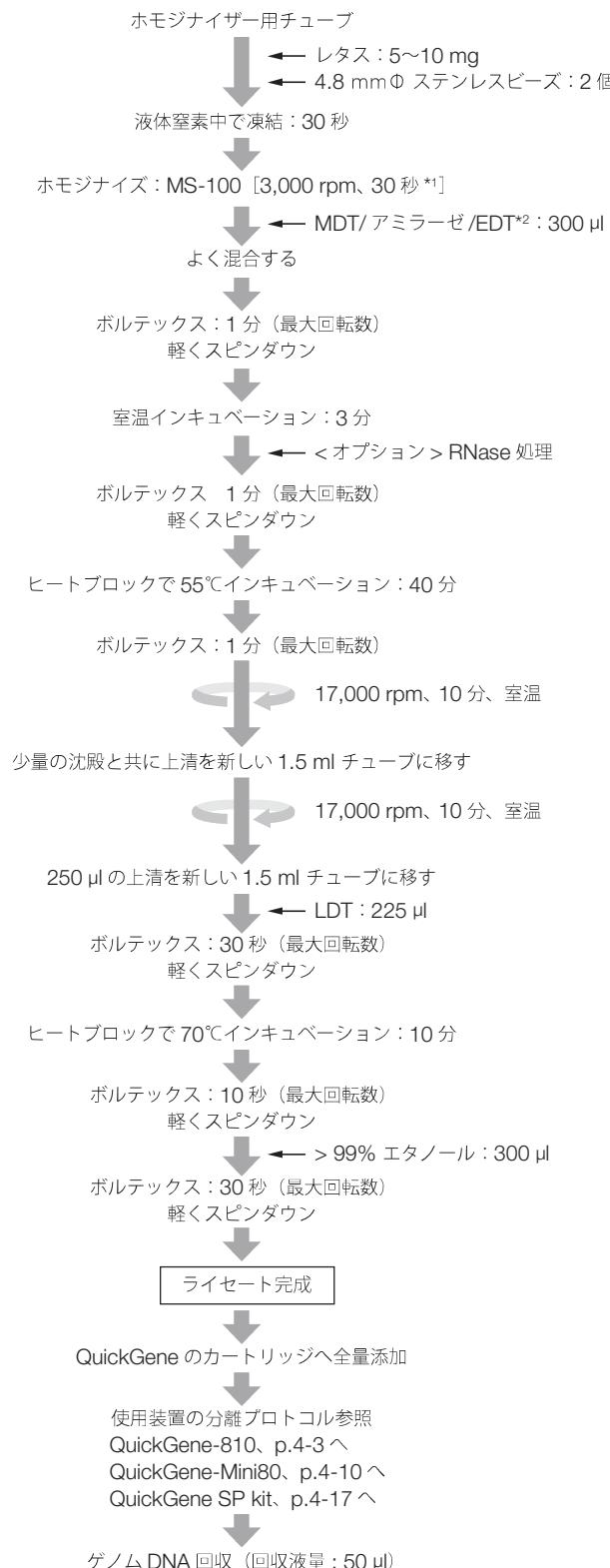
## ■ 共通プロトコルサンプル

---

データなし

## レタスからのゲノムDNA分離

### プロトコル



\*1 ホモナイズで粉末状になる。

\*2 1サンプルにつき  
 αアミラーゼ\* ... 1.5 μl  
 EDT (ProK) ..... 30 μl  
 MDT ..... 270 μl

\*SIGMA A-3403

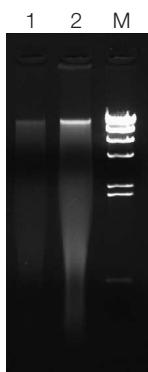
このプロセスで、アミラーゼは反応するが、ProKは反応しない。

ProKは、このプロセスで反応する。

トラブルの場合 (PCR 反応が不良)  
 このプロセスは削除。

## 結果

### 電気泳動図



1 : 5 mg レタス  
2 : 10 mg レタス  
M :  $\lambda$ -Hind III マーカー

1% アガロース  
EtBr 染色  
100V  
30 分  
RNase 処理

検出機 : LAS-3000 (富士フィルム)

