UNIVERSITE DE LILLE FACULTE DES SCIENCES. 50376

1967 12 2

ETUDE DU SORT DU DNA INJECTE CHEZ LA SOURIS

Pel CHARLES



PHOTOS et FIGURES

1967



Figure 1.



Figures 2 et 3.

Diagrammes d'ultracentrifugation en gradient de CsCl Je différentes préparations de DNA. En ordonnée : densité optique (o} et radioactivité (•) des fractions. En abscisse : numéro d'ordre des fractions. Le gradient est indiqué dans le haut de la figure.



aidulo2 %

Figure 4.

Courbes de solubilité du DNA et de la pronase en fonction de la concentration en alcool.



Figure 5.

Spectres U.V. enregistres sur les fractions après ultracentrifugation.



Figure 6.

Diagramme d'ultracentrifugation en gradient de CsCl.



Figures 7 et 8.

Diagramme d'ultracentrifugation en gradient de CsCl

densité optique radioactivité

0



Figure 9.

Diagramme d'ultracentrifugation en gradient de CsCl.
A. DNA radioactif ajouté après extraction du DNA de l'organe.
B. DNA radioactif ajouté après homogénéisation, avant les manipulations d'extraction.



Figure 10.

Cinétique de l'action de la DNase - Etude chromatographique.

fraction 6
 fraction 5
 fraction 4
 fraction 1

Dénaturation thermique.

| Température | d.o. ∆ 260 mµ 310 mµ | Augmentation de la d.o. | Effet hyperchrome % |
|-------------|----------------------------|-------------------------------|---------------------------|
| 25• | .767 | | |
| 60• | 767 | | |
| 65* | 767 | • | |
| 70• | .780 | .013 | 1.7 |
| 75• | .860 | .093 | 12.1 |
| 80* | .970 | .203 | 26.4 |
| 85. | 1.035 | .268 | 35.0 |
| 90• | 1.055 | 288 | 37.5 |
| 95• | 1.060 | .293 | 38.0 |
| 100* | 1.070 | 303 | 39.5 |

Variations de la densité optique en fonction de la température.



Figure 11.

Courbe de dénaturation thermique du DNA de thymus de veau.

| Refroidissement rapide | Natif après: | 5' 10' 20' | .710 .720 .720 .720 .720 | + .010 .010 .010 | + % 1,4 1,4 1,4 |
|---------------------------|-----------------|------------------|--------------------------------------|---------------------------|--------------------------|
| Refroidissement lent | Natif après: | 5' 10' 20' | .710 .720 .720 .720 | + .010 .010 .010 | + 1,4 1,4 1,4 |

| | N 5 4 i 6 | | T = 67° | | | | | | |
|--------------|-----------|------|---------|------|-------|------|-------|------|--|
| | ind ind | | 5' | | 10' | | 2 0' | | |
| | d.o. | % | d. o. | % | d. o. | % | d. o. | % | |
| 1 + 2 + 3 | .070 | 3.8 | .090 | 4.8 | .085 | 4.5 | .095 | 5.1 | |
| 4 | .245 | 13.3 | .170 | 9.2 | .170 | 9.1 | .180 | 9.8 | |
| 5 + 6 | .275 | 15.0 | .325 | 17.5 | .330 | 17.6 | . 300 | 16.3 | |
| 7 | .160 | 8.7 | .135 | 7.3 | .145 | 7.7 | .170 | 9.2 | |
| 8 | .545 | 29.7 | .595 | 32.1 | .615 | 32.8 | .610 | 33.0 | |
| 9 | .270 | 14.7 | .245 | 13.2 | .245 | 13.1 | .235 | 12.7 | |
| 10 + 11 + 12 | .270 | 14.7 | .295 | 15.9 | .285 | 15.2 | .255 | 13.8 | |



Figure 12.

Etude chromatographique de la cinétique de dénaturation

à 67°C.

