BIOLOGIE GENERALĂ

- moleculară și celulară -

CURS XII

Amplificarea și secvențializarea ADN

Amplificarea enzimatică in-vitro a ADN-ului

Clonarea unei secveţe de ADN de înteres prin ligarea sa într-un vector cu obţinerea unei molecule ADN recombinate şi replicarea acestei molecule într-o gazdă reprezintă o modalitate de copiere a secvenţei (moleculei) de ADN de interes. Această abordare utilizeză sistemul de replicare ADN existent în celula gazdă. O modalitate mai directă de copiere a ADN-ului ce are la bază aceleaşi principii ca si replicarea este amplificarea în-vitro a ADN-ului.

Amplificarea în-vitro a ADN-ului – polymerase chain reaction – PCR

- descrisă pentru prima dată în 1983 de Kary Banks Mullis, acesta primind premiul Nobel pentru descoperirea sa
- o tehnică de copiere a ADN-ului printr-o reacţie ciclică in-vitro ce se bazeză pe reacţia de replicare a ADN-ului catalizată de o polimerază ADN-dependentă termorezistentă
- elementele esențiale realizării unei reacții PCR sunt:
- a) molecula ADN de copiat o moleculă de ADN (circulară sau liniară) bicatenară numită moleculă matriță (template)
- b) **deoxinucleotidele** ce vor fi încorporate în molecula nou sintetizată (dNTP: dATP, dCTP, dGTP, dTTP)
- c) oligonucleotide amorsă (primer) complementare cu molecula matriță și care oferă un capăt 3' liber
- d) polimeraza ADN

"highly original and significant, virtually dividing biology into the two epochs of before PCR and after PCR"

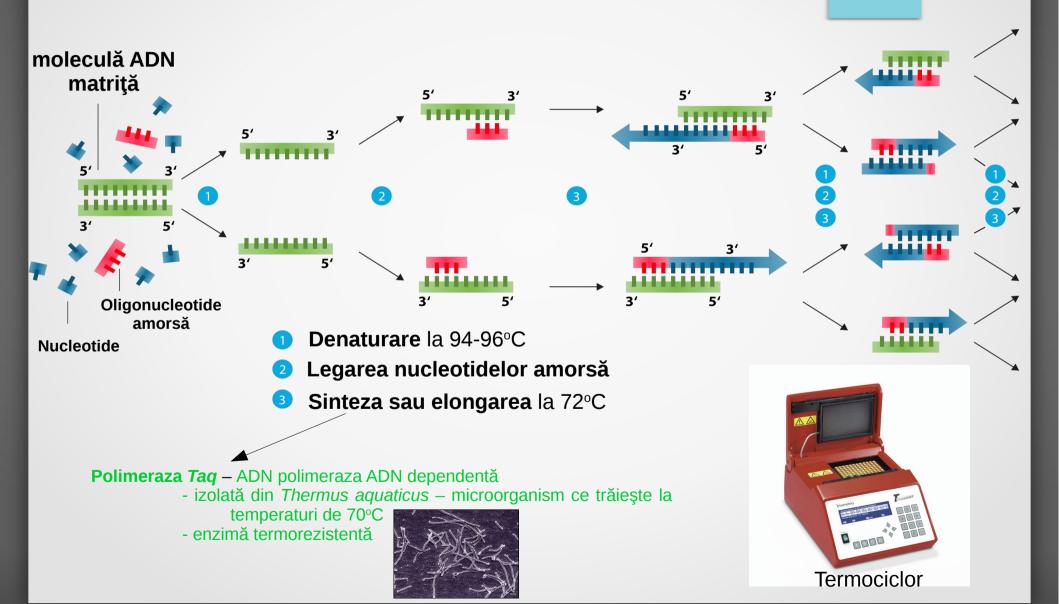
Wade, Nicholas (September 15, 1998), "Scientist at Work - Kary Mullis; After the 'Eureka', a Nobelist Drops Out", The New York Times.

"What if I had not taken LSD ever; would I have still invented PCR?" He replied, "I don't know. I doubt it. I seriously doubt it."



