

Blunting-Convenience Kit Manual(第二版)

Code No. 312-06291 25 反应用
Code No. 318-06293 5 反应用

～ 解説 ～

目的の遺伝子をベクターDNAに連結する際に適当な制限酵素がない場合、DNA末端が平滑であれば配列に依存することなくライゲーションすることができます。T4 DNA Polymerase は、DNA 依存性 DNA ポリメラーゼで、3' 5' Exonuclease 活性と 5' 3' Polymerase 活性を持ち、5' 突出末端及び 3' 突出末端のどちらの場合もこの酵素で平滑化することができます。また、ライゲーション反応を短時間で行うことができる 2× Ligation Mix (Ligation-Convenience Kit)と組み合わせることによって、平滑化からライゲーションまでを短時間で行うことができます。

.特長

DNA 末端の平滑化からライゲーションまでを迅速、簡便に行うことができます。

10× Blunting Buffer には反応に必要な dNTP などが含まれているので、T4 DNA Polymerase を加えるだけで、簡単に DNA 末端の平滑化が行えます。

5' 突出末端 DNA, 3' 突出末端 DNA および 3' 末端に A が付加した PCR 産物などを平滑化できます。

2× Ligation Mix を用いて、ライゲーション反応を短時間で行うことができます。

.キット内容

試薬	25 反应用*	5 反应用*
T4 DNA Polymerase	25 µl × 1 本	5 µl × 1 本
10× Blunting Buffer	50 µl × 1 本	10 µl × 1 本
2× Ligation Mix	250 µl × 1 本	50 µl × 1 本

* 平滑化, ライゲーション共に 20 µl の反応系で使用した場合の反応数です。

.保存および融解方法

-20 保存

- ・失活を避けるため、T4 DNA Polymerase は絶対にボルテックスしないでください。
- ・2× Ligation Mix は、使用時に氷上にて完全に融解させ、ピペティングでよく混ぜてから使用して下さい。
- ・2× Ligation Mix は、50 回までの凍結融解による反応効率の低下は認められておりません。

.プロトコルおよび実験例

< 1. プロトコル >

(1) 平滑化反応液の調製

5'突出末端、3'突出末端及び PCR 産物など、末端を平滑化したい DNA (DNA 末端濃度で 0.1 ~ 10 pmol) を 17 μ l に調製する。^{*1}

次に、10 \times Blunting Buffer を 2 μ l 加え混合する。

(2) 酵素の添加

T4 DNA Polymerase を 1 μ l 加え、ピペティングで混合する。^{*2}

(3) 平滑化反応

37 $^{\circ}$ C で 5 分間反応させる。^{*3}

(4) 反応の停止

平滑化反応液を氷中に置き反応を停止する。

すぐに使用しない場合はフェノール/クロロホルム/イソアミルアルコール抽出、エタノール沈澱を行い -20 $^{\circ}$ C で保存する。

(5) ライゲーション反応液の調製

平滑化反応液、平滑末端 DNA ベクター溶液を合わせて 10 μ l の DNA 溶液を調製する。

10 μ l の 2 \times Ligation Mix を添加し、混和する。

(6) ライゲーション反応

16 $^{\circ}$ C で 5 ~ 30 分間反応させる。^{*4}

(7) 形質転換

反応液をそのまま形質転換に用いる。^{*5}

< Blunting 反応 >

サンプル DNA 溶液 (0.1 ~ 10 pmol) 17 μ l
10 \times Blunting Buffer 2 μ l



T4 DNA Polymerase を 1 μ l 加える



37 $^{\circ}$ C で 5 分間反応させる



氷上に置き反応を停止させる (平滑化反応液)

*平滑化反応液は
必要量使用する
(1 ~ 5 μ l)^{*6}

< Ligation 反応 >

平滑化反応液

平滑末端 DNA ベクター溶液	} up to 10 μ l
ddH ₂ O	
2 \times Ligation Mix	10 μ l
Total	20 μ l



