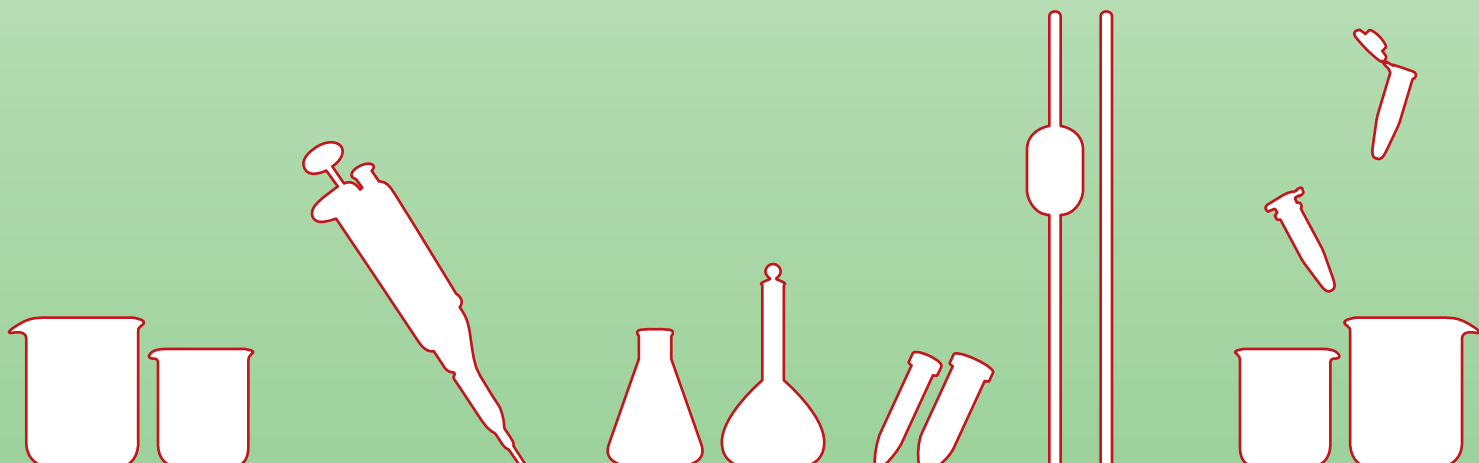


クローニング実験ハンドブック

★ライゲーションの基本から
ディレクショナルクローニングまで★

クローニング実験 (操作の流れ)

・ 制限酵素 / ライゲーションクローニング	3ページ
・ TAクローニング	5ページ
・ In-Fusion クローニング	7ページ
cDNA合成	9ページ
核酸精製	10ページ
アガロースゲル電気泳動	11ページ



クローニング実験の手引き

目的のDNA(ターゲット配列)を任意のベクターに載せるクローニング操作は、遺伝子工学実験の基礎技術の一つであり、現在も様々な研究場面で利用されています。

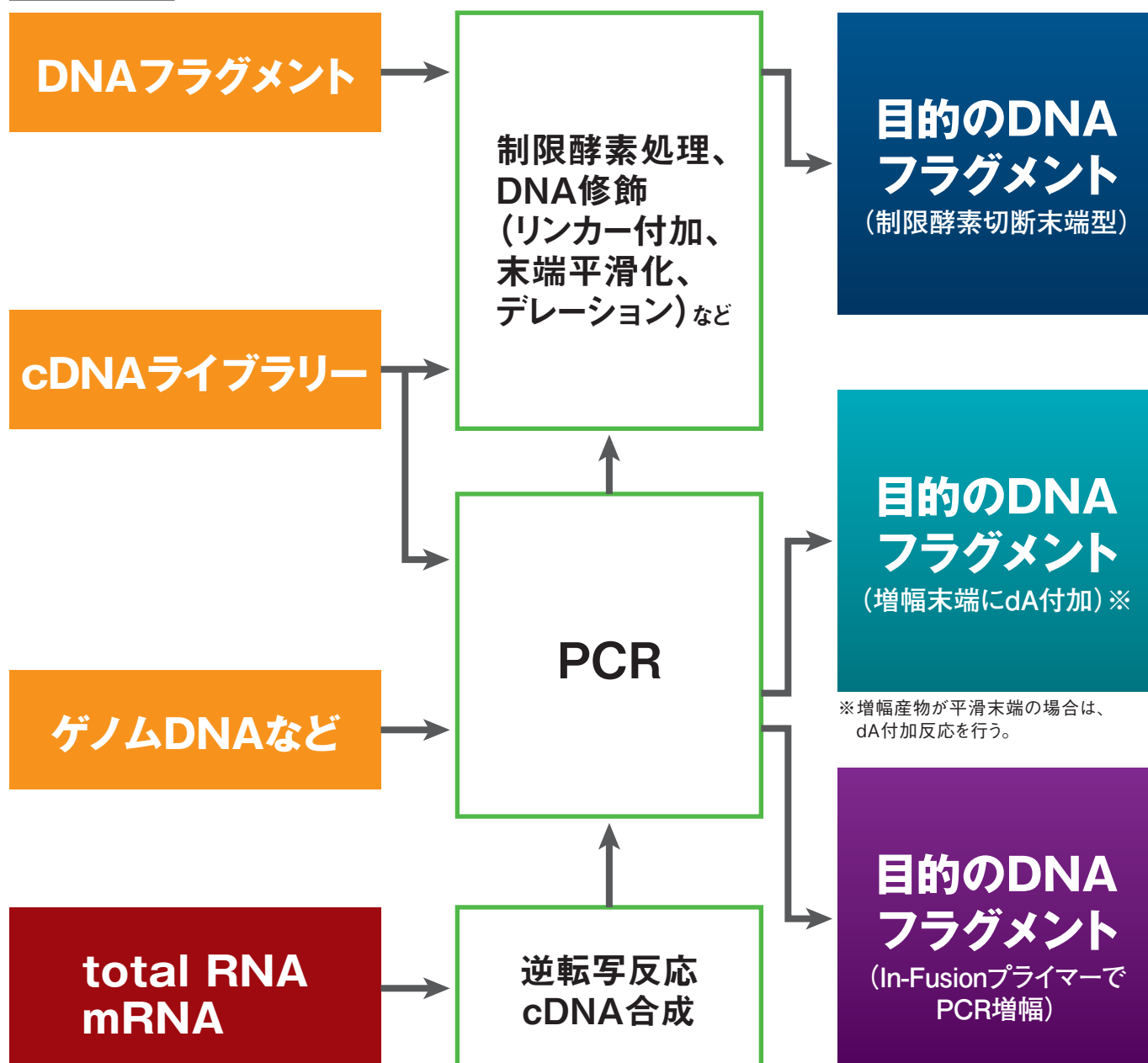
制限酵素の発見とその応用により、クローニングは汎用性の高い手法として浸透しましたが、近年では制限酵素処理をベースとしないクローニング方法(TA cloning法やIn-Fusion法)の開発により、さらに自由度の高いクローニングが可能になっています。また、クローニングを行うには、目的サンプルからのゲノムDNAやRNAの抽出・精製、mRNAからの逆転写反応によるcDNA合成、PCRによるDNA断片の増幅などを組み合わせて、目的DNA断片を取得することも重要なステップです。