Kary Banks Mullis

Etapele PCR



Etapele PCR

Etapa 1. Denaturarea – moleculele de ADN matrită si un exces de oligonucleotide amorsă sunt încălzite la 95°C. La această temperatură moleculele ADN dublu-catenare devin mono-catenare – denaturarea ADN-ului

Etapa Legarea (hibridizarea) nucleotidelor amorsă - soluția e răcită până la aprox. 60°C ceea ce permite ca moleculele ADN mono-catenare să se reasocieze pe baza de complementaritate cu formare unui molecule dublu-catenare. Excesul de oligonucleotide amorsă face ca fiecare catenă a moleculei matrită să se asocieze cu o oligonucleotidă amorsă (pe bază de complementaritate la nivel de secventă).

Etapa 3. Sinteza sau elongarea - se încălzește soluția la 72°C, temperatura la care polimeraza Tag devine activă. Pornind de la capătul 3' liber al oligonucleotidei primer, aceasta sintetizează noi catene de ADN prin acelasi proces de polimerizare utilizat si în replicare. Oligonucleotidele primer sunt astfel elongate se sintetizeză 2 noi catene de ADN.

Cele trei etape alcătuiesc 1 ciclu ce se repetă de până la 30 ori.

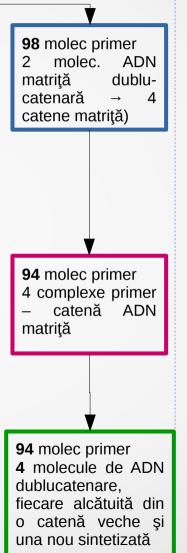
Etapa 1 **100** molec primer molec. ADN matrită dublucatenară catene matrită) Etapa 2 ₩

98 molec primer 2 complexe primer catenă ADN matrită

Etapa 3 ▼

98 molec primer 2 molecule de ADN dublucatenare. fiecare alcătuită din o catenă veche și una nou sintetizată

Ciclul 1



Ciclul 2

86 molec primer

matrită

8 molecule de ADN dublucatenare, fiecare alcătuită din o catenă veche și una nou sintetizată

94 molec primer

molec.

catene matriță)

86 molec primer

8 complexe primer

catenă ADN

matrită

catenară

ADN

dublu-

Secvenţializarea ADN-ului

Secvențializarea ADN-ului - procesul de identificare a ordinii precise a nucleotidelor (ATCG) într-o moleculă de ADN.

În prezent există numeroase metode de secveţializare a ADN-ului clasificate în:

- metode derivate de la metoda chimică a lui Maxam și Gilbert
- metode derivate de la metoda enzimatică a lui Sanger
- metode de "nouă generație" pirosecvențiere, ion-torrent, etc.

Metoda enzimatică Sanger

- una din primele metode de secvenţializare a fost descrisă în 1977 Frederick Sanger 13 August 1918 19 November 2013 de Frederick Sanger care a primit cel de-al doilea premiu Nobel pentru descoperirea sa
- se bazeză tot pe reacția de replicare a ADN-ului catalizată de o polimerază ADN-dependentă

Elementele esențiale realizării unei reacții de secvențiere prin metoda Sanger

- a) fragment ADN de secvenţiat o moleculă de ADN monocatenară
- b) polimeraza ADN
- c) cele 4 deoxinucleotide obișnuite (dNTP: A, T, C, G)
- c) o **oligonucleotide amorsă** (primer) complementare cu molecula de secvențiat marcată radioactiv și care oferă un capăt 3' liber
- d) **4 di-deoxinucleotide** (ddNTPs: ddA, ddC, ddG, ddT) nucleotide ce nu au gruparea fosfat în pozițiile **2'** (deoxi) și **3'** (di).

Etapele reacției de secvențializare ADN prin metoda Sanger

1) Legarea oligonucleotidului primer



Oligonucleotidă primer marcată radioactiv

2) Elongarea primerului prin acţiunea ADN polimerazei în prezenţa dNTP şi ddNTP cu sinteza unei catene noi. Reacţia se realizeză în **4 eprubete diferite**, fiecare conţinând un singur tip de ddNTP (ddATP, ddGTP, ddCTP sau ddTTP). **Încorporarea unui ddNTP** în noua catenă **face ca sinteza acesteia să se oprească** (ddNTP sunt "terminatori" de catenă). Încorporarea unui ddNTP de către ADN-polimeraza este un proces statistic ceea ce face ca prin elongare să se genereze în fiecare eprubetă câte o colecţie de catene ADN nou sitetizate de dimensiuni diferite.