| | Natif | | .740 | + | + % |
|-----------------|--|---------|------|--------|------|
| Refroidissement | après: | 5' | .825 | .085 | 11,5 |
| rapide | | 10' | .825 | .085 | 11,5 |
| | | 20' | .860 | .120 | 16,2 |
| | Natif | · · · · | .740 | + | + |
| Refroidissement | après | 5' | .830 | .090 | 12,2 |
| lent | | 101 | .840 | .100 | 13,5 |
| | an a | 20' | .865 | .1 2 5 | 16,9 |

| | No | • : • | T = 72° | | | | | | |
|--------------|------|-------|---------|------|------|------|------|------|--|
| | i''d | | | 5' | | 10' | | 0, | |
| | d.o. | % | d.o. | % | d.o. | % | d.o. | % | |
| 1 + 2 + 3 | .095 | 5.3 | .095 | 5.1 | .100 | 5.4 | .100 | 5.3 | |
| 4 | .430 | 23.9 | .105 | 5.6 | .160 | 8.7 | .070 | 3.7 | |
| 5 + 6 | .370 | 20.6 | .725 | 39.0 | .685 | 37.2 | .755 | 40.0 | |
| 7 | .305 | 17.0 | .245 | 13.2 | .205 | 11.1 | .325 | 17.2 | |
| 8 | .410 | 22.8 | .415 | 22.4 | .470 | 25.5 | .330 | 17.5 | |
| 9 | .100 | 5.6 | .095 | 5.1 | .095 | 5.2 | .075 | 4.0 | |
| 10 + 11 + 12 | .090 | 5.0 | .175 | 9.4 | .130 | 7.0 | .235 | 12.4 | |







2









Figure 13.

Etude chromatographique de la cinétique de dénaturation à 72°C.

| | Natif | | .750 | + | + % |
|-----------------|--------------------|-----|------|------|------|
| Refroidissement | après: · | 5' | .980 | .230 | 30.6 |
| rapide | | 101 | .950 | .200 | 26.7 |
| | | 15' | .985 | .235 | 31.4 |
| | Natif | | .750 | + | + |
| Refroidissement | après [.] | 5' | .965 | .215 | 28.7 |
| lent | | 10' | 960 | .210 | 28.0 |
| | | 15' | .975 | .225 | 30.0 |

| | Na | ŧif | T = 87° | | | | | |
|--------------|------|------|---------|------|------|------|-------|------|
| | Mall | | 5' | | 10' | | 20 | |
| | d.o. | % | d.o. | % | d.o. | % | d.o. | % |
| 1 + 2 + 3 | .090 | 4.7 | .080 | 4.0 | .080 | 3.9 | .090 | 4.4 |
| 4 | .240 | 12.6 | .030 | 1.5 | .035 | 1.7 | .035 | 1.7 |
| 5 + 6 | .245 | 12.9 | .325 | 15.9 | .450 | 21.7 | .750 | 36.6 |
| 7 | .135 | 7.1 | .740 | 36.3 | .765 | 37.0 | .700 | 34.2 |
| 8 | .565 | 29.6 | .345 | 16.9 | .310 | 15.0 | .2 20 | 10.7 |
| 9 | .360 | 18.9 | .170 | 8.3 | .155 | 7.5 | .090 | 4.4 |
| 10 + 11 + 12 | .270 | 14.2 | 350 | 17.2 | .275 | 13.3 | .160 | 7.8 |

5 6

4

5 10

1 2 3

20











L

Figure 14. Etude chromatographique de la cinétique de dénaturation à 87°C.

Dénaturation thermique.

Augmentation de l'absorption ultraviolette d'une solution de DNA chauffée à 100 °C en fonction de la durée du chauffage. (Effet hyperchrome)

| Temps de séjour au B.M. bouillant. | Non traité | 5' | 10' | 20' | 30' | 40' | 50' | 60' | 90' |
|--|---------------|-------|-------|-------|-------|-------|-------|-------|-------|
| Avant chauffage D.O. (Val. 260 mµ - val. 310 mµ) | .930 | .930 | .930 | .930 | .930 | .935 | .935 | .930 | .935 |
| Après chauffage D.O. \triangle 260 / 310. | .930 | 1.180 | 1.175 | 1.170 | 1.205 | 1.190 | 1.145 | 1.165 | 1.140 |
| ∆ après - avant chauffage | | .250 | .245 | .240 | .275 | .255 | .210 | .235 | .205 |
| Augmentation en % de la valeur initiale | | 26,8 | 27,0 | 25,7 | 29,4 | 27,2 | 22,4 | 26,0 | 22,0 |



Figure 15.

Cinétique de la dénaturation à 100°C.



Figure 16.

Etude chromatographique de la cinétique de dénaturation

à 100°C.





Colonnes utilisées pour la chromatographie centrifugée.



Photo 2.

Dispositif de fractionnement après ultracentrifugation.



Figure 17.

Etude chromatographique de la cinétique de dénaturation à 100°C. Mouvements des différentes fractions.



Figure 18.

Cinétique de l'action de la DNase - Etude chromatographique Technique avec 12 éluants.