本ハンドブックでは、制限酵素を用いたオーソドックスなクローニング法や汎用的なTAクローニング法、最新のクローニング法であるIn-Fusionクローニング法に加え、クローニングの前後に必要な実験操作(DNA精製、cDNA合成、PCR、コロニーPCRなど)も併せて紹介しています。

クローニングを初めて行う方からある程度経験されている方まで、多くの研究者の皆様役に役立つ内容を書いた『クローニング実験ハンドブック』をお手元に置いてどうぞご活用ください。

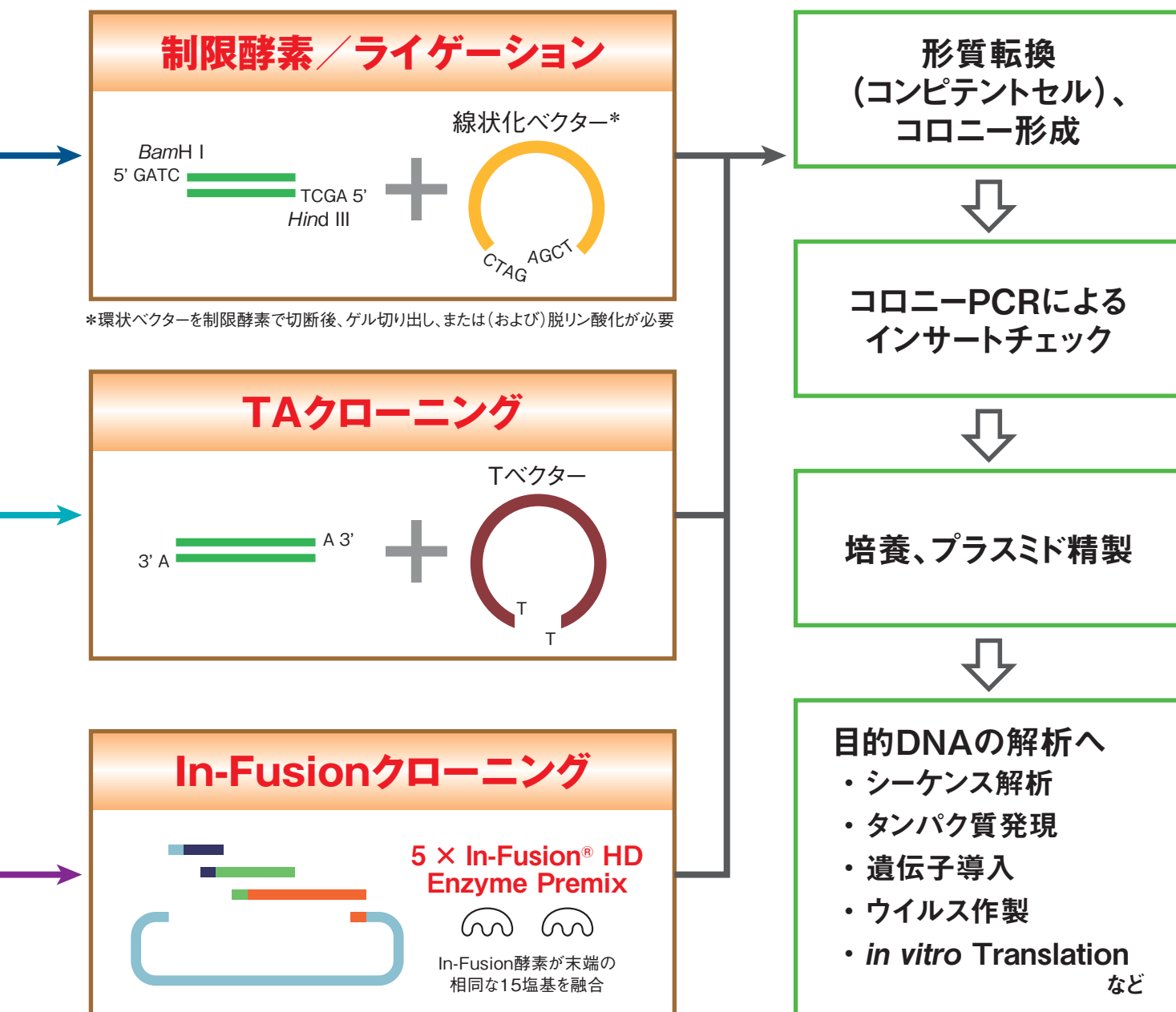
クローニング操作の基本的な流れ

出発材料



各クローニング方法の特徴

クローニング方法	インサートDNA断片の末端構造	ベクター調製
制限酵素／ライゲーション	DNA断片の両端に制限酵素部位を形成させる必要がある。異なる制限酵素部位を利用すれば方向を決めた挿入ができる。	DNA断片の両端に対応する制限酵素で処理。切断後、精製や脱リン酸化が必要な場合がある。
TAクローニング	3'末端にdAを付加するPCR酵素で反応を行う、あるいは平滑末端の増幅産物にdAを付加する反応が必要。 挿入の方向は決められない。	3'末端にdTを付加した市販ベクターを利用
In-Fusionクローニング	ベクターの末端15塩基と相補的な配列を付加したPCRプライマーで、目的遺伝子を増幅する。 任意のベクターで方向を決めた挿入が可能。	任意のベクターで使用可能。 制限酵素処理、またはPCR増幅により線状化するだけ。



