

Obecná genetika

Genetické markery, markery DNA

Prof. Ing. Dušan GÖMÖRY, DrSc.

Ing. Roman LONGAUER, CSc.

Ústav zakládání a pěstění lesů

LDF MENDELU Brno



evropský
sociální
fond v ČR



EVROPSKÁ UNIE



MINISTERSTVO ŠKOLSTVÍ,
MLÁDEŽE A TĚLOVÝCHOVY



OP Vzdělávání
pro konkurenceschopnost

INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Hodnocení genetické proměnlivosti

Fenotypový znak = dedičné vlohy + vliv prostředí

Markéry:

- znaky, které nejsou ovlivněny prostředím
- úplná genetická kontrola (fenotyp = genotyp)
- jejich pomocí lze analyzovat genetickou variabilitu

Druhy genetických markerů:

- morfologické
 - chlorofyloví mutanti
 - barevné varianty
 - tvarové varianty – také typ větvení
- biochemické
 - krevní skupiny a faktory vyšších živočichů
 - monoterpeny (Gymnosp.),
 - fenoly (Angiosp.)
- molekulární
 - proteinové (strukturní, zásobní proteiny SDS PAGE)
 - isoenzymové proteinové markery
 - DNA markery

Nejdříve se používali morfologické markery. Ovšem jejich počet je u rostlin i živočichů omezen na několik morfologických znaků, jako jsou tvarové nebo barevné mutanty, výskyt zřídka nemocí nebo dědičných poruch v rodokmenech ... Z biochemických markerů se využíval systém krevních skupin a faktorů.

Od 50. letech 20. století se díky rozvoji chromatografie (jako analytické metody) objevili **nové biochemické markery:** bílkovinové markery rostlin i živočichů obecně, u lesních dřevin fenoly a terpeny/monoterpeny jehličnanů.

Isoenzymy, které jsou biochemickými i molekulárními markery, se začali využívat díky rozvoji elektroforetických separačních metod v kombinaci s biochemickým barvením od začátku 60-70. let 20. století.

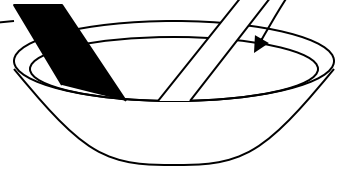
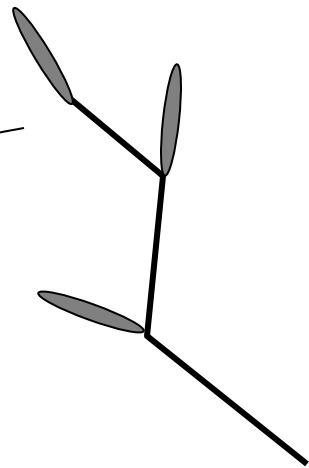
Kolem r. 1990 se začali využívat **DNA markery** – díky PCR - **Polymerázové řetězové reakci**.

Přinesly kvalitativní skok v rozvoji genetiky a jsou dnes samozřejmým nástrojem v mnoha vědných oblastech mimo genetiky: fyziologii, lékařských vědách, systematické biologii... archeologii atd.

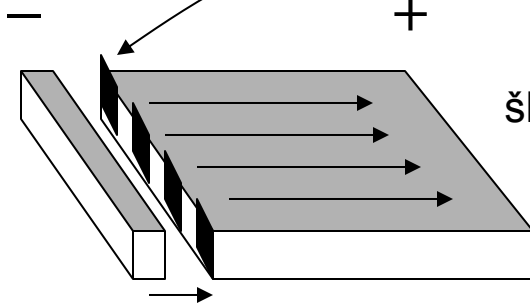
Používání genetických markerů v genetickém výzkumu bezesbytku prokázalo platnost základních genetických zákonů a v mnoha ohledech také evolucionistických teorií. Stali se běžným nástrojem výzkumu, no mají také bezpočet komerčních aplikací.