Figure 20.

Cinétique de la disparition de la radioactivité dans le sang après injection intravein**eu**se de DNA-3_H.



DNA³H B Prodigiosus.

Act. spécif.: 40.000 dpm / µg



Figure 21.

Cinétique de la disparition de la radioactivité dans le sang après injection intraveineuse de DNA-³H.



Figure 22.

Cinétique de la disparition de la radioactivité dans le sang après injection intraveineuse de DNA-³H.



Figure 23.

Etude de la disparition de la radioactivité en fonction de la quantité de DNA-³H injectée.

(- - - - courbe de demi-disparition).



Figure 24.

Cinétique de la disparition de la radioactivité dans le sang après injection intraveineuse de DNA-⁹H. radioactivité acido-insoluble •

o radioactivité acido-soluble.





Schmidt - Thannhauser

| Te | mps | Constituants aci | Costituants acido -insolubles | | | |
|----|------|---------------------|----------------------------------|--------|--------|--|
| 0 | min. | 1650 | 1,8 % | 88.370 | 98,2 % | |
| 5 | min. | 1780 | 1,9 % | 89.800 | 98,1 % | |
| 10 | min. | 1930 | 2,1 % | 91.530 | 97,9 % | |
| 20 | min. | 1850 | 2,0 % | 91.610 | 98,0 % | |
| 40 | min. | 2010 | 22 % | 88.480 | 97,8 % | |
| 60 | min. | 1980 | 2,2 % | 88.840 | 97,8 % | |

Chromatographie

| Fractions Temps | 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 |
|--------------------|-----|-----|------|--------|--------|--------|
| 0 min. | 400 | 260 | 1020 | 32.600 | 43.400 | 14.000 |
| 5 min. | 590 | 420 | 800 | 34.900 | 44.100 | 10.100 |
| 10 min. | 690 | 360 | 910 | 38.800 | 44.600 | 11.400 |
| 20 min. | 510 | 300 | 940 | 37.500 | 43.000 | 10.000 |
| 40 min. | 480 | 450 | 1050 | 40.700 | 39.000 | 9000 |
| 60 min. | 660 | 340 | 1100 | 44.500 | 39.000 | 7500 |
| | | 3 | 1 | | | |





Etude chimique et chromatographique du sang incubé in vitro en présence de DNA-3_H.



Figure 31.

Etude chromatographique de la disparition de la radioactivité dans le sang après injection intraveineuse de DNA-³H.



Min.

Figure 32.

Etude de la disparition des différentes fractions de DNA-3H du sang.

Injection: 60 µg DNA-³H Act. spécif.: 230.000 dpm / µg. Prises de sang après 5-10-30-60 min. (3 souris par temps)



Figure 33.

Cinétique de la disparition de la radioactivité dans le sang après injection intraveineuse de DNA-³H. o radioactivité totale À radioactivité acido-insoluble x radioactivité acido-soluble Temps de demi-disparition : environ 4 minutes.



Figure 34. Cinétique de la disparition des différentes fractions de DNA-³H du sang.



3 -

D.O.

Sang 10 min. après injection: µg DNA-³H 60 E. COLI (m 3 souris) Références U.V.: 1. DNA souris natif 1.700 g / ml

> souris déna-1.715 g / ml



Figure 36.

Diagramme d'ultracentrifugation en gradient de CsCl d'un échantillon de sang prélevé 10 minutes après l'injection de DNA-²H.

> densité optique 3 radioactivité



Figure 37.

Diagramme d'ultracentrifugation en gradient de CsCl d'échantillons de sang prélevés à O (a), 5 (b), 10 (c) et 30 minutes après l'injection de DNA-³H. o densité optique (références:DNA de souris et de <u>M.lysodeikticus</u>) • radioactivité.



Figures 4C et 41.

Radioactivité spécifique du DNA des organes génitaux de souris impubères injectées de benzoate d'oestradiol au temps O et de DNA-³H ou de TdR-³H aux temps indiqués en abscisse.



Figures 42 - 43 - 44.

Radioactivité spécifique du DNA des organes génitaux de souris impubères injectées de benzoate d'ocstradiol au temps O et de DNA-³H ou de TdR-³H aux temps indiqués en abscisse.



Figures 46 et 47.

Diagrammes de chromatographie du DNA de différents organes ou tissus de souris injectées de DNA-³H et sacrifiées 10 minutes après l'injection.



Figure 48.