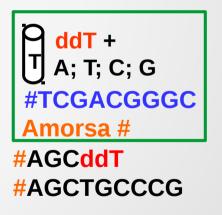
```
ddA +
A; T; C; G;
#TCGACGGGC
Amorsa #
#ddA
#AGCTGCCCG
```

```
ddC +
A; T; C; G
#TCGACGGCC
Amorsa #

#AGddC
#AGCTGddC
#AGCTGCddC
#AGCTGCCddC
#AGCTGCCCG
```

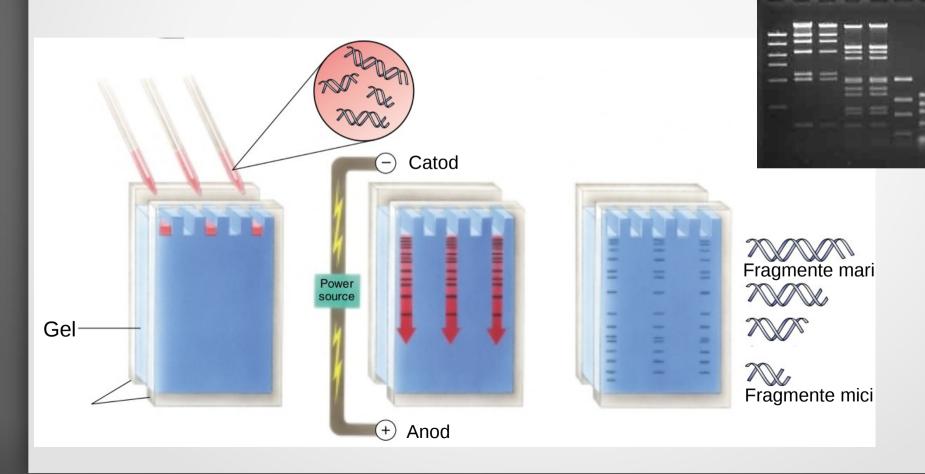
```
ddG +
A; T; C; G
#TCGACGGGC
Amorsa #

#AddG
#AGCTddG
#AGCTGCCCddG
#AGCTGCCCG
```



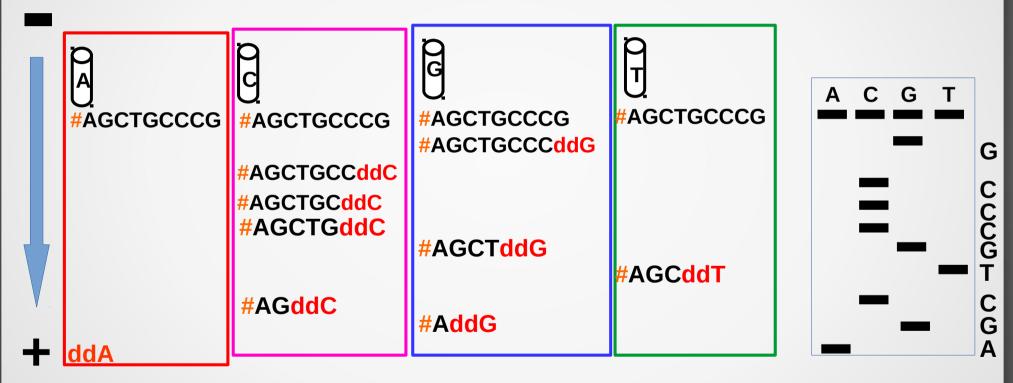
Etapele reacției de secvențiere ADN prin metoda Sanger

3) Separarea catenelor nou sintetizate funcție de dimensiune – se realizeză prin electroforeză – moleculele de ADN sunt încărcate negativ și la aplicarea unui curent vor migra spre polul pozitiv. Electroforeza se în geluri de poliacrilamidă ce acționeză ca o sită, frânând moleculele mari, astfel încât moleculele mici vor migra mai mult iar cele mari mai puțin.