16 $^{\circ}$ C で 5 ~ 30 分間反応させる



形質転換または *in vitro* パッケージング

*1 DNA 末端濃度 0.1 ~ 10 pmol は pUC19 (2686bp) 0.1 ~ 10 μ g に相当します。

*2 T4 DNA Polymerase は絶対にボルテックスしないでください。ボルテックスにより失活する恐れがあります。

*3 反応時間は 5 分間を厳守してください。

*4 16 時間、オーバーナイト等の長時間のライゲーションを行うと、形質転換効率が著しく低下する場合があります。

*5 形質転換に用いる反応液の量はコンピテントセルの 1/10 量以下にしてください。多量の反応液を使用すると、形質転換効率が低下することがあります。

反応液の量がコンピテントセルの 1/10 量以上になってしまう場合は、ライゲーション反応後、エタノール沈澱法によって DNA を回収し、その DNA をコンピテントセルの 1/10 量以下になるように ddH₂O または TE (pH 8.0) に溶解してから形質転換に使用してください。

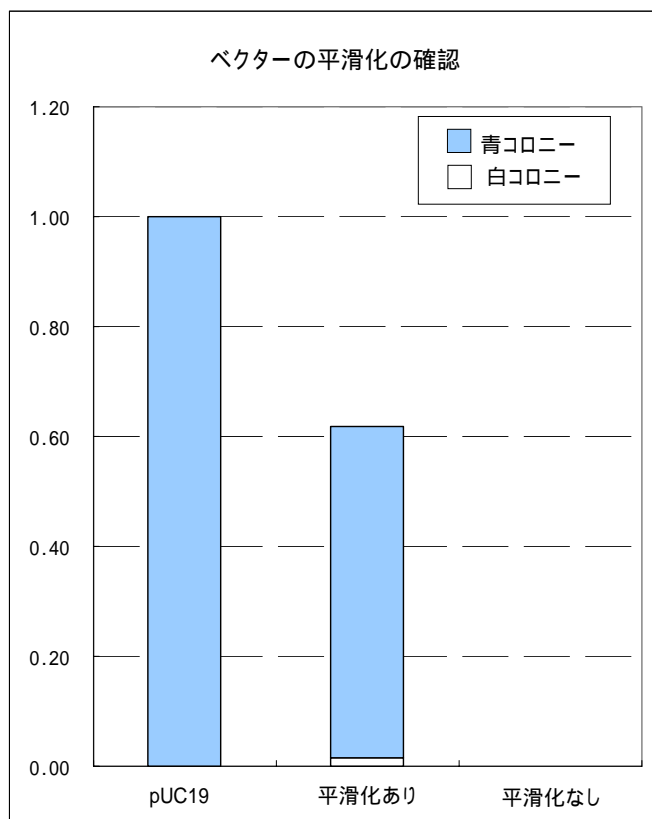
- *6 ライゲーション反応に持ち込む平滑化反応液は 5 μ l 以下にして下さい。5 μ l 以上持ち込む場合はフェノール/クロロホルム/イソアミルアルコール抽出後、エタノール沈殿を行い ddH₂O または TE (pH 8.0) に溶解してから使用して下さい。

<2. 実験例>

ベクター平滑化の確認

- 1) pUC19 を *EcoR* (5' 突出末端) と *Pst* (3' 突出末端) で切断し、フェノール/クロロホルム/イソアミルアルコール抽出後、TE バッファーに溶解した。
- 2) *EcoR* と *Pst* で切断した pUC19 1 μ g をプロトコルに従って末端を平滑化した。
- 3) 平滑化した DNA の一部を 2 \times Ligation Mix を用いて 16 30 分間ライゲーション反応を行った。
- 4) ライゲーション反応後、未切断の pUC19 を除きバックグラウンドをなくするため、ライゲーション反応液を 5 倍希釈し 65 5 分間熱処理することで T4 DNA Ligase を失活させた後、*BamH* で切断した。
- 5) *BamH* で切断したライゲーション反応液で ECOSTM Competent *E.coli* DH5 を形質転換し、生じたコロニー数を計測した。

下に pUC19 で形質転換したときのコロニー数を 1 としたときの、平滑化後セルフライゲーションによって生じたコロニー数の割合を示す。



結果

pUC19 を *EcoR* と *Pst* で切断したベクターを平滑化し、セルフライゲーションすると、*LacZ* のフレームが合い青コロニーを生じる。*BamH* で切断することで、pUC19 由来の青コロニーは排除されているので、生じた青コロニーは末端平滑化後にセルフライゲーションでできたプラスミドである。左記のグラフより、5 分間の反応で約 6 割のベクターが平滑末端ライゲーションされていることがわかる。