### ゲノム DNA の収量

レタスの量	
10 mg	1.2 $\mu$ g

他のサンプルは検出限界以下。

### タンパク質の混入 : A260/280

データなし

### カオトロピック塩の混入 : A260/230

データなし

### その他

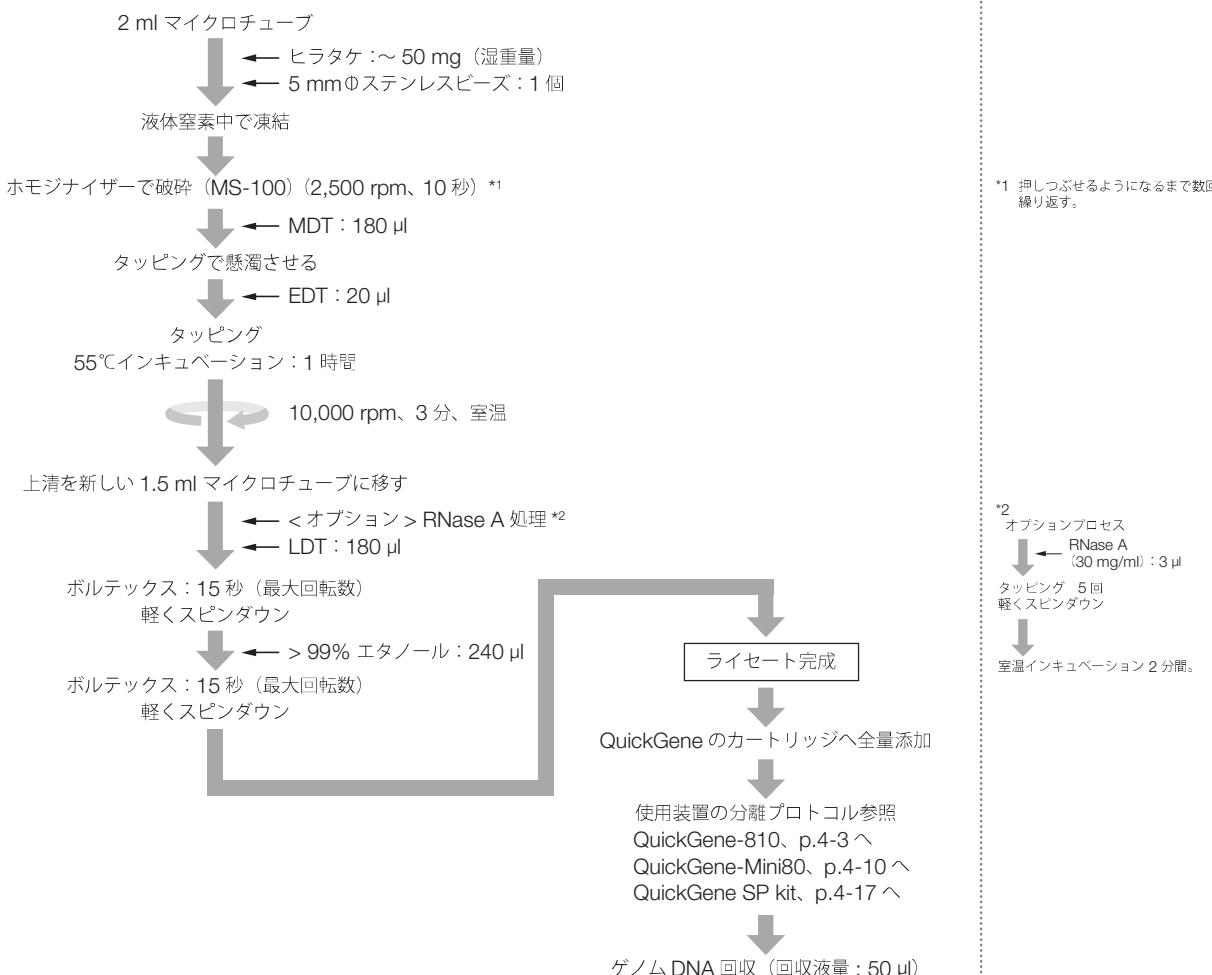
データなし

## 共通プロトコルサンプル

アマランサス

## ヒラタケからのゲノムDNA分離

### プロトコル



### 結果

#### 電気泳動図

データなし