Isoenzymová analýza

Homogenizace tkáně



elektroforeza

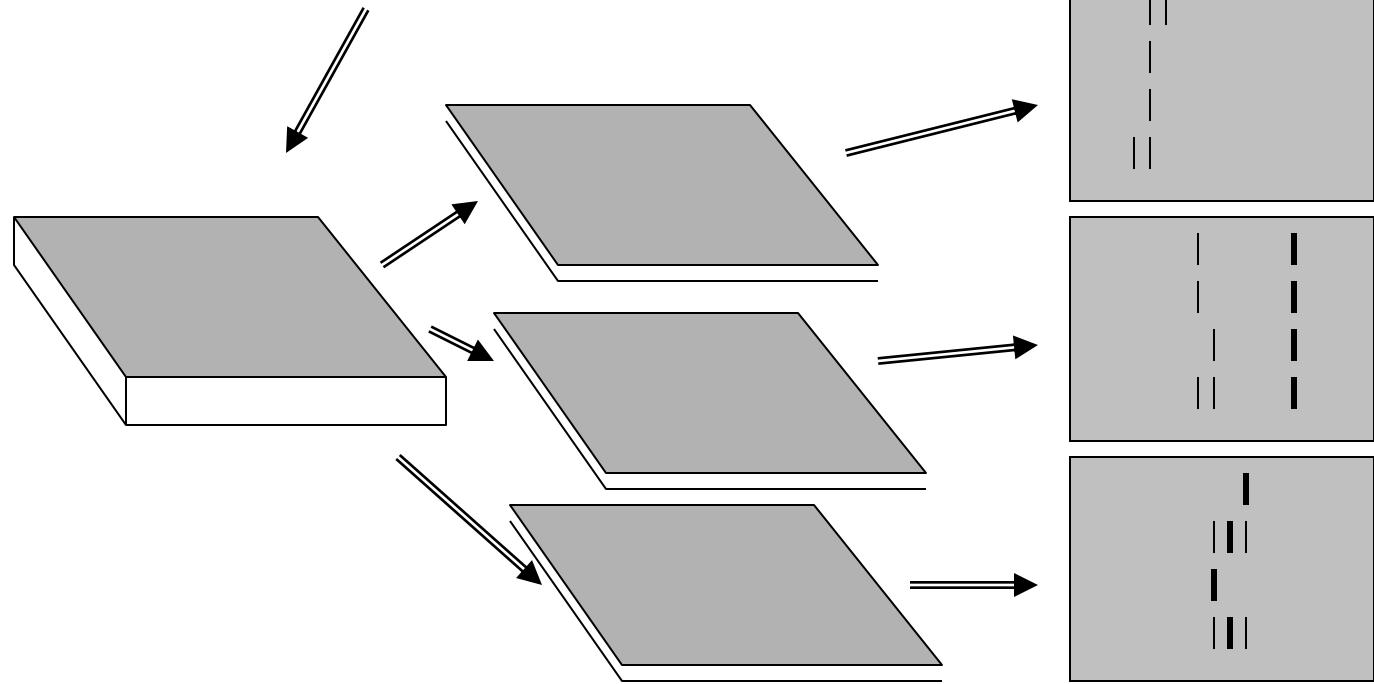


škrobový nebo polyakrylamidový gél

Výstup: elektroforeogram

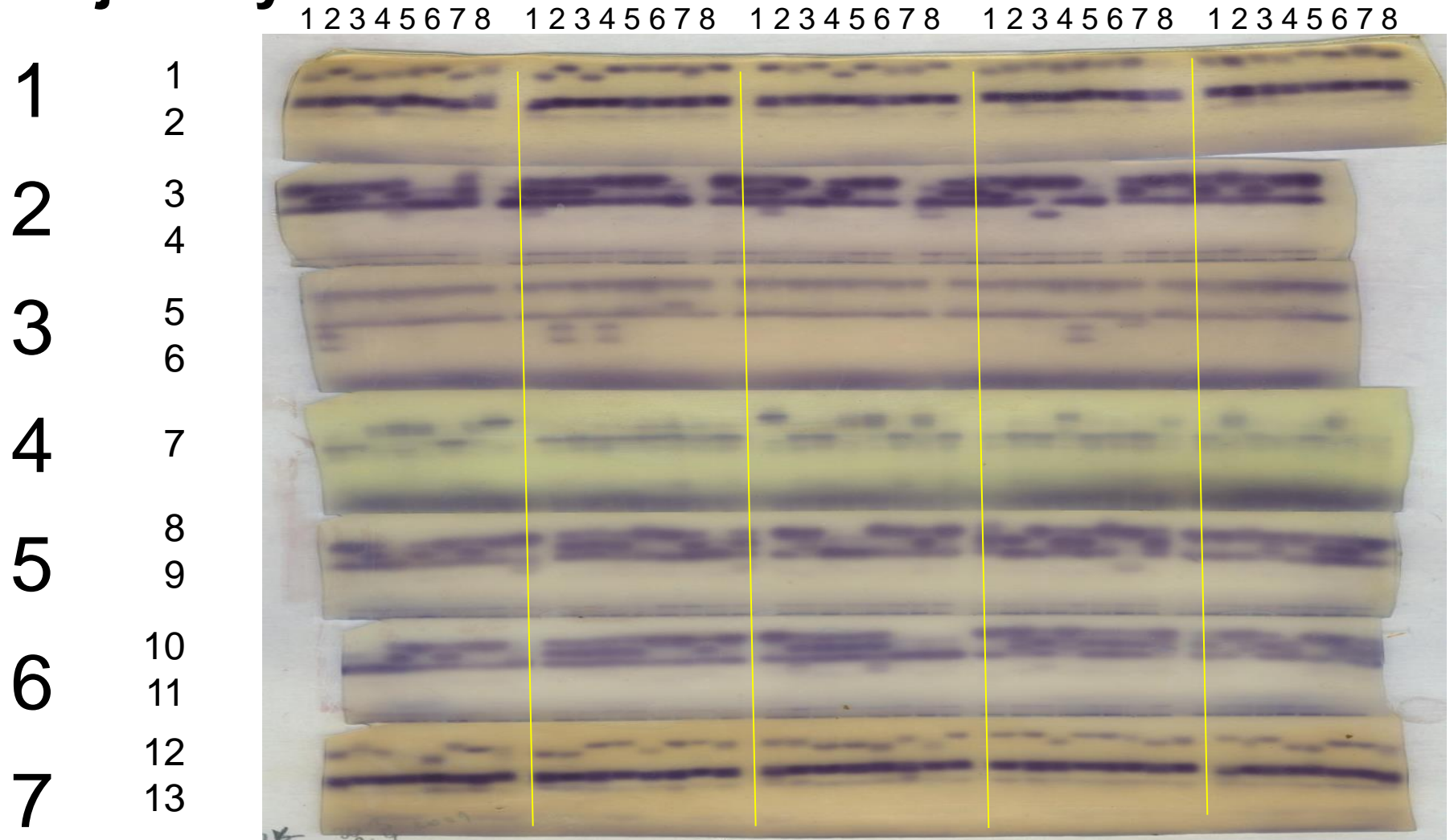
= zymogram

histochemické barvení



Výsledek isoenzymové analýzy:

- 7 zymogramů
- s genotypy 40 (5x 8 vodorovně) jedinců buku
- zjištěnými ve 13 lokusech



Nástroje analýzy DNA

- PCR – polymerázová řetězová reakce

Typy markerů DNA podle způsobu /typu analyzování:

- **RFLP** – Restriction fragment length polymorphisms,
- *VNTR – Variable number of tandem repeats*
- **RAPD** – Randomly amplified polymorphic DNA
- **AFLP** – Amplified Fragment Length Polymorphisms
- **SSR** – Single Sequence Repeats DNA (mikrosatelity)
- *ESTP - Expressed Sequence Tag Polymorphism*

Restrikční endonukleázy

- Typ I* *vyhledávají sekvenci DNA/RNA
a stříhají náhodně*
- Typ II* *vyhledávají sekvenci DNA/RNA
a stříhají v její rámci (uvnitř)*
- Typ III* *vyhledávají sekvenci DNA/RNA
a stříhají ve vzdálenosti cca
20 – 25 báz od ní*

Vytvářejí hladký konec (blunt end)



Vytvářejí převis (overhang, sticky end)



Délka vyhledávané sekvence

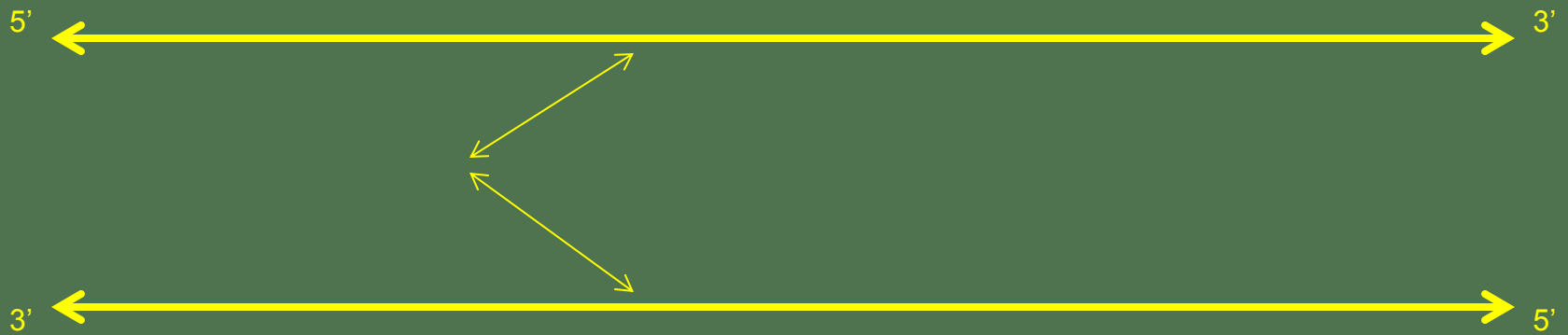
4 bp	(Ø délka fragmentů 256 bp)
6 bp	(Ø délka fragmentů 4096 bp)
8 bp	(Ø délka fragmentů 65536 bp)

Polymerázová řetězová reakce

Polymerase Chain Reaction; PCR



1. cyklus denaturace (denaturation)



94 °C

1. cyklus připojení primerů (annealing)



16 bp $\approx 4^{16} = 4.29 \cdot 10^9$ kombinací

50 °C

1. cyklus

syntéza druhého řetězce (extension)



