

DNA の抽出と同定

■実験のねらいと特徴

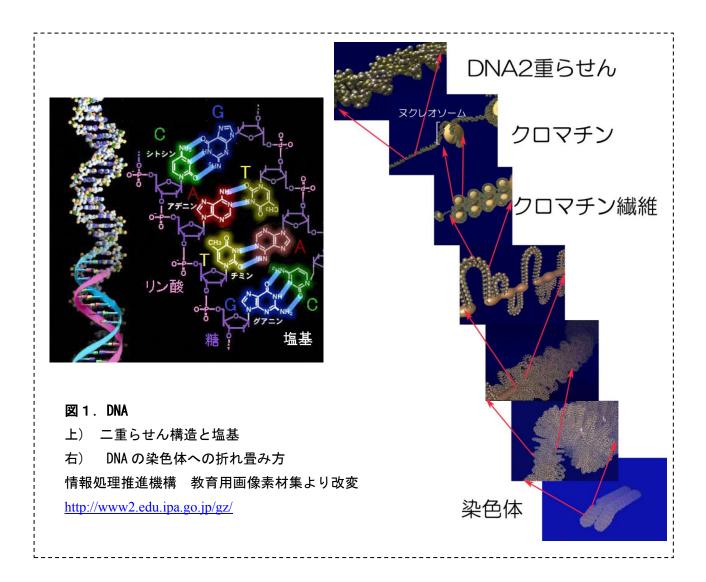
DNA の化学的性質を利用して DNA の抽出(粗精製)を行う。材料には、DNA の含有量が高く、入手しやすい魚類の精巣(ここでは、サケを例に説明)を用いる。有毒なフェノールを使用する抽出方法が一般的であるが、ここでは、濃度の異なる食塩水に対する溶解度の違いを利用し、DNA と核タンパク質によって形成された複合体を安全かつ簡便な手法で抽出する。得られた物質に DNA が含まれることを確認し、遺伝子の実体である DNA を実感する。

■実験の流れ

- •**準備** 1)材料、器具、試薬の準備
 - 2) 精巣の切り分け
- 前説明 1) DNA について
 - 2)抽出の手順
 - 3) 遠心機(株式会社コクサン H-11NA) の使い方
 - 4) 試薬の注意
- 実験中 1) DNA の抽出
 - 2)抽出物の定性と観察
- •実験後 1) レポート作成・提出
 - 2) 片付け

■はじめに

遺伝情報物質である DNA (デオキシリボ核酸: Deoxyribonucleic acid) は、糖 (デオキシリボース)、リン酸、塩基からなるヌクレオチドという単位分子が長く連なった糸状の生体高分子ある。塩基の種類としてアデニン (A)、チミン (T)、グアニン (G)、シトシン (C) の4種類があり、その並び順が遺伝情報となっている (図1)。ヒトの体細胞1個には、約60億の塩基対が存在する。その DNA としての長さは、幅2 nmで1.8 mにもなると換算できる。 DNA はこのように非常に長い分子であるが、細胞内ではヒストン (精子の場合はプロタミン)と呼ばれる核タンパク質の芯に巻きつき、さらに幾重にも、らせん状に折り畳まれ、非常に圧縮された形で存在する(図1)。今回用いる手法では、DNA はこのような核タンパク質との複合体として抽出される (文献1)。材料とする魚類を含む真核生物^{用語1}の分裂休止期の細胞では、DNA は細胞のなかでも、さらに2重膜でおおわれた核の中に存在しているので、DNA を取り出すには、DNA を取り巻く周辺構造を壊し、細胞内の (非核)タンパク質等を除去しなければならない。ホモジェナイズ、遠心分離などの物理的手法と濃度の異なる塩溶液に対する溶解性の違いという化学的手法を組み合わせて、DNA を集める。



■目的と課題

(目的1) 精巣から DNA を抽出する。

・課題1:実験手順のフローチャートを作成し、各ステップの意味を簡潔に記述する。

・課題2:手順に従い、作業をおこない、各ステップで生じた様子を記述する。

(目的2) 抽出した物質に DNA が含まれることを確認 (定性分析) し、実験の考察をおこなう。

・課題3:定性分析の結果を記述する。

・課題4:DNA を抽出する材料として、卵巣ではなく、精巣を用いる理由は何故か?細胞あたりの DNA含量、細胞の大きさから、精巣を用いる利点を卵巣と比較して記述する。(図2~4参照)