#### ゲノム DNA の収量

データなし

#### タンパク質の混入 : A260/280

データなし

#### カオトロピック塩の混入 : A260/230

データなし

#### その他

データなし

### 共通プロトコルサンプル

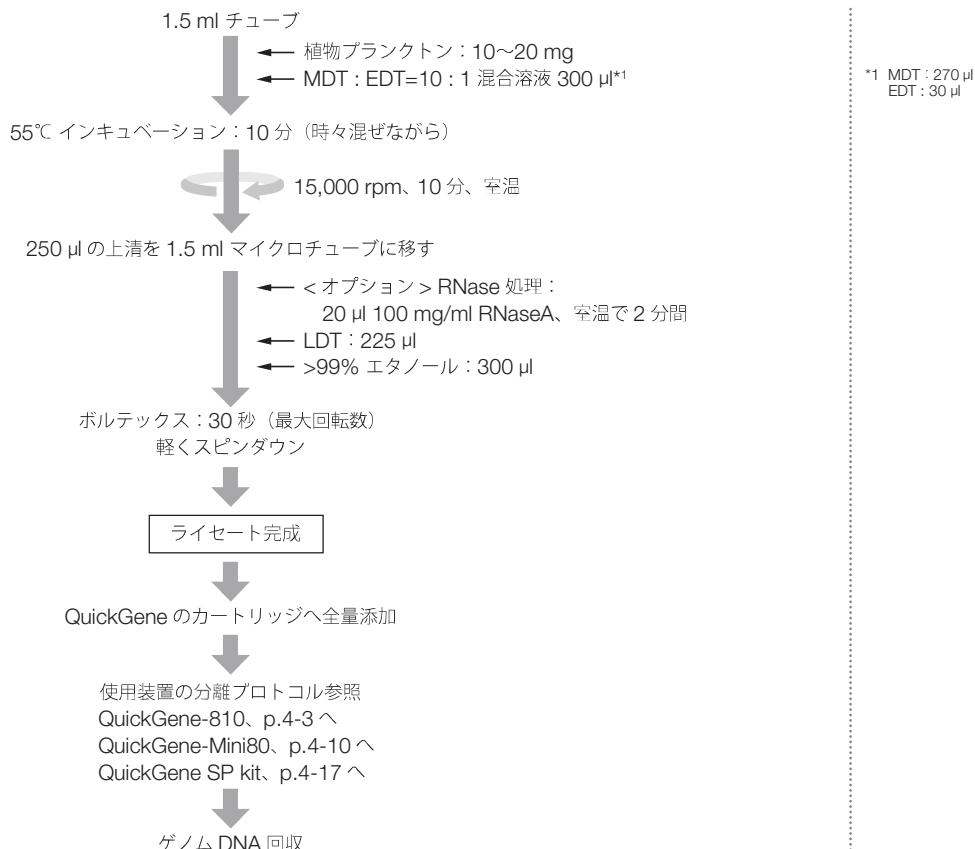
データなし

## DB-8

QuickGene DNA tissue kit S (DT-S)  
QuickGene SP kit DNA tissue (SP-DT)