72 °C

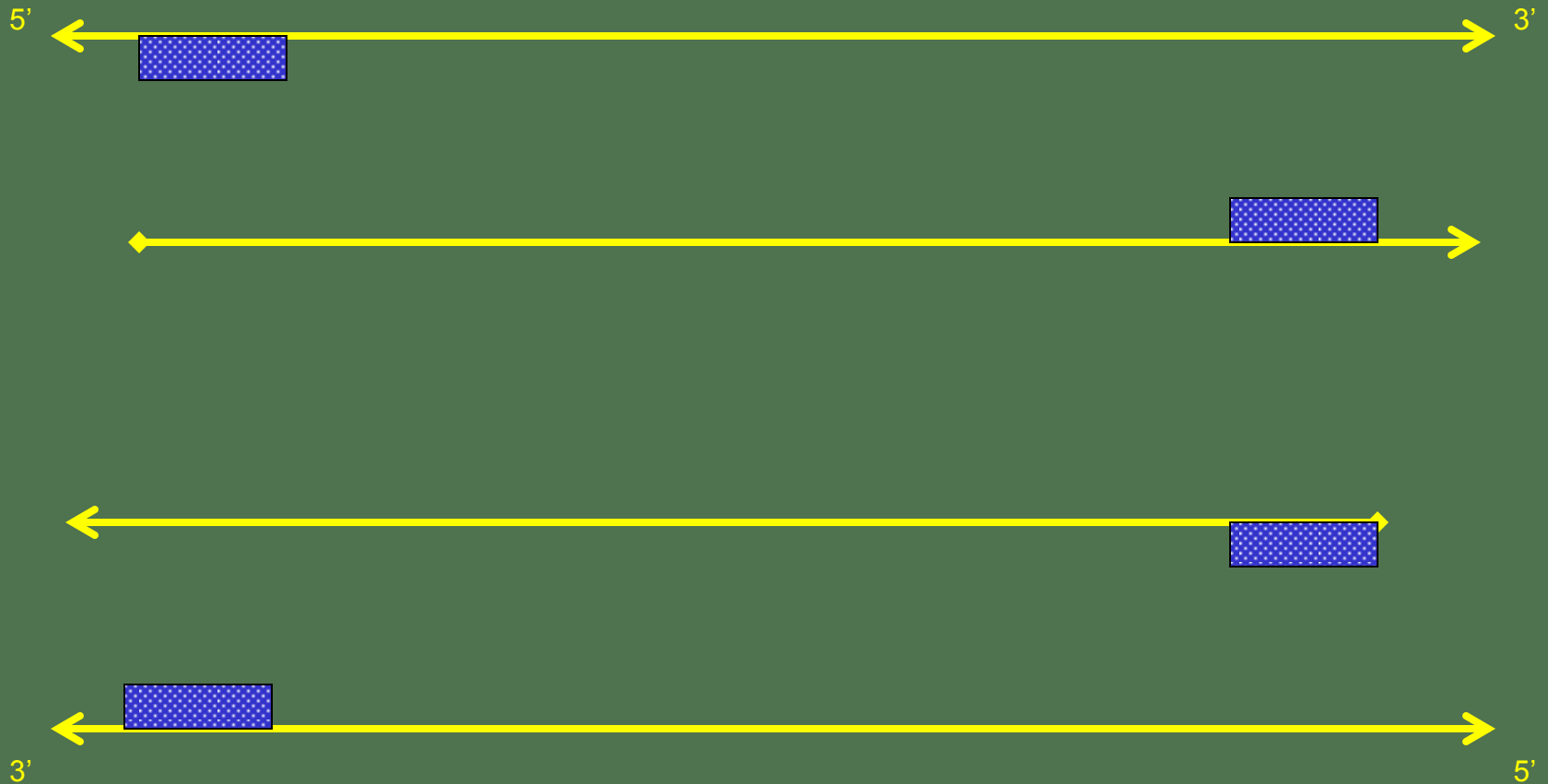
Taq polymeráze
volné nukleotidy (dNTP)
 Mg^{2+}

2. cyklus denaturace (denaturation)