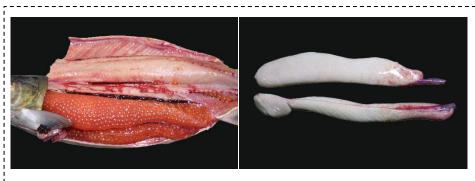


図2 サケ生殖巣

卵巣(左)と精巣(右) 情報処理推進機構 教育用 画像素材集より改変

http://www2.edu.ipa.go.jp/gz/

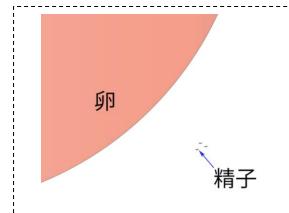


図3 サケの卵と精子 相対的サイズ

サケの卵は、魚類のなかでも極めて大きく、その卵径は、 $6.2 \sim 8.8 \,\mathrm{mm}$ と報告されている(文献 2)。一方、精子の頭部は、 $10\,\mu\,\mathrm{m}$ にも満たない。

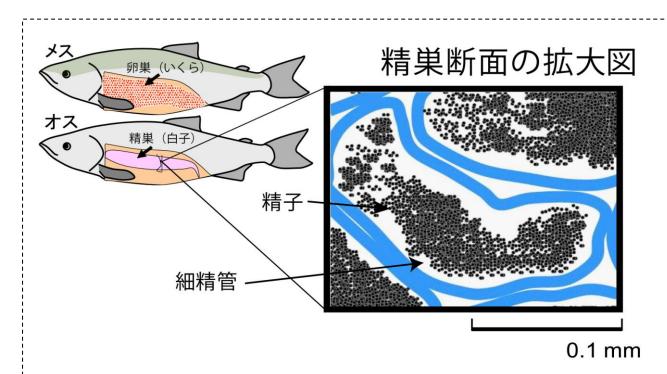


図4 サケ精巣の切片模式図 (文献3参照)

精巣は、多くの細精管を束ねた構造になっており、成熟した雄では、細精管内に無数の精子が 観察される。

■材料

・精巣片(5 mm 角/2 人): $1 \sim 2 \text{ mm}$ 程度の厚さにスライスして、冷凍庫で保存し、実験当日、5 mm 角くらい(湿重量 1 5 mg くらい)に切り分ける。サケの他、ブリ、ニシン、サバ、タラなどの手に入りやすい魚類の精巣も同様に使うことができる。

■試薬

- 1M 食塩水 (5.8% (w/v))

1M 食塩水	100 ml
NaCl	5.8 g
蒸留水で 100 ml にメスアップ	

- 0.12M 食塩水 (0.7% (w/v))

0.12M 食塩水	100 ml
NaCl	0.7 g
蒸留水で 100 ml にメスアップ	

・ジフェニルアミン溶液^{用語 2}

ジフェミルアミン溶液	約 100 ml
ジフェミルアミン	1g
濃硫酸	2 ml
氷酢酸	98 ml

蒸留水

■器具

- ピンセット(1本/2人)
- ホモジェナイザー(1本/2人)
- 三角フラスコ (3個/実験台) (蒸留水用、0.12M NaCl 用、1 M NaCl 用)
- · 遠沈管 (1本/2人)
- **天秤** (1台/実験台)
- ・遠心機
- ·試験管(2本/2人)(DNA 析出用、DNA 定性用)
- ガラス棒 (1本/2人)
- ・湯浴:コンロ、鍋、試験管立て
- 1 Oml 駒込ピペット(2本(0.12M NaCl用、蒸留水用)/2人)
- 5 ml 駒込ピペット (2本 (0.12M, 1M NaCl 用) / 2人)
- 2ml 駒込ピペット(1本(上清用)/2人)
- 1ml 駒込ピペット(1本(蒸留水用)/2人)
- 5ml **駒込ピペット**(ジフェニルアミン試薬用)
- 水:発砲スチロール(蒸留水および食塩水 冷却用)と 0.50 ビーカー (氷中作業用)