## 植物プランクトンからのゲノムDNA分離

### プロトコル



### 結果

#### 電気泳動図

データなし

#### ゲノム DNA の収量

データなし

#### タンパク質の混入：A260/280

データなし

#### カオトロピック塩の混入：A260/230

データなし

#### その他

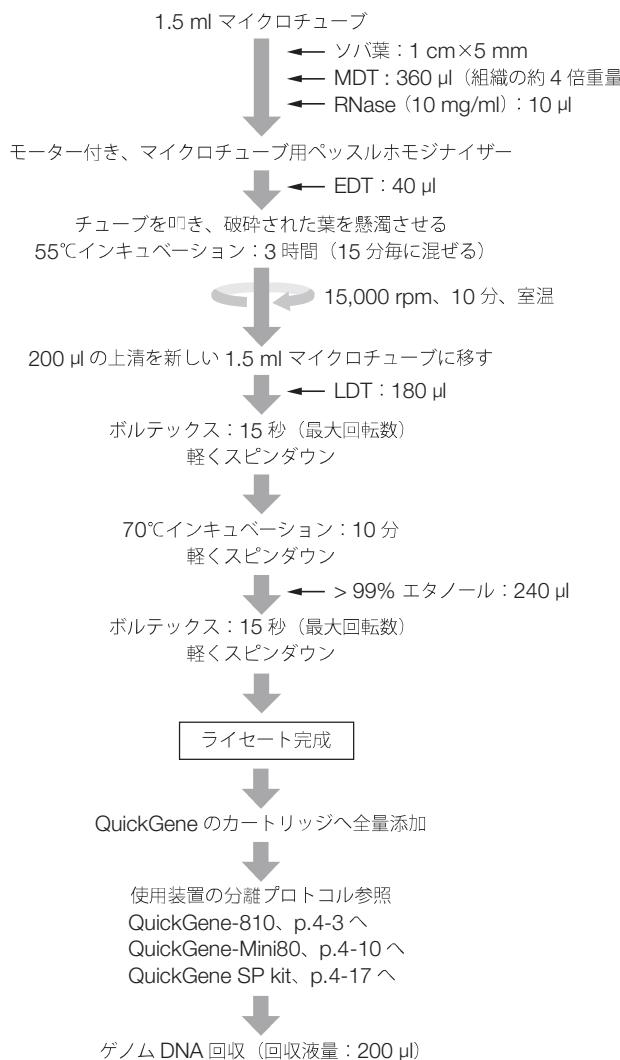
データなし

### 共通プロトコルサンプル

データなし

## ソバ葉からのゲノムDNA分離

### プロトコル



### 結果

#### 電気泳動図

データなし

#### ゲノムDNAの収量

データなし

#### タンパク質の混入：A260/280

データなし

#### カオトロピック塩の混入：A260/230

データなし

#### その他

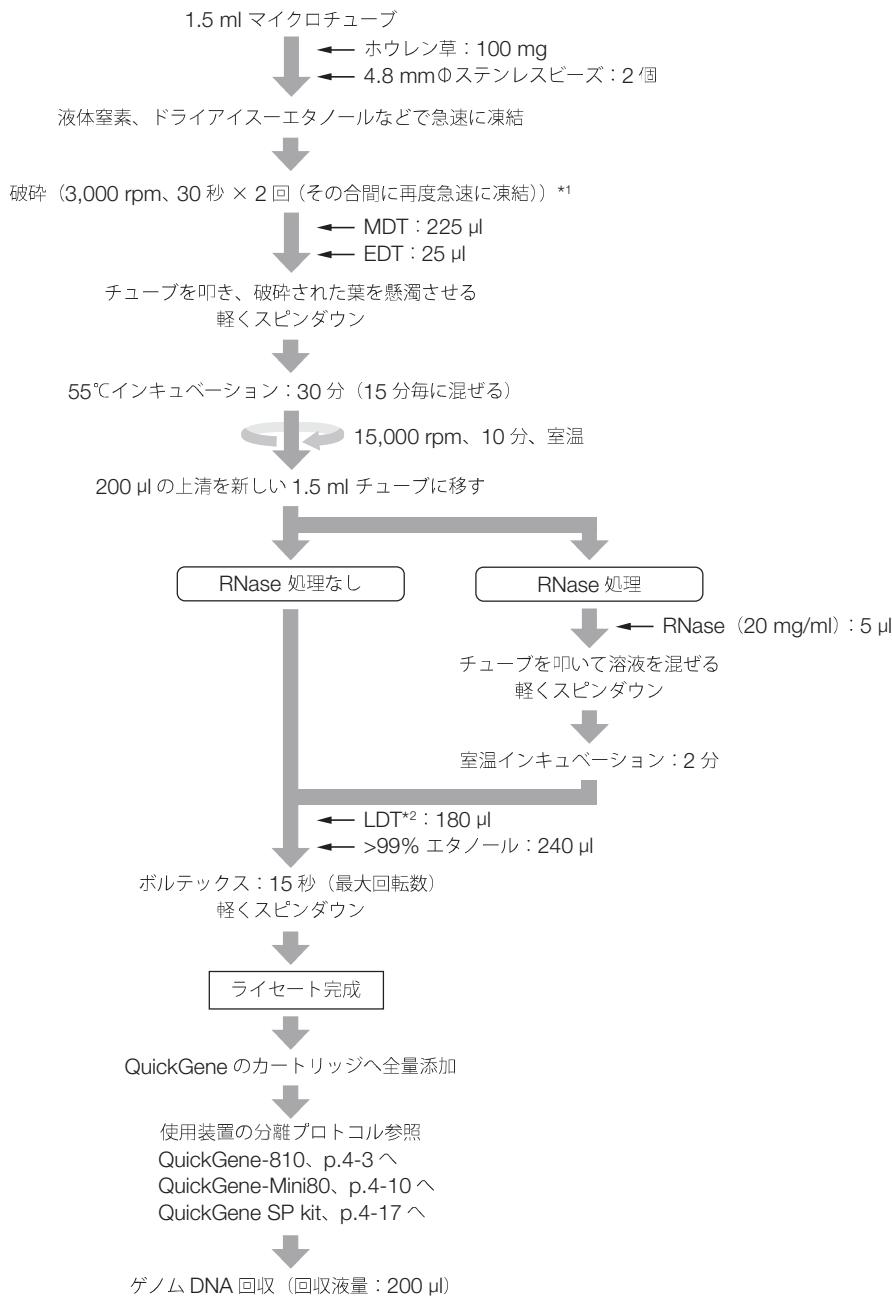
データなし

### 共通プロトコルサンプル

データなし

## ホウレン草からのゲノムDNA分離

### プロトコル

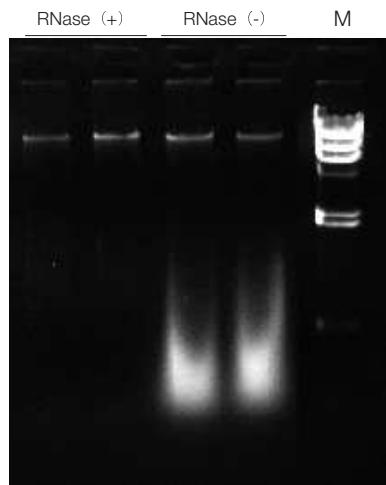