制限酵素／ライゲーションによるクローニング

目的のDNA断片を目的のベクタープラスミドに載せるクローニング操作は遺伝子工学実験の基本です。ここでは制限酵素とT4 DNAリガーゼ (DNA Ligation Kit) を用いたクローニング操作を解説します。

操作方法の概要

1. インサートDNAの準備 (目的のDNA断片の調製)

(a) 制限酵素での切り出し

あらかじめ目的DNA断片の制限酵素切断箇所を確認し、次に使用するベクタープラスミドのクローニングサイトに合わせて、切り出しに使用する制限酵素を選定する。

制限酵素Hind IIIとBamH Iでのdouble digestionの例

①反応液を調製する。

基質DNA	($\leq 1 \mu\text{g}$)
Hind III	1 μl
BamH I	1 μl
10 × K Buffer	2 μl
滅菌蒸留水	up to 20 μl (軽くタッピングして混合)

②37°Cで1時間 反応

③アガロースゲル電気泳動により切断を確認

※反応液の半分(10 μl 程度)にLoading Bufferを加えて泳動

④目的DNA断片のバンドを含むゲルを切り出す。

※DNAの損傷を抑えるため、UV照射は短時間で行う。

⑤NucleoSpin® Gel and PCR Clean-up 等を用いて、ゲルからDNAを精製(ゲル抽出操作手順は10ページを参照)

⑥ インサートDNA溶液 [A]とする。

(b) PCRによる増幅

ベクターとの連結に使用する制限酵素切断部位を5'側に付加★したプライマーを用いて、インサートDNAのPCR増幅を行う。

★制限酵素切断部位 + さらに5'側に3塩基以上を付加

TaKaRa Ex Taq® Hot Start Versionを使用した例

①PCR

10 × Ex Taq Buffer (Mg ²⁺ plus)	5 μl
dNTP Mixture (各2.5 mM)	4 μl (各200 μM)
Forward Primer	0.2~1.0 μM (final conc.)
Reverse Primer	0.2~1.0 μM (final conc.)
鋳型DNA	< 500 ng
TaKaRa Ex Taq® HS	1.25 U
滅菌蒸留水	up to 50 μl
(軽くタッピングして混合)	

98°C 10 sec.	} 30 cycles
55°C 30 sec.	
72°C 1 min./kb	

②制限酵素反応により両端を切断 (必要に応じてスケールアップ)

上記反応液	$\leq 2 \mu\text{l}$
Hind III	1 μl
BamH I	1 μl
10 × K Buffer	2 μl
滅菌蒸留水	up to 20 μl (軽くタッピングして混合)

③37°Cで1時間 反応

④NucleoSpin® Gel and PCR Clean-up 等を用いて、ゲルからDNAを精製(10ページを参照)

⑤回収した溶液をインサートDNA溶液 [A]とする。

2. ベクタープラスミドの準備

①目的のベクタープラスミド(環状)のクローニングサイトを制限酵素で切断【ベクターの線状化】

ベクタープラスミドDNA	($\leq 1 \mu\text{g}$)
Hind III	1 μl
BamH I	1 μl
10 × K Buffer	2 μl
滅菌蒸留水	up to 20 μl (軽くタッピングして混合)

②37°C、1時間 反応

③NucleoSpin® Gel and PCR Clean-up 等を用いて、反応液からDNAを精製(10ページを参照)

④TE Buffer(20 μl 以下)に溶解し、プラスミドDNA溶液 [B]とする。

❗ 1種類の制限酵素でインサートDNAの調製、ベクタープラスミドの線状化を行う場合は、線状化したベクターのセルフライゲーションを防止するため、下記の脱リン酸化処理を行う。

脱リン酸化処理(セルフライゲーションの防止)

制限酵素処理済みベクタープラスミド	1~20 pmol
Alkaline Phosphatase (BAP)	0.3~0.6 U
10 × BAP Buffer	5 μl
滅菌蒸留水	up to 50 μl
(軽くタッピングして混合)	

↓
37~65°Cで30分間反応

↓
フェノール/クロロホルム/イソアミルアルコール(25:24:1)抽出(2回)

↓
クロロホルム/イソアミルアルコール(24:1)抽出(1回)

↓
エタノール沈殿

↓
TE Buffer(20 μl 以下)に溶解し、プラスミドDNA溶液 [B]とする。

※5'-突出末端の脱リン酸化はCIAP(Calf Intestinal Alkaline Phosphatase)による処理でも十分ですが、平滑末端や3'-突出末端の脱リン酸化にはBAP(Bacterial Alkaline Phosphatase)の使用を推奨します。

3. インサートDNAと線状化プラスミドのライゲーション

DNA Ligation Kit (Mighty Mix) 使用の場合

インサートDNA溶液 [A]	25~250 fmol
プラスミドDNA溶液 [B]	50 ng (25 fmol)
Ligation Mix	7.5 μ l
滅菌蒸留水	up to 15 μ l

↓
16°C、30分反応 (または25°C、5分反応)

4. 形質転換

E. coli HST08 Premium Competent Cells使用の場合

- ① HST08コンピテントセル100 μ lを使用直前に氷上で融解して穏やかに混和後、14 ml丸底チューブに移す (ボルテックス不可)。
↓
- ② ライゲーション反応後の溶液10 μ lを加え、水中30分間放置
↓
- ③ 42°Cで45秒間インキュベート後、水中1~2分間放置
↓
- ④ あらかじめ37°Cに保温したSOC培地を最終1 mlになるように加える。
↓
- ⑤ 37°Cで1時間振とう (160~225 rpm)
↓
- ⑥ LB選択プレートに適当量まき、37°Cで一晩静置

5. インサートチェックPCR

6. 培養、プラスミド精製

インサートチェックPCRは5ページを、プラスミド精製は10ページを参照

よくある質問

[Q1] ライゲーションが起これにくく、形質転換効率が悪いときに注意する点は?