Diagrammes de chromatographie du DNA de différents organes ou tissus de souris injectées de DNA-³H et sacrifiées 30 minutes après l'injection.



Figures 50 - 51 - 52.

Etude chromatographique du DNA de différents organes de souris injectées de DNA-³H et sacrifiées aux temps indiqués en abscisse. • fraction 6

- 0
- fraction 5 fraction 4 х



Figures 53 - 54 - 55.

Etude chromatographique du DNA de différents organes ou tissus de souris injectées de DNA-³H et sacrifiées 10, 30 ou 60 minutes après l'injection.

.





Figure 56.

Diagrammes chromatographiques du DNA d'embryons de souris injectées de DNA-³H ou de TdR-³H et sacrifiées 10 ou 120 minutes après l'injection.



Figures 58 et 59.

Diagrammes chromatographiques du DNA de différents organes ou tissus de souris injectées de DNA-³H et sacrifiées 120 ou 1440 minutes après l'injection.



Figure 60.

Diagrammes d'ultracentrifugation en gradient de CsCl de DNA isolés d'ovaires et d'embyrons de souris injectées de TdR-³H et sacrifiées 60 minutes après l'injection.



Figure 61.

Diagrammes d'ultracentrifugation en gradient de CsCl de DNA isolés des organes génitaux de souris impubères traitées au benzoate d'oestradiol, injectées de DNA-³H de E.coli et sacrifiées 36 heures après l'injection.

> o densité optique • radioactivité







Figure 62.

Diagrammes d'ultracentrifugation en gradient de CsCl de DNA isolés des organes génitaux de souris impubères traitées au benzoate d'oestradiol, injectées de DNA-³H D₂O de <u>B.subtilis</u> et sacrifiées 1 heure après l'injection. a = ovaires b = vagin c = utérus. o densité optique - • radioactivité



Figures 63 et 64.

Diagrammes d'ultracentrifugation en gradient de CsCl de DNA isolés de différents organes ou tissus de souris tumorales injectées de $DNA-^{3}H D_{2}O$ de <u>E.coli</u> et sacrifiées 24 heures après l'injection.

o densité optique - • radioactivité



Figure 65.

Etude par ultracentrifugation en gradient de CsCl de la nature des molécules radioactives retrouvées dans les ovaires de souris tumorales injectées de DNA-³H D₂O de <u>E.coli</u> et sacrifiées 2, 48 ou 96 heures après l'injection.

o densité optique • radioactivité



Figure 66.

Etude par ultracentrifugation en gradient de CsCl de la nature des molécules radioactives retrouvées dans le vagin de souris impubères traitées au benzoate d'oestradiol, injectées de DNA-³H D₂O de <u>E.coli</u> et sacrifiées 2, 16 et 40 heures après l'injection.

o densité optiqueradioactivité



Figure 69.

Diagrammes d'ultracentrifugation en gradient de CsCl de DNA isolé de carcinome spontané de souris injectées de DNA-³H et sacrifiées 1 heure après l'injection.



Figure 70.

Diagrammes d'ultracentrifugation en gradient de CsCl de DNA isolé d'ovaires de souris impubères traitées au benzoate d'oestradiol, injectées, après 30 heures d'hyperplasie, de DNA-³H et sacrifiées 36 heures après l'injection.



Photo 3.

Ovaire de souris porteuse d'un carcinome mammaire spontané, injectée de DNA-ŽH et sacrifiée 48 heures après l'injection.



Photo 4.

Carcinome spontané de souris injectée de DNA-³H et sacrifiée 1 heure après l'injection.



Photo 5.

Carcinome spontané de souris injectée de DNA-³H et sacrifiée 48 heures après l'injection.



Photo 6.

Ovaire de souris impubère traitée au benzoate d'oestradiol, injectée, après 40 houres d'hyperplasie, de DNA-³H et sacrifiée 36 heures après l'injection.



Photo 7.

Ovaire de souris impubère traitée au benzoate d'oestradiol, injectée, après 30 heures d'hyperplasie, de DNA-³H et sacrifiée 1 heure après l'injection.



Photo δ .

Ovaire de souris impubère traitée au benzoate d'oestradiol, injectée, après 30 heures d'hyperplasie, de DNA-³H et sacrifiée 36 heures après l'injection.



Photos 9 et 10.

Ovaire de souris injectée de DNA-³H (follicules et tissu conjonctif)



Photos 11 et 12.

Carcinome spontané de souris injectée de DNA-². (cellules épithéliales et tissu conjonctif).