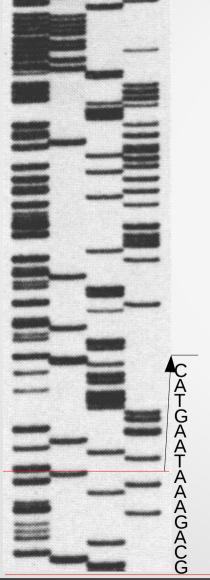
Etapele reacției de secvențiere ADN prin metoda Sanger

4) Vizualizarea catenelor nou sintetizate – se realizeză prin autoradiografie – pe baza marcajului radioactiv al oligonucleotidului amorsă.



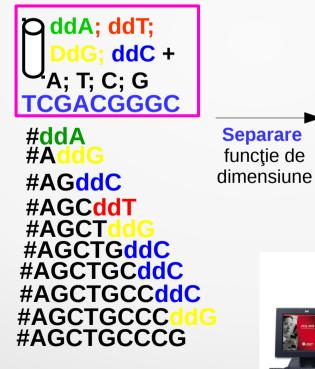
Schema autoradiografiei unui gel de secvențializare

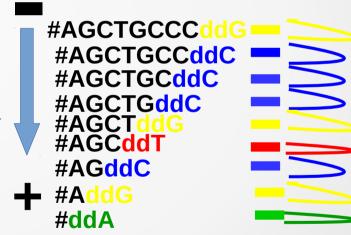
Secvenţializarea ADN-ului



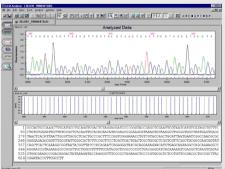
O variantă a metodei Sanger este:

utilizarea de "terminatori" de catenă marcaţi fluorescenţi. Fiecare din cele 4 ddNTP sunt marcate cu câte un florocrom diferit (ddA – verde, ddT – roşu, ddG – galben, ddC – albastru). Reacţia se desfăşoară într-o singură eprubetă, iar fragmentele generate sunt separate prin electroforeză. Ordinea nucleotidelor este citită cu ajutorul unui laser şi reprezentată ca "peak-uri".





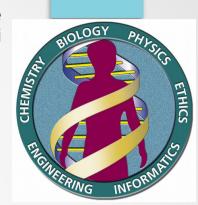




Aplicații ale ingineriei gentice

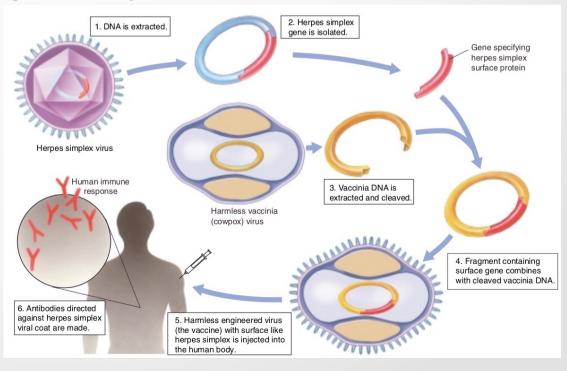
Metoda Sanger şi variantele acesteia alături de metodele "de nouă generaţie" de secvenţializarere a ADN-ului au permis stabilirea secvenţei de nucleotide a genomului unui număr mare de organisme (plante, fungi şi animale).

În 1990 a fost demarat proiectul internaţional **Human Genome Project** (HGP) ce a fost declarat încheiat în 2003 şi care a reuşit secvenţierea unui set haplod de cromozomi umani (haploid reference genome).



Toate aceste date legate de secvenţele genelor au permis:

- 1) Producerea de compuşi farmaceutici utili prin introducerea în microorganisme a genelor umane, metabolismul acestora este deturnat pentru a sintetiza proteine utile insulină, interferon, etc.
- **2) Terapia genică** în cazul bolilor genetice, introducerea unei copii "corecte" a genei afectate poate furniza o metodă de tratament.
- **3)** Generarea de vaccinuri prin utilizarea de virusuri inofensive ce exprimă proteine specifice unor virusuri periculoase.