[A1]

- ・ライゲーション反応時間を延長してください。
- ・DNA溶液の塩濃度が高いとライゲーション効率が低下します。特にエタノール沈澱時の酢酸アンモニウム塩は阻害作用を示しますので、エタノール沈澱の際には塩が残らないよう、丁寧に洗浄操作を行ってください。
- ・DNA抽出キットを使用した場合、抽出液のエタノール沈澱を行いバッファー交換することで、ライゲーション効率が改善することがあります。
- ・突出末端のライゲーションの場合、DNA溶液 (ベクター+インサートDNA) を60~65°Cで2~3分加温後、急冷してからLigation Kitの各試薬を加え反応を行ってください。ライゲーションに有効な突出末端が確保され、形質転換効率が改善されることがあります。以上の操作で改善されない場合はDNAの再精製を推奨します。

[Q2] 長鎖のクローニングで気をつける点は?

[A2] 長鎖になるほどライゲーション効率が低下する傾向があります。

TaKaRa DNA Ligation Kit LONG (製品コード 6024) は長鎖DNAのライゲーションに最適化しており、10 kb以上のライゲーションを行う場合に威力を発揮します。

また、インサートDNAを含めたプラスミドの全サイズが大きい場合 (特に10 kbを超える場合) は大腸菌への導入効率が低くなり、大腸菌内でのプラスミドの安定性も低下することがあるため、欠失したクローンになる確率が高くなります。大きなサイズのDNAを効率よく形質転換できるE. coli HST08 Premium Competent Cells (製品コード 9128) の使用をお勧めします。

タカラバイオウェブサイト上の制限酵素認識配列検索ツール

Takara Cut-Site Navigator

DNA配列を読み込んで条件を設定すると、切断サイトを一覧や模式図、配列の詳細で表示できます。



【関連製品リスト】

	製品名	容量	製品コード	価格 (税別)
制限酵素、脱リン酸化	<i>Hind</i> III	10,000 U	1060A	¥6,500
	<i>Bam</i> H I	10,000 U	1010A	¥6,500
	Alkaline Phosphatase (<i>E. coli</i> C75)	50 U	2120A	¥10,500
	Alkaline Phosphatase (Calf intestine)	1,000 U	2250A	¥10,500
PCR	TaKaRa Ex Taq® Hot Start Version	250 U	RR006A	¥30,000
ライゲーション、形質転換	DNA Ligation Kit (Mighty Mix)	1 Kit	6023	¥26,000
	TaKaRa DNA Ligation Kit LONG	1 Kit	6024	¥26,000
	<i>E. coli</i> HST08 Premium Competent Cells	1 Set (100 μ l \times 10)	9128	¥21,000
	<i>E. coli</i> JM109 Competent Cells	1 Set (100 μ l \times 10)	9052	¥19,000
DNAクリーンアップ	NucleoSpin® Gel and PCR Clean-up	10回	740609.10	¥5,300
プラスミド精製	NucleoSpin® Plasmid QuickPure	10回	740615.10	¥4,200
電気泳動	Agarose L03 [TAKARA]	100 g	5003	¥17,000
	100 bp DNA Ladder	500 μ l (100回)	3407A	¥19,000
	λ - <i>Hind</i> III digest	100 μ g	3403	¥8,500

TAクローニング

Taq DNA PolymeraseなどのPCR酵素による増幅産物は、その3'末端にデオキシアデノシン (dA) が一塩基付加されています。TAクローニングでは、3'末端にデオキシチミジン (dT) を一塩基付加したTベクターを使用し、PCR増幅産物のdA一塩基突出部分と相補的となることを利用して簡便にクローニングを行います。(インサートDNAの5'末端のリン酸化は不要です。)

操作方法の概要

1. インサートDNAの準備 (目的DNA断片の調製)

① PCRによる増幅 (TaKaRa Ex Taq® 使用の場合)

10 × Ex Taq Buffer (Mg ²⁺ plus)	5 μl
dNTP Mixture (各2.5 mM)	4 μl (各 200 μM)
Forward Primer	0.2~1 μM (final conc.)
Reverse Primer	0.2~1 μM (final conc.)
鋳型DNA	< 500 ng
TaKaRa Ex Taq®	1.25 U
滅菌蒸留水	up to 50 μl
(軽くタッピングして混合)	

98°C 10 sec.	} 30 cycles
55°C 30 sec.	
72°C 1 min./kb	

※PrimeSTAR®などα型のPCR酵素では、3'末端にdAが付加しないので注意が必要(次ページ参照)。

② アガロースゲル電気泳動により増幅産物を確認する。
・増幅産物がシングルバンドの場合は「2.Tベクターとのライゲーション」に進む。
・プライマーダイマーや非特異的な増幅バンドが認められた場合は、電気泳動後アガロースゲルから目的DNA断片のバンドを切り出し、DNAを精製する(③)。

③ NucleoSpin® Gel and PCR Clean-up 等を用いてゲルからDNAを精製(10ページを参照)

④ 回収した溶液をインサートDNA溶液とする。

2. Tベクターとのライゲーション

Mighty TA-cloning Kit使用の場合

① 新しいチューブに以下を用意する。

滅菌蒸留水	3 μl
pMD20-T Vector	1 μl (50 ng)
PCR産物 (インサートDNA溶液)	1 μl

② Ligation Mighty Mixを5 μl 加え、穏やかに混合

③ 16°Cで30分間インキュベートする。

3. 形質転換

E. coli HST08 Premium Competent Cells使用の場合

① HST08コンピテントセル100 μlを使用直前に氷上で融解して穏やかに混和後、14 ml 丸底チューブに移す(ボルテックス不可)。

② ライゲーション反応後の溶液10 μlを加え、水中30分間放置

③ 42°Cで45秒間インキュベート後、氷中1~2分間放置

④ あらかじめ37°Cに保温したSOC培地を最終1 mlになるように加える。

⑤ 37°Cで1時間振とう(160~225 rpm)

⑥ LB選択プレート(LB+Amp+X-Gal)に適当量まき、37°Cで一晩静置

⑦ 青/白判定で白コロニーを候補とする。

※E. coli JM109を使用する場合はアンピシリン、X-Gal、IPTGを含むLBプレートに塗布する。37°Cで一晩培養し、青/白判定で白コロニーを候補とする。

