

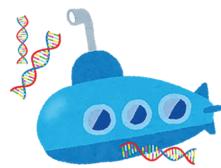
アガロースゲル電気泳動

基本操作

2021年1月29日

1. アガロースゲル電気泳動とは

アガロースゲルを使用した電気泳動は、核酸を分析する手段として一般に広く使われている方法です。ゲルを緩衝液に沈めて電気泳動をすることから、海中の潜水艦（サブマリン）に例えて、この方法はサブマリン電気泳動といわれています。



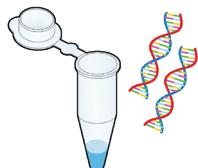
DNAを構成しているヌクレオチドはリン酸残基によりマイナスに荷電しています。アガロースゲルにDNA（試料）を添加し、緩衝液中で電気を流すと、DNAはプラス側（陽極）に移動します。この時、アガロースゲルの網目構造により大きなサイズのDNAはゆっくりと動くのに対して、小さいDNAはより速く動きます。この原理を利用してDNAを分離する方法がアガロースゲル電気泳動です。

タンパク質の電気泳動でよく使用されるポリアクリルアミドゲルも同じような網目構造を持ちますが、アガロースゲルの方がその網目が大きく、DNAの大きさによって使い分けをします。アガロースゲルは、約0.5～20kbpのDNAを分離するのに適しているといわれています。

今回は、アトームの製品を使用したサブマリン方式のアガロースゲル電気泳動の基本操作に関してご紹介します。

2. 実験の流れ

サンプル調製



細胞や組織、血液など様々な試料からDNAを抽出します。

抽出したDNAをEzApplyDNAと混合し、泳動サンプルを調製します。

ローディングバッファー

WSE-7040 EzApplyDNA イージーアプライDNA（試料溶液約50mL分） 5,000円

ゲルの作製



目的DNAの分離に適したアガロース濃度のゲルを作製します。

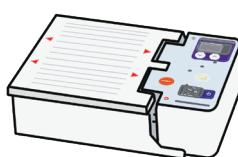
EzRunTAEまたはEzRunTBEバッファーに秤量したアガロースを入れ、電子レンジまたは湯せんでのアガロースを溶解します。

ゲルバッファー

WSE-7050 EzRunTAE イージーランTAE (50×Conc., 500mL) 8,500円

WSE-7051 EzRunTBE イージーランTBE (10×Conc., 500mL) 4,500円

電気泳動



サブマージ・ミニ（電気泳動装置）で電気泳動を行い、DNAを分離します。

泳動バッファー

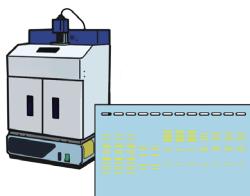
WSE-7050 EzRunTAE イージーランTAE (50×Conc., 500mL) 8,500円

WSE-7051 EzRunTBE イージーランTBE (10×Conc., 500mL) 4,500円

電気泳動装置

WSE-1710 サブマージ・ミニ 39,800円

ゲルの染色・撮影



泳動後のゲルをEzFluoroStainDNAまたはエチジウムプロマイド(EtBr)で染色します。

染色後のゲルを蛍光撮影し、分離したバンドを確認、解析します。

ゲル染色液

WSE-7130 EzFluoroStainDNA イージーフロロステインDNA (500μL) 18,000円

3. 実験の前に

DNA、RNA を切斷する酵素である **DNase** (デオキシリボヌクレアーゼ ,Deoxyribonuclease) や **RNase** (リボヌクレアーゼ ,Ribonuclease) は、自然界のありとあらゆる所に存在します。実験に用いる試薬や器具にヌクレアーゼがコンタミすると、サンプルである DNA や RNA が分解され、実験の失敗に繋がります。DNA や RNA を用いる実験を行う際は DNase や RNase に十分な注意が必要です。

必ず手袋を着用して
実験しましょう



DNAを取り扱う上での注意

DNA を分解する酵素である DNase は、普段の我々の手にたっぷりと存在します。DNA を用いる実験を行う際は、必ずゴム手袋を着用し、適宜エタノールを使用します。

また、DNase はオートクレーブの滅菌処理で不活性化することができます。なので、実験で使用するチップやチューブなどのプラスチック製品、サンプル調製や電気泳動で使用するバッファー類や蒸留水についても、必ずオートクレーブ処理を行ってから実験に使用します。ただし、電気泳動後に DNA のバンドを回収しない場合は、ゲルや泳動バッファーの滅菌は不要です。