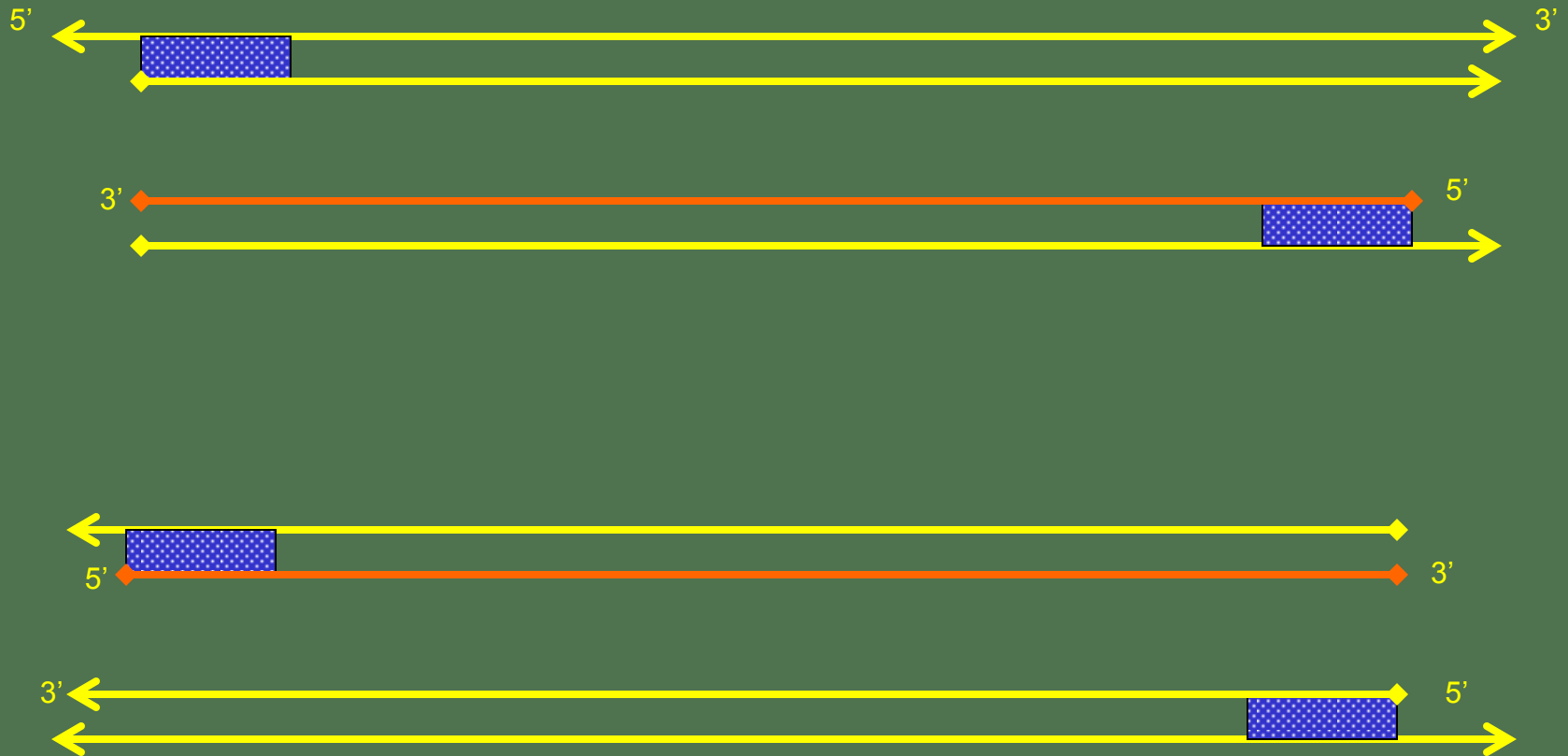
95 °C

2. cyklus připojení primerů (annealing)



50 °C

2. cyklus syntéza druhého řetězce (extension)