■実験手順

(1) DNA の単離

- ①ホモジェナイザー(図5)に組織片 5mm 角と 0.12 M(0.7%) 食塩水 10 ml を加え、氷中で冷却しながら、粉砕棒を回転させることで、丁寧にホモジェナイズする(すりつぶす) 注1,2。
- ②ホモジェナイズした溶液(ホモジェネート)を遠沈管に移す。3000 rpm で 3 分遠心後 23 、遠沈管を傾けて、上清だけを捨てる。沈澱物に 0.12 M 食塩水 5 ml を加え、ガラス棒でよくかき混ぜ、再び 3000 rpm で 3 分遠心後、遠沈管を傾けて、上清を捨てる。
- ③沈澱物に1 M 食塩水を5 ml 加え、ガラス棒で良く混ぜた後、ホモジェナイザーに移す。遠沈管の側壁に残っている沈殿物もしっかり回収するために、1 M (5.8%) 食塩水3 ml を加え、洗うようにして、すべての沈殿物をホモジェナイザーに移し、ホモジェナイズする。ホモジェネートは、遠沈管に移し、3500 rpm で 10 分遠心する。遠心中に、④で使用する蒸留水 12ml を試験管にはかり、十分に氷冷しておく。
- ④③の上清をピペットで 2 ml 吸い取り、氷冷した蒸留水 12ml が入った試験管に加える。ガラス棒で撹拌し、ガラス棒先端に DNA の繊維状結晶をできる限り巻きとる。

(2) DNA の確認

①DNA が巻き付いたガラス棒を 1 ml の蒸留水を入れた試験管に入れる。その後、ジフェニルアミン 試薬を 2.5 ml 加え $^{2.4}$ 、撹拌したのち、5 分間 沸騰水浴する。水道水で、冷却後、色の変化を観察する $^{2.5}$ (図 6 参照)。