インサート DNA の平滑化

- 1) pBluescript SK(+)を *EcoR* で切断し脱リン酸化後、フェノール/クロロホルム/イソアミルアルコール抽出後に TE に溶解した。
- 2) DNA を鋳型にして増幅した 500bp の断片を *EcoR* 及び *Pst* で切断し、2 種類の断片を調製した。
- 3) プロトコルに従って、2 種類の断片を平滑化した。
- 4) pBluescript SK(+)を *EcoR* で切断し脱リン酸化したベクターと平滑化した断片を 2 × Ligation Mix を用いてインサート/ベクターモル比 = 5 で 16 30 分間ライゲーション反応を行った。また、コントロールとして DNA を鋳型にして増幅した断片を *EcoR* で切断した断片のライゲーション反応も行った。
- 5) ライゲーション反応液の一部で ECOSTM Competent *E.coli* DH5 を形質転換し、生じたコロニー数を計測した。



結果

5' 突出末端、3' 突出末端にかかわらず、平滑化したインサートは *EcoR* 断片と同じ割合でライゲーションできたことから、*EcoR* 断片及び *Pst* 断片は 37 5 分間の反応で十分に平滑化されていることがわかった。

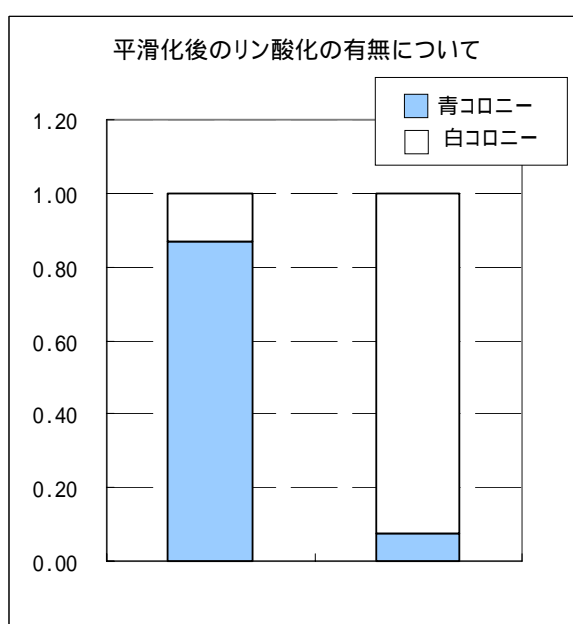
< 3. 参考データ >

1. PCR 産物の平滑化について

PCR で増幅した 500bp の断片を、プロトコールに従って平滑化した。

一方は、平滑化後にそのまま *Eco*R で切断した pBluescript SK(+) にライゲーションした。
もう一方は、平滑化後に T4 Polynucleotide Kinase でリン酸化し、熱処理をして T4 Polynucleotide Kinase を失活させた後、*Eco*R で切断、脱リン酸化した pBluescript SK(+) とライゲーションした。*

下のグラフは生じたコロニー数を 1 とした時の、青コロニーと白コロニーの割合を示した。



結果

PCR 産物を平滑化後、そのままリン酸が付加しているベクターとライゲーションした場合は、白コロニーの割合が約 13% だった。一方、PCR 産物をリン酸化し、脱リン酸化したベクターとライゲーションした場合は、90% 以上の割合で白コロニーが得られた。

PCR 産物を平滑化してライゲーションに用いる場合、通常、PCR 産物の 5' 末端にはリン酸基が付加していないため、脱リン酸化していないベクターを用いる必要があります。しかし、脱リン酸化していないベクターをライゲーションに用いると、ベクターのセルフライゲーションの割合が多くなるため、PCR 産物を平滑化してライゲーションする場合は、平滑化後に T4 Polynucleotide Kinase を用いてリン酸化し、かつ、ベクターは脱リン酸化することをお勧めします。

* ニッポンジーンの T4 Polynucleotide Kinase (Code No. 312-01551) を利用する場合、10 × Kinase Buffer A でリン酸化を行った場合は、熱処理後そのまま 2 × Ligation Mix でライゲーション反応を行っても構いません。10 × Kinase Buffer B でリン酸化を行った場合は、フェノール/クロロホルム/イソアミルアルコール抽出後、エタノール沈澱してから 2 × Ligation Mix でライゲーション反応を行ってください。