\*1 MS-100 (トミー精工) を破碎に使用した。

\*2 LDT 添加後沈殿が生じたら、数分間70°Cインキュベーションして沈殿を溶解した後、>99%エタノールを加えてください。

## 結果

### 電気泳動図



電気泳動条件 : 1% アガロース / 1 × TAE

M :  $\lambda$  - *Hind* III

### ゲノム DNA の収量

RNase (+)	3.6 µg	4.0 µg	2.8 µg	6.9 µg
RNase (-)	39.6 µg	14.8 µg	44.8 µg	52.0 µg

### タンパク質の混入 : A260/280

RNase (+)	1.94	1.87	1.80	1.97
RNase (-)	2.22	2.16	2.24	2.24

### カオトロピック塩の混入 : A260/230

RNase (+)	1.76	1.89	1.77	2.04
RNase (-)	2.24	1.99	2.26	2.29

### その他

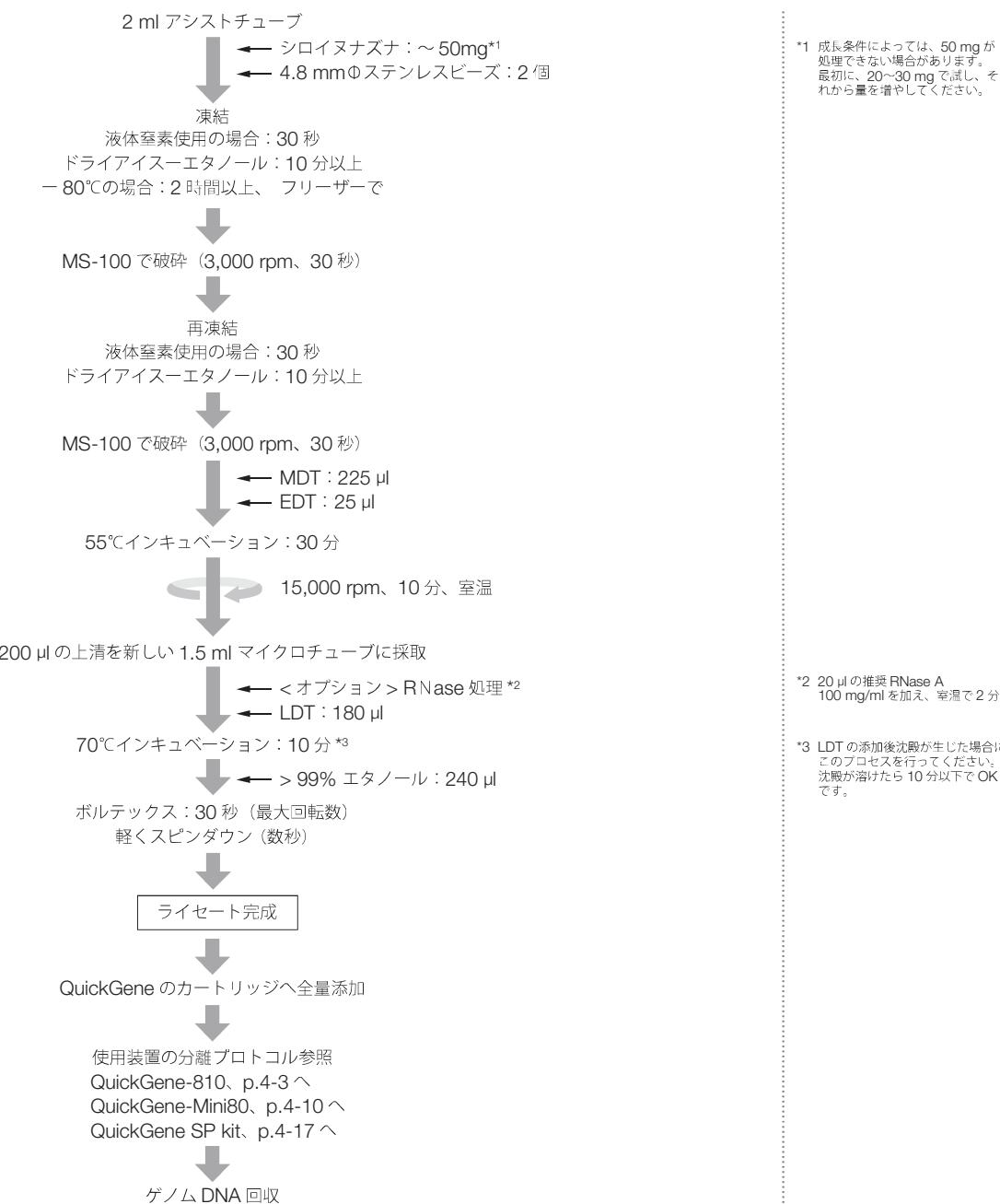
データなし

## 共通プロトコルサンプル

データなし