Aplicații ale ingineriei gentice

4) Producerea de plante modificate genetic - prin introducerea în plantele de cultură a genelor pentru rezistența la frig sau pesticide, sinteza de insecticide, sau fixarea N₂ s-au obținut soiuri de plante cu productivitate crescută.

Orez transgenic - Golden Rice

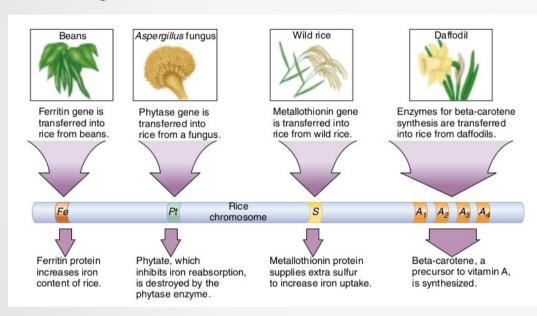


FIGURE 19.21

Transgenic rice. Developed by Swiss bioengineer Ingo Potrykus, transgenic rice offers the promise of improving the diets of people in rice-consuming developing countries, where iron and vitamin A deficiencies are a serious problem.

Engineering the Provitamin A (β-Carotene) Biosynthetic Pathway into (Carotenoid-Free) Rice Endosperm

Xudong Ye, 1*† Salim Al-Babili, 2* Andreas Klöti, 1‡ Jing Zhang, 1
Paola Lucca, 1 Peter Beyer, 2\$ Ingo Potrykus 1\$

Rice (Oryza sativa), a major staple food, is usually milled to remove the oil-rich aleurone layer that turns rancid upon storage, especially in tropical areas. The remaining edible part of rice grains, the endosperm, lacks several essential nutrients, such as provitamin A. Thus, predominant rice consumption promotes vitamin A deficiency, a serious public health problem in at least 26 countries, including highly populated areas of Asia, Africa, and Latin America. Recombinant DNA technology was used to improve its nutritional value in this respect. A combination of transgenes enabled biosynthesis of provitamin A in the endosperm.

www.sciencemag.org SCIENCE VOL 287 14 JANUARY 2000

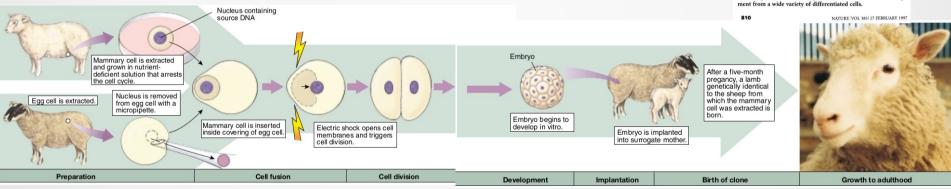
303



Aplicații ale ingineriei gentice

5) Clonarea unui animal adult - prin introducerea unui nucleu dintr-o celulă adultă în ovulul anucleat al altei celule şi dezvoltarea unui embrion şi apoi a organismului adult.

Oaia Dolly





Viable offspring derived from fetal and adult mammalian cells

I. Wilmut, A. E. Schnieke⁻, J. McWhir, A. J. Kind⁻ & K. H. S. Campbell

Roslin Institute (Edinburgh), Roslin, Midlothian EH25 9PS, UK * PPL Therapeutics, Roslin, Midlothian EH25 9PP, UK

Fertilization of mammalian eggs is followed by successive cell divisions and progressive differentiation, first into the early embryo and subsequently into all of the cell types that make up the adult animal. Transfer of a single nucleus at a specific stage of development, to an enucleated unfertilized egg, provided an opportunity to investigate whether cellular differentiation to that stage involved irreversible genetic modification. The first offspring to develop from a differentiated cell were born after nuclear transfer from an embryo-derived cell line that had been induced to become quiescent1. Using the same procedure, we now report the birth of live lambs from three new cell populations established from adult mammary gland, fetus and embryo. The fact that a lamb was derived from an adult cell confirms that differentiation of that cell did not involve the irreversible modification of genetic material required for development to term. The hirth of lambs from differentiated fetal and adult cells also reinforces previous speculation^{1,2} that by inducing donor cells to become quiescent it will be possible to obtain normal development from a wide variety of differentiated cells.