2. ライゲーションにおけるインサートモル比の検討

ライゲーションの際のベクター:インサートの比は、ライゲーション効率に大きく影響します。以下は、平滑末端ライゲーションにおいて、様々な長さのインサート DNA をライゲーション、形質転換し、最も良い結果が得られたモル比を示した表です。

・ 平滑末端

インサート長	200 bp	600 bp	1000 bp	3000 bp
ベクター	1	1	1	1
インサート	5	5	2~10	0.5~2

ベクター : *Sma*I で切断した pUC19 (0.03 pmol)

インサート : *Sma*I で切断したインサート DNA

(0.015 pmol , 0.03 pmol , 0.06 pmol , 0.15 pmol , 0.3 pmol)

ライゲーション反応: 16 , 5 分間

ライゲーション反応における注意点

- 16 時間、オーバーナイト等の長時間ライゲーションを行うと、形質転換効率が著しく低下する場合があります。
- 高塩濃度のバッファーに DNA を溶解させると、ライゲーション効率が著しく低下します。DNA 溶液は ddH₂O または TE buffer(pH8.0) にて調製して下さい。
- 形質転換に用いる反応液の量はコンピテントセルの 1/10 量以下にして下さい。多量の反応液を使用すると、形質転換効率が低下することがあります。
- 反応液の量がコンピテントセルの 1/10 量以上になってしまう場合は、ライゲーション反応後、エタノール沈澱法によって DNA を回収し、その DNA をコンピテントセルの 1/10 量以下になるように ddH₂O に溶解してから形質転換を行って下さい。
- ライゲーション反応に用いる DNA の精製度、使用する制限酵素の違いによってライゲーション効率が異なる場合があります。
- パッケージングに用いる反応液の量はパッケージング Extract の 1/10 量以下にして下さい。多量の反応液を使用すると、パッケージング効率が低下する場合があります。
- パッケージング Extract の 1/10 量以上の反応液を使用する場合は、ライゲーション反応後、エタノール沈澱法によって DNA を回収し、その DNA をパッケージング Extract の 1/10 量以下になるように ddH₂O に溶解してから形質転換を行って下さい。
- Gigapack (Stratagene 社) を使用してもパッケージングを阻害することはありません。

. 関連製品

Code No.	製品名	包装単位	希望納入価格(円)
316-06233	ECOS™ Competent <i>E. coli</i> DH5α	100 μl × 20 本	36,000
313-06243	ECOS™ Competent <i>E. coli</i> JM109	100 μl × 20 本	36,000
318-01313	Competent <i>E. coli</i> HB101	100 μl × 10 本	18,000
316-01353	Competent <i>E. coli</i> JM109	100 μl × 10 本	18,000
316-01711	Competent <i>E. coli</i> MV1184	100 μl × 10 本	18,000
319-01701	Competent <i>E. coli</i> DH5	100 μl × 10 本	18,000
314-06251	Bac'n'Roll Beads	100 回分	4,400
316-01331	Transformation Kit HB101	10 回分	22,000
319-01321	Transformation Kit JM109	10 回分	22,000
310-01731	Transformation Kit MV1184	10 回分	22,000
313-01721	Transformation Kit DH5	10 回分	22,000
312-01551	T4 Polynucleotide Kinase	1,000 units	13,000
319-05961	Ligation-Convenience Kit	100 回分	20,000
315-05963	Ligation-Convenience Kit	10 回分	9,000
311-90151	Phenol/Chloroform/Isoamyl alcohol (25 : 24 : 1)	250 ml	15,000
316-90025	TE (pH8.0)	500 ml	9,000
314-90021	TE (pH8.0)	100 ml	4,000
310-90023	TE (pH8.0)	100 ml × 6	15,600
318-90105	Distilled Water, Deionized, Sterile	500 ml	9,000
316-90101	Distilled Water, Deionized, Sterile	100 ml	4,000
312-90103	Distilled Water, Deionized, Sterile	100 ml×6	15,600
319-01343	Hi-Competence Broth	1ml × 20 本	18,000
317-01741	LAMBDA INN	3 回分	14,000

株式会社ニッポンジーン
学術営業部 学術営業課

TEL 076-451-6548

FAX 076-451-6547

Email : info@nippongene.com

URL : <http://www.nippongene.com>