4. インサートチェックPCR

EmeraldAmp® PCR Master Mix使用の場合

EmeraldAmp® PCR Master Mix (2 × Premix)	25 μl
Forward Primer	0.2 μM (final conc.)
Reverse Primer	0.2 μM (final conc.)
dH ₂ O (滅菌水)	up to 50 μl

② プレート上のコロニーをチップの先でごく少量掻き取り、上記のPCR反応液に懸濁して増幅する。

98°C 10 sec.	} 30 cycles
55°C 30 sec.	
72°C 1 min./kb	

③ PCR反応液を一部アガロースゲル電気泳動に供しインサートを確認

5. 培養、プラスミド精製

① 目的のプラスミドを持つことを確認したコロニーを取り、LB+Amp培地2 mlに加えて一晩振とう培養する。

② NucleoSpin® Plasmid QuickPure等を用いてプラスミドDNAを精製する。
(精製手順は10ページ参照)

PCR酵素の種類と末端形状

PCR用DNAポリメラーゼは大きく2つのタイプに分けられます。*Taq* DNA PolymeraseをはじめとするPol I型 (family A) 酵素と、*Pfu* DNA Polymeraseに代表される α 型 (family B) 酵素です。

Pol I型DNAポリメラーゼおよびPol I型をベースとする改良型PCR酵素 (*TaKaRa Ex Taq*[®]など)の増幅産物のほとんどは、その3'末端にデオキシアデノシン (dA) が一塩基付加されています。これを利用してPCR産物をそのままTAクローニングに使用可能です。

一方、 α 型DNAポリメラーゼによる増幅産物のほとんどは、酵素自身もつ強力な3'→5'exonuclease活性により平滑末端となっており、そのままではTAクローニングに使用できません。平滑末端のPCR産物をTAクローニングに用いる場合には、3'末端にdAを付加する必要があります。

タカラバイオでは、通常のTAクローニング用試薬「Mighty TA Cloning Kit」に加え、 α 型DNAポリメラーゼによる増幅産物専用のTAクローニング

用試薬「Mighty TA-cloning Reagent Set for PrimeSTAR[®]」をご用意しています。本キットには平滑末端をもつPCR増幅産物の3'末端にdAを付加するためのA-overhang mixtureが添付されており、簡便な操作でTAクローニングが可能です。

PCR酵素のタイプ	Pol I型 (family A)	α 型 (family B)
増幅産物の3'末端の形状	dAが付加される (TAクローニング可)	平滑末端
酵素名	<i>TaKaRa Ex Taq</i> [®] <i>TaKaRa LA Taq</i> [®] <i>TaKaRa Taq</i> [™] MigythAmp [®] シリーズ EmeraldAmp [®] SapphireAmp [®] SpeedSTAR [®]	PrimeSTAR [®] シリーズ

Tベクターについて

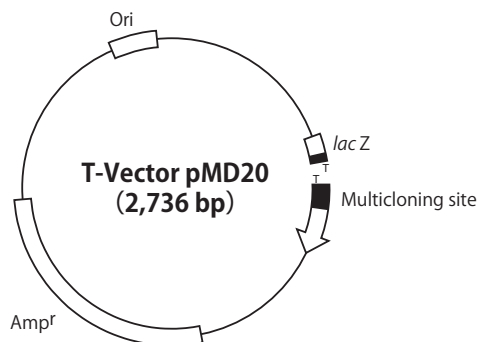
TA Cloning Kitの他に、2種類のTベクター、T-Vector pMD20 および T-Vector pMD19 (Simple) を販売しています。いずれも形質転換体の青/白選択が可能です。

T-Vector pMD19 (Simple) ではpUC19に由来するマルチクローニングサイト上のすべての制限酵素サイトが除去されているため、クローニング後インサート部分の制限酵素サイトを利用する場合に便利です。

5 kb以上のPCR産物のクローニング

長鎖のPCR産物 (5 kb以上) の場合、TAクローニング効率が低下するため、平滑末端クローニングをお勧めします。末端平滑化およびリン酸化のための簡便な前処理用試薬を含むMighty Cloning Reagent Set (Blunt End) (製品コード 6027) の使用が便利です。

PrimeSTAR[®]シリーズなど α 型ポリメラーゼで増幅した平滑末端のPCR産物をリン酸化して平滑末端クローニングを行う場合にも、Mighty Cloning Reagent Set (Blunt End) をご利用ください。



【関連製品リスト】

	製品名	容量	製品コード	価格 (税別)
TAクローニングキット およびTベクター	Mighty TA-cloning Kit	20回	6028	¥21,000
	Mighty TA-cloning Reagent Set for PrimeSTAR [®]	20回	6019	¥32,000
	T-Vector pMD20	1 μ g	3270	¥9,500
	T-Vector pMD19 (Simple)	1 μ g	3271	¥9,500
形質転換用コンピ テントセル	<i>E. coli</i> HST08 Premium Competent Cells	1 Set (100 μ l \times 10)	9128	¥21,000
	<i>E. coli</i> JM109 Competent Cells	1 Set (100 μ l \times 10)	9052	¥19,000
	<i>E. coli</i> DH5 α Competent Cells	1 Set (100 μ l \times 10)	9057	¥19,000
インサートチェックPCR	EmeraldAmp [®] PCR Master Mix	160回	RR300A	¥16,000
DNAクリーンアップ	NucleoSpin [®] Gel and PCR Clean-up	10回	740609.10	¥5,300
プラスミド精製	NucleoSpin [®] Plasmid QuickPure	10回	740615.10	¥4,200
電気泳動	Agarose L03「TAKARA」	100 g	5003	¥17,000
	100 bp DNA Ladder (Dye Plus)	500 μ l (100回)	3422A	¥19,000
	λ -Hind III digest	100 μ g	3403	¥8,500

※PCR酵素各種はタカラバイオウェブサイトでご紹介しています。

2.アガロースゲル電気泳動でPCR増幅産物を確認

①電気泳動の結果に応じて、以下のようにインサートDNAを処理する。

- 増幅産物に**非特異的な増幅**が認められた場合：
目的バンドのみを切り出し、NucleoSpin® Gel and PCR Clean-upを用いてスピнкаラム精製を行う。
- 増幅産物が**シングルバンド**の場合はCloning Enhancer処理を推奨：