RNAを取り扱う上での注意

RNA はとても敏感な核酸であり、RNase によって迅速に分解されてしまうため、RNA を使用する実験は RNase フリーの条件下で行うことが絶対です。RNA を分解する酵素である RNase は、失活しにくい上に、オートクレーブや紫外線 (UV) 照射、エタノールに対してても極めて高い耐性があるといわれています。実験の際に手にゴム手袋を着用することは絶対条件ですが、それ以外にも蒸留水やバッファーを DEPC 処理しておく必要があります。

DEPCとは…

ジエチルピロカーボネート (Diethylpyrocarbonate,DEPC) は RNase を失活させるための試薬です。DEPC は非常に強力な RNase 阻害効果を持っており、RNA を扱う際に分解のリスクを避けるためによく用いられています。しかし危険物指定されている試薬であり、発がん性、引火性があるため、取り扱いには十分に注意し、作業はゴム手袋を必ず着用し、ドラフト内で行います。

DEPC水の作り方

- ① 密閉できる容器に滅菌済みの超純水を 1000mL 入れ、DEPC を 1mL 添加する(最終濃度 0.1% になるように DEPC を添加します)。
- ② 容器をよく振り、DEPC を溶解する。
- ③ 37℃で 2 時間以上置いておく (室温でオーバーナイトでも可)。
- ④ 容器のふたを緩め、オートクレーブ (121℃, 20 分) をかけて DEPC を不活性化する。
- ⑤ オートクレーブ後、室温で保存する。

RNA の実験に用いる水やバッファー類には、必ず DEPC 水を使用します。電気泳動で用いるゲルを作製するためのバッファーも必ず DEPC 水で調製したものを使用します。

プラスチック製品や電気泳動槽も、RNase フリー処理が必要となります。これらは、きれいに洗浄し、95% エタノールで軽くすすいでおきます。3 % の過酸化水素水（超純水で作製したもの）で浸漬し、室温で 15 分ほど置いておきます。その後 DEPC 水で 3 回程度すすぎ、乾かすと器具の RNase フリー処理ができます。

ちょこっと豆知識

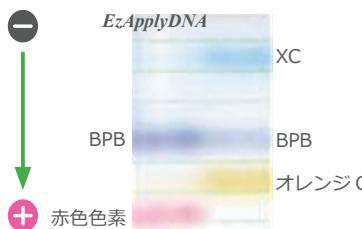
ローディングバッファーの色素

ローディングバッファーには、サンプルをウェルに均等に沈ませるためのグリセロール等の比重添加剤と、サンプルに色を付けてゲルにアプライできているかを簡単に確認できるように色素が添加されています。色素は電気泳動の進行具合を確認したり、泳動距離の目安にするためにも非常に重要ですが、添加されている色素によって電気泳動の速度が異なります。どの色素を使用するかは、分離したい DNA の大きさや個人の好みによります（下表参照）。

色素名	色	移動度※
Xylene Cyanol FF (XC)	水色	約 4 kbp
Bromophenol Blue (BPB)	青色	約 300 bp
Orange G	オレンジ	約 50 bp

※ 0.5 × TBE/0.5 ~ 1.4% Agarose gel

電気泳動後のゲルと色素位置



アトーの *EzApplyDNA* には、BPB と赤色色素の 2 種類が添加されています（左図参照）。

特に赤色色素はオレンジ G よりも速く進むため、泳動先端の指標となり、うっかり流しそぎてしまった！なんて失敗がなくなります。

さらに比重添加剤として Ficoll を使用しているため、グリセロール添加バッファーよりも、明瞭でシャープなバンドを得ることができます。

コード No.	2332394
型式	WSE-7040
製品名	<i>EzApply DNA</i> イージーアプライ DNA
数量	1 本
容量	10 m L (サンプル溶液約 50mL 分)
価格	5,000 円

EzApplyDNA
製品情報



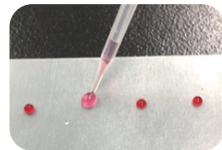
4. 実験方法

4-1. サンプル調製

- ① 細胞や組織などの試料から DNA 抽出キットを用いて、DNA を抽出します。
- ② *EzApplyDNA* (6 × 濃度) 1 μL に、抽出したサンプル 5 μL を加えて混合します。