PCR

Izolovaná DNA

1. cyklus

denaturace

95 °C

připojení primerů

~50 °C

elongace

72 °C

2. cyklus

95 °C

~50 °C

72 °C

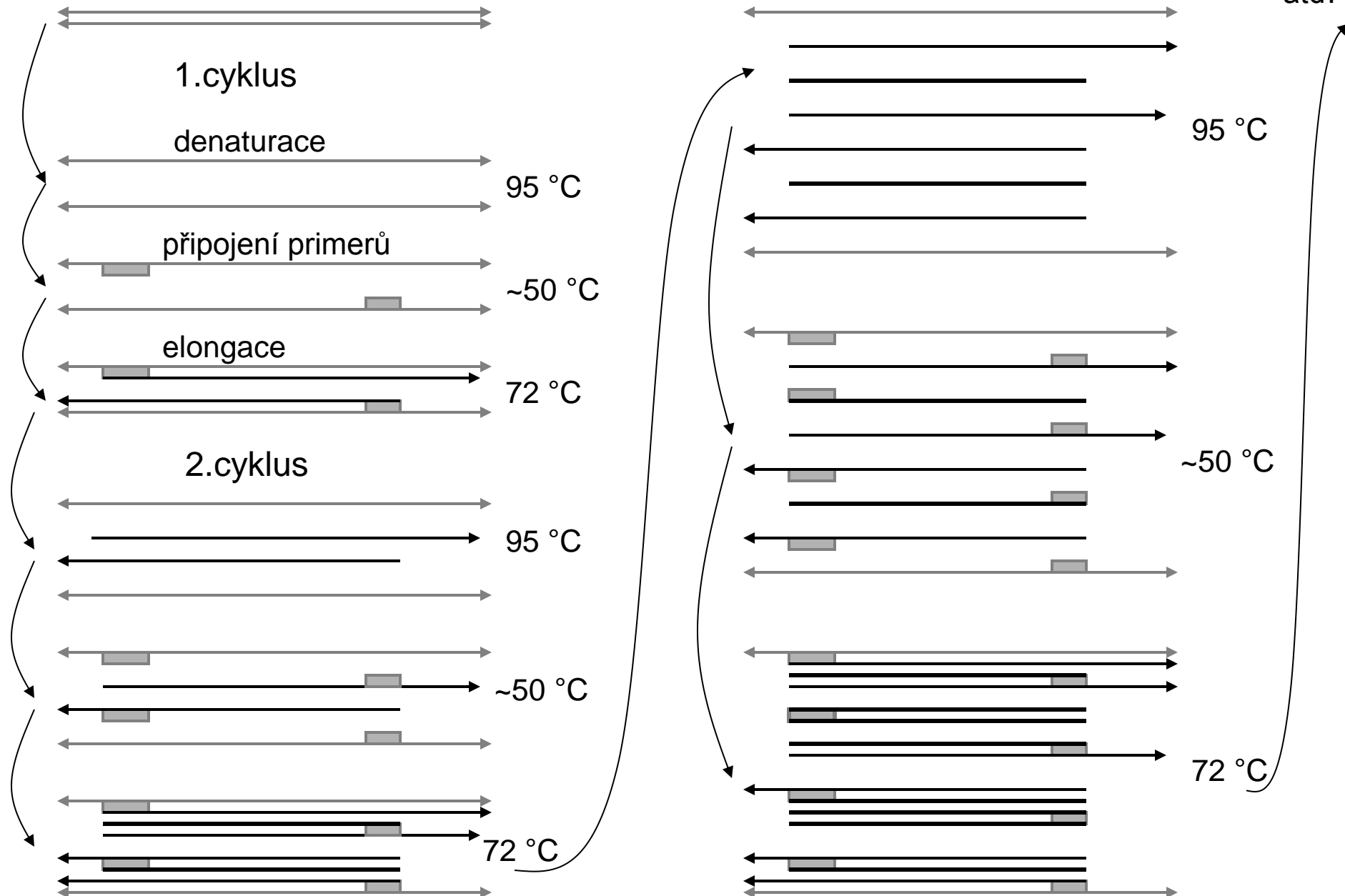
3. cyklus

95 °C

~50 °C

72 °C

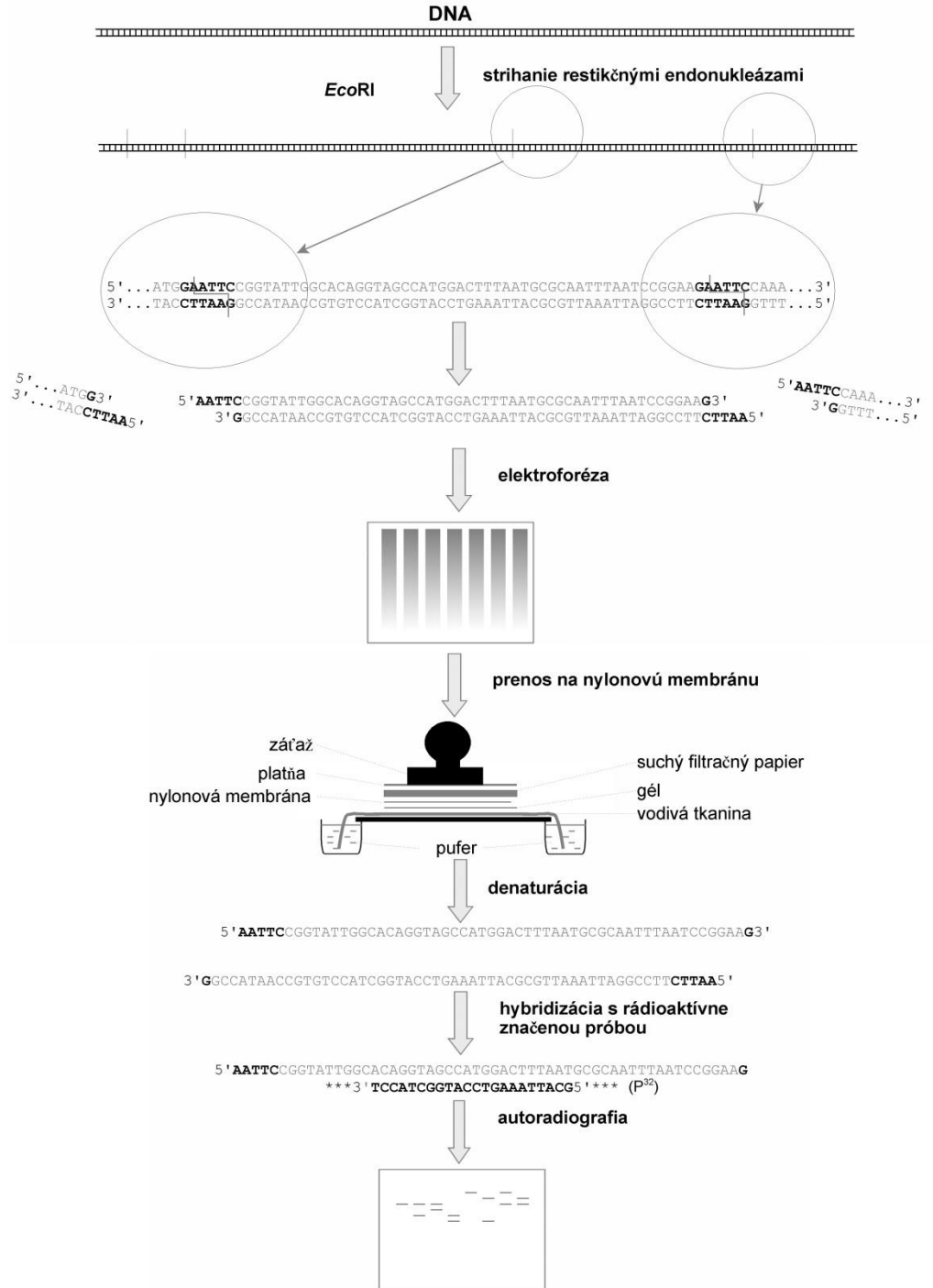
atd.



RFLP

Restriction Fragment Length Polymorphisms
Délkový polymorfismus restrikčních fragmentů

- stříhání restrikčními endonukleázami
- elektroforeze
- denaturace
- přenos denaturované DNA na membránu (nylon, nitroceluloza)
- Southernova hybridizace s radioaktivně značenou probou
- autoradiografie