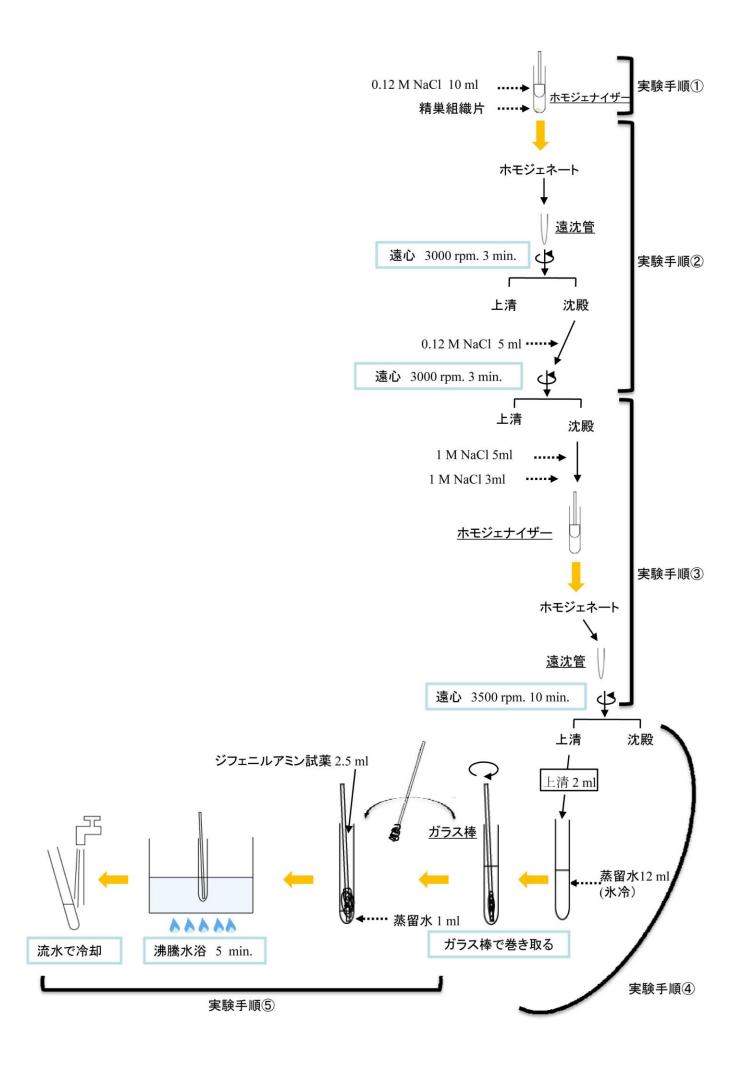


図5 ホモジェナイザー



図6 デオキシリボースが存在した時のジフェニ ルアミン試薬の反応前後

左:試薬を加えた直後、右:沸騰水浴後、冷却したもの



■ポイントとトラブルシューティング

注1: 細胞に含まれる DNA 分解酵素の働きを抑制するために、抽出・精製作業は、できるだけ氷中で作業する。

^{注2}:ホモジェナイザーは丁寧に取り扱い、折らないようにくれぐれも注意する。

注3: 遠心機は、使用法を誤ると非常に危険であるので、使用法をよく読んで使用する。

^{注4}:ジフェニルアミン試薬は強酸性であるので、皮膚や衣服につけないように取扱いには注意する。また、この溶液は、ドラフト内、または換気を十分に行った場所で扱う。

^{注5}:実験後、ジフェニルアミン試薬は所定の廃液ビンに集め、決して流しなどに流さない。

・DNA やタンパク質は、乾燥すると取れなくなるので、すべてのガラス器具はすぐに洗うようにする。

■実験を成功させるための留意点

実験前

- ・精巣は冷凍したものでも、実験に用いることができ、少し凍っているほうが小さな断片に切り分けや すい。
- ・精巣断片が大きすぎると、本来溶解して、上清に含まれることで取り除くことができる物質が、溶液 に溶けきらずに、沈殿のほうに混入してしまうことがあるので注意する。

実験中

- ・上清と沈澱のどちらを捨て、どちらを残すのか、くれぐれも注意する。
- ・遠心機を効率的に使うように注意する。
- ・遠心機が壊れて、ケガをする恐れがあるので、遠心機の使い方には注意する(バランス、回転数調整、 ふたの開閉など)。
- ・ホモジェナイザーは壊れやすく、高価な機器であることを事前に周知し、破損しないよう注意をうながす。
- ・ジフェニルアミン試薬の使用に関しては、ドラフトが整備されていることが望ましい。ジフェニルアミン試薬を用いず、メチレンブルー試薬で DNA を染色し確認する方法もある。この場合、DNA は、染色された繊維状の構造として、光学顕微鏡で観察できる。
- ・使用する食塩水の量、遠心時間や回転数は、厳密に表示通りでなくてもよい。遠心機や遠沈管のサイズなどに応じて、調整する。

実験後

・遠心管、試験管、ピペット、ホモジェナイザー、ガラス棒は、塩素系漂泊剤と洗剤を混ぜた溶液に 2-3 時間浸けた後、ピペット以外はブラシあるいはスポンジでこすり洗い。よく水洗する。

■本実験の発展

・動物の肝臓などほかの組織で 同様の作業をさせ、精巣に DNA が多量にふくまれることを実感させる。

■参考文献

文献 1 : : Mirsky A. E. and Pollister A. W. (1942) Nucleoproteins of cell nuclei. Proceedings of

the National Academy of Science (U.S.A.) vol. 28: 344-352

文献2:岩井保(1991)「魚学概論」第2版 恒星社厚生閣

文献3:板沢 靖男・羽生功 編(1991)「魚類生理学」 恒星社厚生閣

文献4:由岐英剛(1984)「ジフェニルアミンによる比色法」、由岐英剛[編]生化学分析法 南江堂

pp. 281-283

■用語解説

^{用語 1} (**真核生物**):バクテリア、シアノバクテリアなど核をもたない原核生物以外のすべての生物。核を 有する細胞から構成されている。

^{用語 2} (**ジフェニルアミン試薬**): 試薬中の酸が、デオキシリボースに働くことで開環され、 ω-hydroxylaevulinic aldehyde を生じる。これにジフェニルアミンが結合し、青色を呈する複合 体が形成される。この反応は酸によって脱プリン(アデニン、グアニン)化させたデオキシリボースに対して生じ、ピリミジン(チミン、シトシン)と結合したデオキシリボースはほとんど呈色しない(文献 4)。