PCR反応液	5 μ l
Cloning Enhancer	2 μ l

37°C 15分→80°C 15分

②インサートDNA溶液 **[B]**とする。

3. In-Fusion Cloning反応

5 × In-Fusion® HD Enzyme Premix	2 μ l
線状化ベクター [A]	x μ l
精製済/CE処理済みPCR断片 [B]	y μ l
dH ₂ O	up to 10 μ l

50°C、15分反応→氷上静置

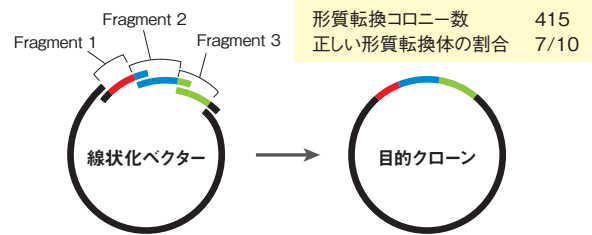
4.大腸菌への形質転換

Stellar™ Competent Cells(製品コード 636763)や*E. coli* HST08 Premium Competent Cells (製品コード 9128)など、形質転換効率が 1×10^8 cfu/ μ gプラスミドDNA以上のコンピテントセルの使用を推奨します。

5.インサートチェックPCR、培養、プラスミド精製

インサートチェックPCRは5ページを、プラスミド精製は10ページを参照

! 複数DNA断片のマルチクローニング



In-Fusion Cloningならマルチクローニングも効率よく行うことができます。各1 kbのDNA断片をIn-Fusion® HD Cloning Kitを用いてクローニングし、コロニーPCRによりインサートを確認したところ、10クローン中7クローンで正しい挿入が確認できました。

【関連製品リスト】

製品名	●	●	●	容量	製品コード	価格(税別)
In-Fusion® HD Cloning Kit w/Cloning Enhancer*	✓			10回	639633	¥22,000
In-Fusion® HD Cloning Kit w/NucleoSpin®*		✓		10回	639639	¥24,000
In-Fusion® HD Cloning Kit w/Competent Cells*			✓	10回	639642	¥36,000
In-Fusion® HD Cloning System CE*	✓		✓	10回	639636	¥37,000
In-Fusion® HD Cloning System*		✓	✓	10回	639645	¥39,000
In-Fusion® HD Cloning Kit*				10回	639648	¥21,000
In-Fusion® HD EcoDry™ Cloning Kit*				8回	639689	¥21,000

*プレミックス済み液体タイプのIn-Fusion HDには、上記のほか、50回包装と100回包装があります。

*In-Fusion® HD EcoDry™ Cloning Kitは、凍結乾燥タイプ(室温、デシケーター内保存可能)のIn-Fusion® HDキットです。マイクロチューブに分注済みのため直ちに使用することができます。24回タイプ(8連チューブ×3本)、96回タイプ(96ウェルプレート)もあります。



In-Fusion® HD添付製品

Cloning Enhancer

PCR産物がシングルバンドの場合に増幅産物をそのままIn-Fusion反応に用いるための前処理試薬。この処理により、PCRに使用したプライマーや鋳型プラスミド、dNTPの影響を受けず、In-Fusion酵素が最大のパフォーマンスを示すことができる。

NucleoSpin® Gel and PCR Clean-up

PCR産物が複数バンドの場合にゲル精製を行うスピнкаラム

Stellar™ Competent Cells

高い形質転換能を持つコンピテントセル。長鎖プラスミドDNAの形質転換においても高い効率を得られ、同様の遺伝子型を持つ他のコンピテントセルと比較してコロニー形成速度が速い。pUC系プラスミドでの形質転換の際には、 β -ガラクトシダーゼの α -相補性を利用し、X-Gal添加による組換え体の青/白選別を行うことができる。

逆転写酵素 & cDNA合成

単離精製されたRNAから、RT-PCRまたはLibrary作製を行う場合、まず逆転写酵素(Reverse Transcriptase: RTase)でcDNA化する必要があります。ここでは、MMLV由来のRTaseによる1st Strand cDNA合成を行うための一般的なプロトコールを紹介します。

現在、研究用試薬として汎用されている逆転写酵素には、avian myeloblastosis virus (AMV)に由来するものと、moloney murine leukemia virus (M-MLV)に由来するものの2種類がある。従来、mRNA高次構造の存在を回避する手段として熱安定性が高いAMV RTaseが使用されていたが、近年、MMLV由来の改良型酵素(PrimeScript® RTaseなど)の性能が向上したため、こちらが主流になりつつある。なお、逆転写酵素を用いたcDNA合成では、RNA上に反応開始位置となるプライマーをアニールさせるが、このプライマーには使用目的の違いから、以下の3種類がある。

1. オリゴdTプライマー：mRNAのpolyA tailにアニールさせ、3'側から選択的にcDNAを作る。
2. ランダムプライマー(通常、6塩基から9塩基程度)：mRNAのすべての領域からcDNA合成を開始させる。
3. 既知の配列特異的なプライマー：特定のcDNAのみを合成する。

操作方法の概要

1st strand cDNA合成

PrimeScript® RTase使用の場合

①マイクロチューブ内に以下の鋳型RNA/Primer混合液を調製する。

Oligo dT primer	50 pmol
(or Random primer (6mers))	50 pmol)
(or Gene specific primer	2 pmol)
dNTP mixture (10 mM each)	1 μ l
total RNA*1	\leq 5 μ g
(or mRNA	\leq 1 μ g)
RNase free dH ₂ O	up to 10 μ l

②65°Cで5分間保温した後、氷上で急冷する。*2

③以下の反応液を加え、全量を20 μ lにする。

上記鋳型RNA/Primer Mixture	10 μ l
5 × PrimeScript Buffer	4 μ l
RNase Inhibitor	20 units
PrimeScript® Reverse Transcriptase	100~200 units
RNase free dH ₂ O	up to 20 μ l

④軽く攪拌する。

⑤以下の条件で反応する。

(30°C	10 min.)*3
42°C (~50°C)*4	30 ~ 60 min.