【パラフィルムを使用して試料調製する場合】

パラフィルム上に *EzApplyDNA* を 1 μL 滴下し、そこに抽出したサンプル 5 μL を加え、ピペッティングで混合します（右図参照）。



4-2. ゲルの作製

サブマージ・ミニでは、ゲルトレイ (L) 1 枚あたり 25 ~ 40mL、(S) 1 枚あたり 15 ~ 20mL のアガロースゲル溶液が必要です。アガロースゲル溶液量はゲルの厚さにより異なり、最適なゲル厚は 4 ~ 6mm です。ゲルが厚いとバンドがぼやけて見えたり、バックグラウンドが高くなる原因にもなります。

- ① 分離する DNA の大きさに応じて、アガロースを目的濃度になるように秤量します（下表参照）。

$$\text{ゲルバッファー量 (mL)} \times \text{ゲル濃度 (\%)} = \text{アガロース量 (g)}$$

例) 1.0% の L サイズのアガロースゲルを作製したい場合…

$$40\text{mL} \text{ (ゲルバッファー量)} \times 1.0\% \text{ (ゲル濃度)} = 0.4 \text{ g}$$

0.4g のアガロースを 40mL のゲルバッファーに溶解する

アガロースゲル濃度 (w/v)	分離する DNA のサイズ (bp)
0.6%	1,000 ~ 20,000
0.7%	800 ~ 10,000
1.0%	500 ~ 7,000
1.2%	400 ~ 6,000
1.5%	200 ~ 3,000
2.0%	100 ~ 2,000

- ② ①にゲルバッファー (1 × *EzRunTAE* または 1 × *EzRunTBE*) を必要量添加します。

- ③ 電子レンジまたは湯せんで加熱し、アガロースを完全に溶解します。

※溶解後のアガロースゲル溶液は突沸する可能性があり、非常に高温のため、火傷をする恐れがあります。

必ず耐熱手袋をして作業してください。

※加熱中のアガロースゲル溶液の突沸を防止するために、溶液量の 2 ~ 5 倍の三角フラスコやビーカーを使用することをお勧めします。

- ④ アガロースゲル溶液を約 60°C くらいまで冷まします。

※高温のアガロースゲル溶液をゲルトレイに流しこむと、ゲルトレイが変形することがありますので、必ず冷ましてください。

- ⑤ 適温に下がったアガロースゲル溶液をゲルトレイに流します。

※ゲル中に空気が入らないようにゆっくりと静かに注ぎります。

※空気が入ってしまった場合は、チップの先などでつついで、空気を除去します。

- ⑥ ゲル溶液が固まる前に、ゲルトレイにコウムをセットします。

- ⑦ ゴミが入らないようにラップをかけ、室温で 30 ~ 60 分静置してゲルを固めます。

作製したゲルは 1 × *EzRunTAE* または 1 × *EzRunTBE* バッファー中で約 1 週間、冷蔵保存が可能です。

4-3. 電気泳動

- ① 作製したアガロースゲルをゲルトレイごと電気泳動槽（サブマージ・ミニ、電源搭載型電気泳動装置）に入れます。

※ゲルトレイについた余分なゲルは取り除いておきます。

- ② 電気泳動槽に泳動バッファー（ゲル作製に使用したものと同じバッファー）を 200 ~ 230mL 入れます。

- ③ 調製したサンプル溶液を空気が入らないように、ゆっくりアプライします。

- ④ 上部カバーをセットします。

- ⑤ 右表を参照し、泳動条件を設定して、スタートボタンを押して電気泳動を開始します。

サブマージ・ミニの電圧と時間の目安

設定電圧	設定時間
50V	60min
100V	30min
150V	20min

アトーのワンポイントアドバイス

泳動バッファーの量はゲルの上面より 1 ~ 3mm 上まで入れる！



泳動バッファーの量が多すぎると、ゲル上面部位のバッファー中を流れる電気が多くなるため、泳動時間が長くなります。

また、泳動パターンの乱れの原因にもなりますので、バッファー量の入れすぎには注意が必要です。

実験方法・実験例

4-4. ゲルの染色と撮影

① 50mL の 1 × EzRunTAE または 1 × EzRunTBE に EzFluoroStainDNA を 5µL 添加し、混合します。

※ EzFluoroStainDNA が完全に溶解せず、不溶物が見られることがあります。

その場合は、まず蒸留水 500µL で EzFluoroStainDNA 5µL を希釈し、その後 1 × EzRunTAE または 1 × EzRunTBE を添加し、