## シロイヌナズナからのゲノムDNA分離

### プロトコル



### 結果

#### 電気泳動図

データなし

#### ゲノム DNA の収量

データなし

#### タンパク質の混入 : A260/280

データなし

■ カオトロピック塩の混入 : A260/230

データなし

■ その他

データなし

## ■ 共通プロトコルサンプル

---

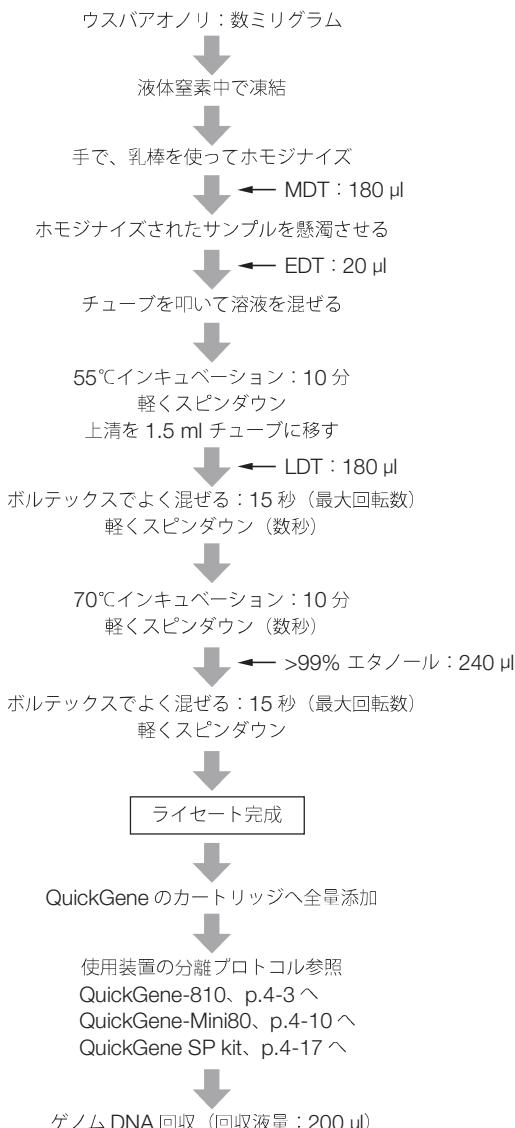
データなし

## DB-12

QuickGene DNA tissue kit S (DT-S)  
QuickGene SP kit DNA tissue (SP-DT)

## ウスバアオノリ (*Ulva Linza*) からのゲノムDNA分離

### プロトコル



### 結果

#### 電気泳動図

データなし

#### ゲノム DNA の収量

データなし

#### タンパク質の混入 : A260/280

データなし

#### カオトロピック塩の混入 : A260/230

データなし

#### その他

データなし

### 共通プロトコルサンプル

データなし