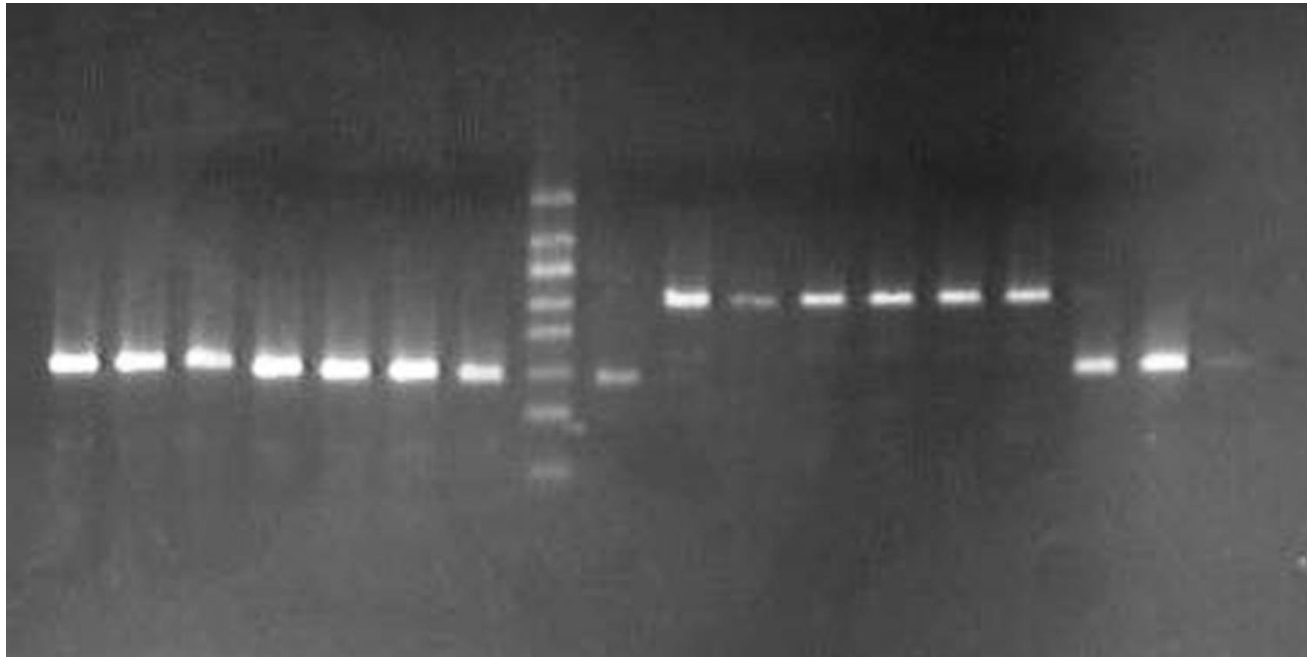
Výhody RFLP

- vysoko polymorfní markery
- spravidla kodominantní
- možnost analýzy velkého počtu lokusů
- reprodukovatelnost = opakovatelnost

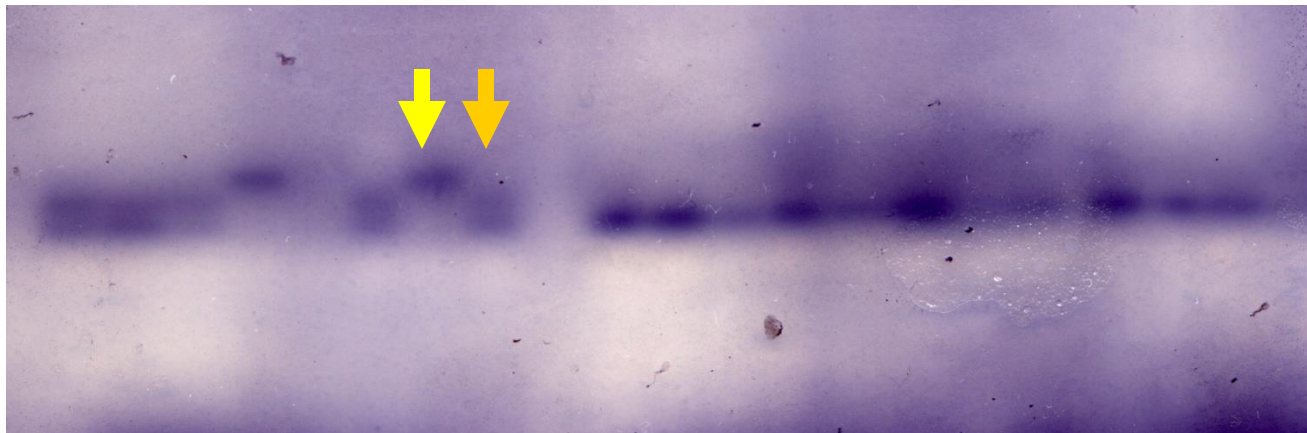
Nevýhody

- pracnost
- používají se radioaktivní izotopy

PCR-RFLP cyDNA



00
tũ



Mikrosatelity - SSR

Simple Sequence Repeats;

Opakované jednoduché sekvence DNA

1–6 bp

P1CGTATATATATATGGCA...
....GCATATATATATACCGT...P2

P1CGTATATATATATATGGCA...
....GCATATATATATATACCGT...P2

Výhody

- v genomu jádra i cytoplazmatickém genomu
- vysoko variabilní, kodominantní, nekódující
- PCR, reprodukovatelné

Nevýhody

- finančně a technicky náročná identifikace
- nulové alely, homoplaze

Minisatelite (VNTR)

Variable Number of Tandem Repeats;

9–40 bp, bohaté na GC

zvláště v oblasti centroméry a telomér

hypervariabilní, nekódující

RFLP

fingerprinting

mapování genomu

RAPD

Randomly Amplified Polymorphic DNA; **Náhodně zmnožená polymorfní DNA**

Amplifikace náhodně zmnožených fragmentů

Primery ~10 bp

Teplota pre annealing cca 36 °C

Výhody

- rychlá, levná, jednoduchá metoda
- nevyžaduje znalost sekvencí
- rychlá identifikace vysokého počtu lokusů