⑥70°Cで15分間保温した後、氷上で冷却する。

こうして得られた1st strand cDNAは、PCRの鋳型として、あるいは2nd strand cDNA合成反応に使用できる。

！ チェックポイント

- *1 cDNA合成を成功させるためには純度の高いRNAサンプルを得ることが重要。そのためには、細胞内に含まれるRNaseの作用を抑えること、また使用する器具や溶液など外部からのRNaseの混入を避けることが必要になる。RNA調製の際は、実験者の汗や唾液に含まれるRNaseの混入を防ぐため作業中は不必要に話さず、清潔なディスポーズブルグローブの着用を勧める。
- *2 熱変性処理により、RNAの高次構造を解消
- *3 Random 6 mersを用いた場合に必要
- *4 RNAの分解を避けるためには長時間の高温処理を避ける方が望ましい。
近年MMLV由来改良型RTaseの性能が上がり、PrimeScript® RTaseのように、42°C反応でもRNA高次構造による伸長反応阻害を回避できる酵素が販売されている。

【関連製品リスト】

	製品名	容量	製品コード	価格(税別)
最高品質の1st strand cDNAの合成に推奨	PrimeScript® II 1st strand cDNA Synthesis Kit	50回	6210A	¥34,000
汎用RT-PCRキット	PrimeScript® RT-PCR Kit	50回	RR014A	¥31,000
	PrimeScript® One Step RT-PCR Kit Ver.2	50回	RR055A	¥42,000
完全長cDNAの取得	SMARTer™ PCR cDNA Synthesis Kit	10回	634925	¥174,000
卓越した伸長能をもつ逆転写酵素	PrimeScript® Reverse Transcriptase	10,000 U	2680A	¥29,000

核酸の精製

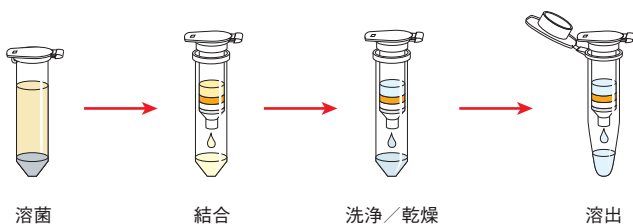
PCR反応後のプライマー除去、アガロースゲルからのDNA回収、プラスミドDNA精製など、クローニングの様々な場面で迅速・簡便かつ高純度に核酸精製を行うためにスピнкаラムタイプの核酸精製キットを使用します。
ここでは、シリカメンブレンスピнкаラムを使用したDNAの精製方法を紹介します。

操作方法の概要

プラスミドの精製

NucleoSpin® Plasmid QuickPure使用の場合

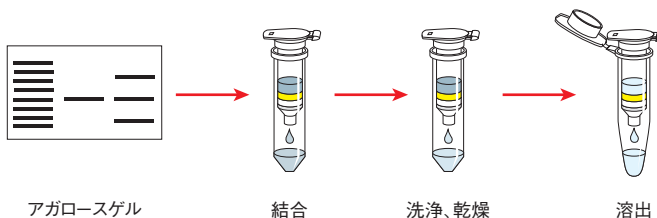
- ①大腸菌培養液(高コピープラスミド: 1~3 ml)を遠心し(11,000 × g, 30秒)、上清を捨ててペレットを得る。
- ②A1バッファー 250 μlを加え、Vortexで菌体を懸濁する。
- ③A2バッファー 250 μlを加え、7~8回ほど転倒混和後、5分静置【溶菌】
- ④A3バッファー 300 μlを加え、7~8回ほど転倒混和後、遠心する(11,000 × g, 5分)。
- ⑤上清をNucleoSpin®カラムに移して遠心(11,000 × g, 1分)【結合】
- ⑥AQバッファー(+EtOH) 450 μlを加えて、遠心(11,000 × g, 3分)【洗浄/乾燥】
- ⑦AEバッファー 50 μlをカラムに加えて室温で1分置く。
- ⑧遠心(11,000 × g, 1分)によりプラスミド溶液を回収する。



アガロースゲルからDNAを精製

NucleoSpin® Gel and PCR Clean-up*使用の場合

- ①ゲル100 mgにNTバッファー200 μlを加え、50℃10分インキュベートしてゲルを溶解
- ②NucleoSpin®カラムに溶液を移して遠心(11,000 × g, 1分)【結合】
- ③NT3バッファー(+EtOH) 700 μlを加えて遠心(11,000 × g, 1分)【洗浄】
- ④カラムのメンブレンを乾燥(11,000 × g, 2分)
- ⑤NEバッファー(15~50 μl)をカラムに加えて室温で1分静置後、遠心(11,000 × g, 1分)【溶出】



*NucleoSpin® Gel and PCR Clean-upは、同じバッファーを用いてPCR産物のクリーンアップにも使用可能です。

！ チェックポイント

陰イオン交換クロマトグラフィー (NucleoBond®シリーズ)

核酸は、低pH条件下でプラスにチャージしたイオン交換基に結合するが、高pH・高塩濃度条件にするとイオン交換基から解離する。これにより、核酸を高純度に精製することができる。
(→トランスフェクショングレードのプラスミドDNA精製など)

シリカメンブレンスピнкаラム (NucleoSpin®シリーズ)

高濃度のカオトロピック塩を含むBinding Bufferと混合した核酸は、水和水が奪われた状態となりシリカメンブレンに結合するが、低塩濃度のElution Bufferを加えると核酸は再び水和水を獲得し、シリカメンブレンから解離して溶出される。シリカメンブレンの使用により、簡便かつ低コストでDNA精製を行うことができる。