50mL の染色液を作製します。

② 上部カバーを外し、ゲルをゲルトレイごと取り出します。

※ 電気泳動直後は、泳動バッファーが高温になることがあります。火傷に注意してください。

③ 樹脂製のタッパーに染色液を入れ、その中に泳動後のゲルを入れて、浸漬します。

この時ゲルトレイは外し、ゲルのみを染色液に入れます。

※ 必ず樹脂製のタッパーを使用します。ガラス容器を使用すると、蛍光試薬がガラスに吸着します。

④ タッパーをアルミホイルなどで遮光し、室温で 10 ~ 30 分間インキュベーションします。

⑤ インキュベーション後、ヘラなどを使用して、ゲルを慎重に取り出します。

※ 脱色操作は不要です。染色後の染色液は 4°C で約 1 週間、遮光保存が可能です。

⑥ 取り出したゲルは、撮影用トレイまたはラップの上にのせます。

⑦ ゲル撮影装置にゲルをセットし、Cyan LED または UV 光源で励起し、撮影します（右表参照）。

UV 効起
260 ~ 370nm フィルター : 500 ~ 580LP
Cyan LED 効起
440 ~ 500nm フィルター : 500 ~ 580LP

4-5. 自作で試薬を調製する場合

下表は、アガロースゲル電気泳動で使用する主な試薬の組成です。

より再現性良く、簡便に実験を行う際は、ぜひアトームの試薬をご利用ください。

試薬名	組成
ローディングバッファー (5 × Conc.)	50% Glycerol, 1mM EDTA(pH8.0), 0.25% Bromophenol Blue, 0.25%, Xylene Cyanol FF
TAE バッファー (50 × Conc.)	2M トリス, 1M 酢酸, 50mM EDTA
TBE バッファー (10 × Conc.)	500mM トリス, 485mM ホウ酸, 20mM EDTA
染色液	10mg/mL エチジウムプロマイド, 1 × TAE または 1 × TBE バッファー

エチジウムプロマイド (EtBr) を染色に使用する場合は、以下のような手順で行います。

※ エチジウムプロマイドは発がん性物質ですので、人体に接触しないように、取り扱いには十分気を付けてください。

① 50mL の 1 × EzRunTAE または 1 × EzRunTBE に 50µL のエチジウムプロマイド (10mg/mL) を添加し、混合します。

② 染色液にゲルを浸漬し、アルミホイル等で遮光しながら 5 ~ 30 分間、染色します。

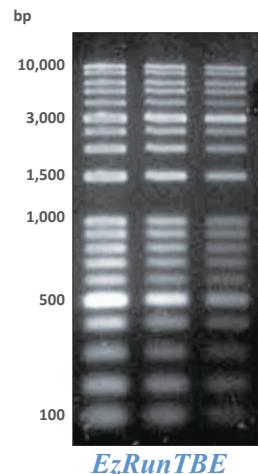
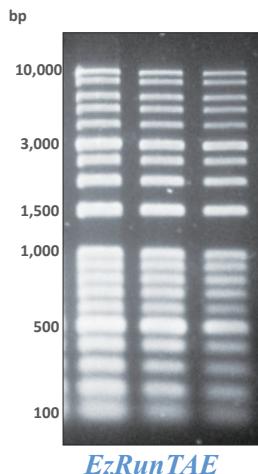
③ 染色後、ヘラ等を使用して、ゲルを慎重に取り出します。バックグラウンドが高い時は、蒸留水に浸し、30 ~ 60 分脱色します。

④ ゲル撮影装置にゲルをセットし、UV 照射で撮影します。



実験例

泳動バッファーの違い



アガロースゲル電気泳動で使用するバッファーは、TAE (Tris-Acetate-EDTA) バッファーと TBE (Tris-Borate-EDTA) バッファーの 2 種類が主流です。

10kbp 以上の大きな DNA を分離したい場合は、TAE バッファーを使用します。TAE は緩衝能が低いため、短時間の電気泳動に適しています。また、直鎖状二本鎖 DNA は TBE 中よりも TAE 中の方が 10% ほど早く移動するといわれています。価格は TBE よりも圧倒的に安価です。

1kbp 以下の小さな DNA で、泳動後に DNA を抽出しない、または回収率を気にしない場合には、TBE バッファーを使用します。TBE は緩衝能が高く、移動度が小さいので、小さいフラグメント (< 1kbp) に対してより高い解像度を得ることができます。バンドが鮮明になります。