【関連製品リスト】

下記リストの製品は、マッハライ・ナーゲル社の製品です。



	製品名	容量	製品コード	価格(税別)
プラスミドDNAミニプレップ	NucleoSpin® Plasmid	50回	740588.50	¥10,400
		250回	740588.250	¥48,400
	NucleoSpin® Plasmid QuickPure	50回	740615.50	¥10,500
		250回	740615.250	¥35,700
トランスフェクショングレードのプラスミドDNA精製	NucleoBond® Xtra Midi	10回	740410.10	¥13,700
		50回	740410.50	¥60,000
PCR産物のクリーンアップとゲル抽出の両方に使用可能	NucleoSpin® Gel and PCR Clean-up	50回	740609.50	¥12,300
		250回	740609.250	¥41,000
細胞・組織などからのtotal RNA精製	NucleoSpin® RNA II	50回	740955.50	¥31,800

アガロースゲル電気泳動

クローニング実験において、DNAの検出、定量は欠くことのできない操作です。その中でもアガロースゲル電気泳動によるDNA検出は日常的におこなわれる手法です。ここではアガロースゲル作製を中心に紹介します。

操作方法の概要

1. アガロースゲルの作製

(1%ゲル、150 ml作製の場合)

- ①アガロース粉末を1.5 g量り取る。
- ②適切な大きさの容器中*1で、室温または冷却したバッファー*2 150 mlを攪拌しながらアガロース粉末を加える。(容器全体の重量を量って記録しておく。)
- ③ラップで覆った後蒸気抜き穴を開け、電子レンジにセットし加熱する。時々とめて攪拌し、完全に溶解する*3。
- ④加熱終了後電子レンジから出し、静かに攪拌して均一に泡を取り除く。(必要に応じて再び重量を量り、温めた蒸留水を加えて蒸発した水分を補う。)
- ⑤溶液を室温に置いて50~60℃まで冷却し、コームをセットしたゲルトレイに流し入れる。ピペットチップなどで泡を取り除き、冷やし固める。
- ⑥適量のバッファーを重層後コームを外し、泳動槽に移す。(すぐに使用しない場合は、バッファーを満たした容器に入れ冷暗所保存する。)

2. 電気泳動サンプルの準備

泳動サンプル溶液に1/10量の10 × Loading Bufferを加えてよく混合する。DNA分子量マーカーも同様に準備する。ゲルのウェルにサンプル溶液をアプライする。

3. 電気泳動

泳動装置(パワーサプライ)のスイッチを入れて電気泳動を開始する。電流の向きに注意する(泳動上流側に陰極、下流側に陽極をセットする)。適度に分離した時点でスイッチを切る。

4. ゲルの染色

泳動後のゲルをエチジウムブロマイド(EtBr)、SYBR® Green Iなどの染色液に浸す。

【関連製品リスト】

	製品名	容量	製品コード	価格(税別)
アガロース	Agarose L03 [TAKARA]	100 g	5003	¥17,000
	NuSieve™ 3:1 Agarose*1	125 g	50090	¥62,700
泳動バッファー	AccuGENE™ 10 × TAE (Tris-Acetate-EDTA) Buffer*1	1 L	50844	¥8,500
電気泳動装置	Mupid®-2plus*2	一式	M-2P	¥40,762
分子量マーカー	100 bp DNA Ladder (Dye Plus)	500 µl (100回)	3422A	¥19,000
	1 kb DNA Ladder (Dye Plus)	500 µl (100回)	3426A	¥13,000
	λ-Hind III digest	100 µg	3403	¥8,500
ゲル撮影装置	Mupid®-Scope WD*2	一式	MS-WD	¥340,953

*1: Lonza社の製品です。 *2: アドバンス社の製品です。

Hot Start PCR: Licensed under U.S. Patent No. 5,338,671 and 5,587,287 and corresponding patents in other countries.
In-Fusion Cloning Products: This product is covered by U.S. Patent No. 7,575,860 and European Patent No. EP1741787.

その他のライセンス(最新のライセンス情報)に関しては弊社ウェブサイトにてご確認ください。

本パンフレットに記載されている商品名等は、特に記載はなくても各社の商標、または登録商標です。

・本パンフレットで紹介した製品はすべて研究用として販売しております。ヒト、動物への医療、臨床診断用には使用しないようご注意ください。また、食品、化粧品、家庭用品等として使用しないでください。

・タカラバイオの承認を得ずに製品の再販・譲渡、再販・譲渡のための改変、商用製品の製造に使用することは禁止されています。

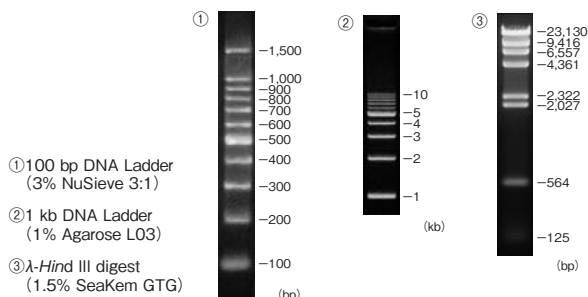
・本パンフレット記載の価格は2011年11月1日現在の希望小売価格です。価格に消費税は含まれておりません。

- *1 三角フラスコでもよいが、溶液の2~5倍容量のビーカーを使うことで突沸を防止できる。3%以上の高濃度ゲルを調製するときは、さらに大きな容器を使うことをお勧めする。
- *2 3%以上の高濃度ゲルを調製する際アガロース粒子がバッファーに分散しにくい場合があるが、あらかじめバッファーを氷上で10分間ほど冷却しておくことで分散しやすくなる。
- *3 電子レンジで加熱する際は、容器全体が過熱し激しく沸騰することがあるので十分に注意が必要である。また、火傷を防ぐためにholderや断熱性手袋を使用することが望ましい。

〈アガロースの種類と濃度の選択〉

分離したい範囲	ゲル濃度	使用するアガロース
500 bp未満	3%	NuSieve™ 3:1 など
500~5,000 bp	1%	Agarose L03 など
5,000 bp以上	0.7%	

〈DNA分子量マーカーの泳動図〉



タカラバイオ株式会社

東日本販売課 TEL 03-3271-8553 FAX 03-3271-7282
西日本販売課 TEL 077-543-7297 FAX 077-543-7293

TaKaRa テクニカルサポートライン

製品の技術的なご質問に専門の係がお応えします。

TEL 077-543-6116 FAX 077-543-1977

タカラバイオウェブサイト
クロンテックウェブサイト

http://www.takara-bio.co.jp
http://clontech.takara-bio.co.jp

取扱店