左図は、EzRunTAE または EzRunTBE バッファーを使用した 1.5% アガロースゲルに EzDNA Ladder をアプライし、サブマージミニを使用して 150V で 20 分間電気泳動した結果を示しています。

染色には EzFluoroStainDNA を用いて、Cyan LED 効起で撮影しました。このように、TAE バッファーは高分子の分離、TBE バッファーは低分子の分離に適していることがわかります。

ちょこっと豆知識

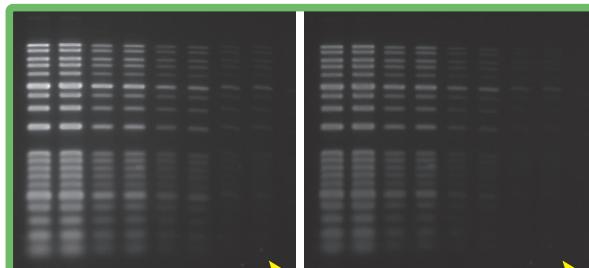
アガロースゲルの染色

エチジウムプロマイド (EtBr) などによる蛍光染色では、紫外線 (UV) などの照射により蛍光物質が励起されて蛍光を発することで、バンドを可視化することができます。蛍光物質は核酸に特異的に結合し、その結合量は核酸の分子量や濃度に依存しています。つまり、分子量が大きく量が多いバンドはより強く光り、分子量が小さく量が少ないバンドは蛍光が弱くなります。

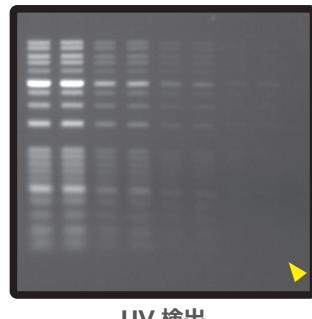
EtBr はゲルへの浸透が早く、短時間の染色でも十分な感度が得られます。しかし発がん性物質である上に、励起に UV が必要であることから、EtBr によるゲル染色は非常に人体に危険な操作です。さらに UV 照射により核酸が分解されてしまうため、UV を照射し続けると蛍光は徐々に弱くなり、最終的にバンドは消失してしまいます。

アトーの DNA 検出用の蛍光染色試薬 *EzFluoroStainDNA* は、EtBr よりも低いバックグラウンドで高感度に検出が可能です。励起光に Cyan LED や青色 LED が使用できるので、UV より安全に感度良く検出が可能です。さらに LED 光源での励起は UV のように核酸を分解しないので、ゲル切出し後の核酸の集率が向上するというメリットもあります。

EzFluoroStainDNA で染色



EtBr で染色



左図は *EzFluoroStainDNA* と EtBr で染色したゲルを Cyan LED または UV で検出した結果を示しています。*EzFluoroStainDNA* で染色し、CyanLED で励起したもののが 1 番高感度にバンドが検出できていることがわかります。

コード No.	2332395
型式	WSE-7130
製品名	<i>EzFluoroStainDNA</i> イージーフローステイン DNA
数量	1 本
容量	500μL (使用時 10,000 倍希釈)
価格	18,000 円

EzFluoroStainDNA
製品情報

サブマリン式アガロース電気泳動装置のご紹介

電源搭載型

WSE-1710 Submerge-Mini サブマージ・ミニ

WSE-1710
使用方法の動画

- 50V,100V,150V の切り替えが可能
- 0 ~ 99 分まで設定可能なタイマー付き
- エラー検知やアラームなどの安全設計
- 耐熱性 UV 透過トレイのゲル作製器 (L サイズ 2 個, S サイズ 4 個) 付き



電源搭載の小型サブマリン電気泳動装置です。PCR 産物の泳動確認など DNA の電気泳動をより早く、確実に行いたい方にお薦めです。

コード No.	23221000	WSE-1710 Submerge-Mini サブマージ・ミニ
パッファー量	200 ~ 230mL	
タイマー	1 ~ 90min (0min: フリー)	
泳動条件	出力 DC 50V/100V/150V 切替 (Max40W)	
電源	AC100 ~ 120V 50/60Hz	
コウム	S:5 検体・9 検体 L:12 検体・22 検体	
トレイサイズ	S:54(W) × 60mm(L) L:110(W) × 60mm(L)	
寸法、重量	190(W) × 130(D) × 60mm(H), 0.45kg	
価格	39,800 円	