Nevýhody

- dominantné markéry
- nízká reprodukovatelnost, homoplazie
- neznámý původ fragmentů z genomu (n, cp, mt);

AFLP

Amplified Fragment Length Polymorphism; **Amplifikace náhodných fragmentů DNA**

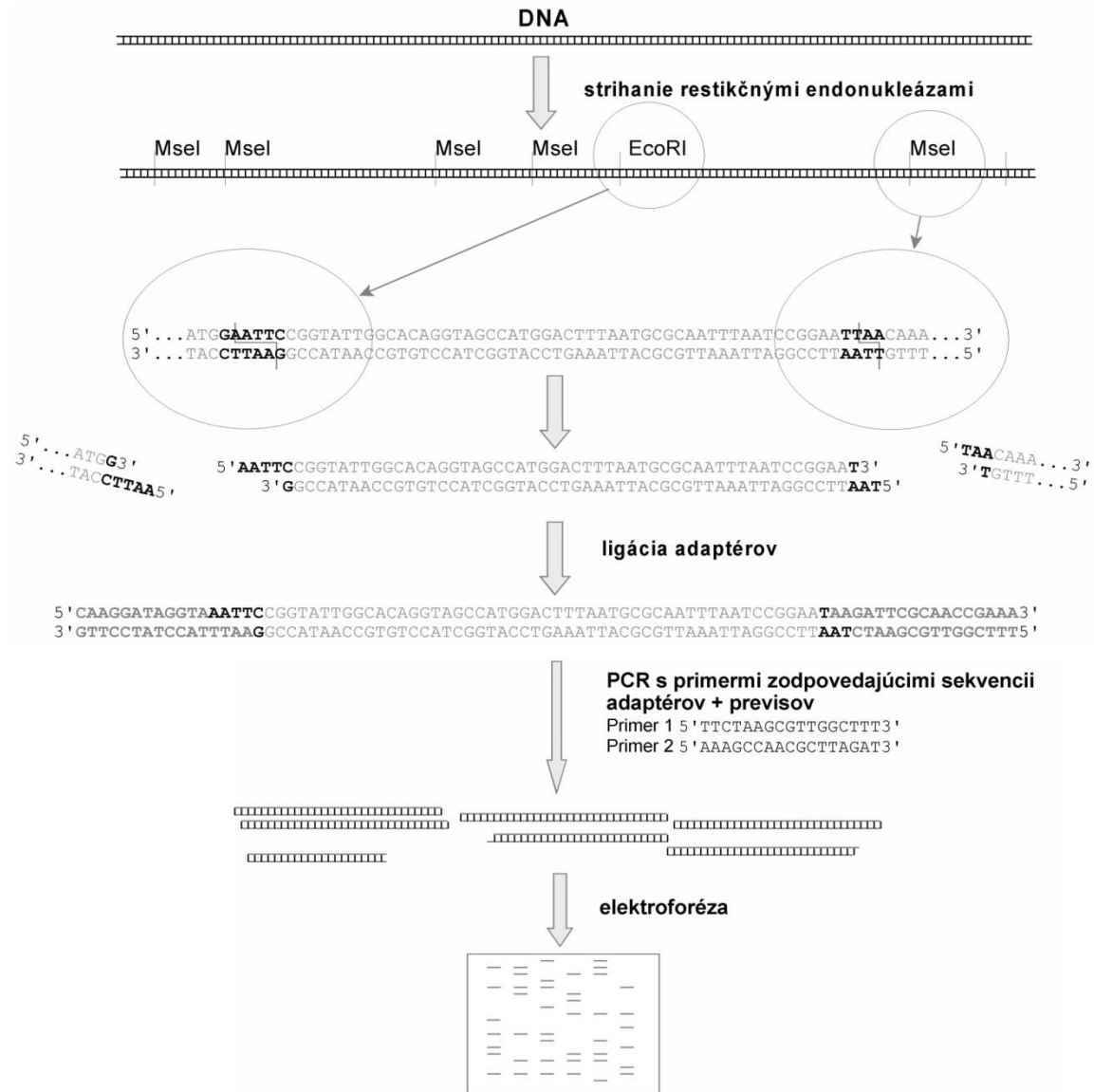
- štěpení restriktivními enzymy, vytvářejícími převis (často + zřídka stříhající)
- ligace adaptérů se známou sekvencí
- víc fragmentů
- PCR s primermi = adaptér + převis

Výhody

- nevyžaduje znalost sekvencí
- vyšší reprodukovatelnost ve srovnání s RAPD

Nevýhody

- dominantní markery
- technická obtížnost
- patentová ochrana



Možná konverze RAPD a AFLP na Sequence-Characterized Amplified Regions **(SCAR)**

- izolace fragmentu z gélu
- jeho osekvenování
- „naprojektování“ fragmentovo-špecifických primerů

SSCP

Single Strand Conformation Polymorphisms

- amplifikace jednořetězcových fragmentů asymetrickou PCR (nadbytek jednoho primeru)
- denaturace 5 min 55 °C
- elektroforeza za konstantní teploty

Výhody

- kodominantní markery
- velký počet lokusů
- možnost automatizace

Nevýhody

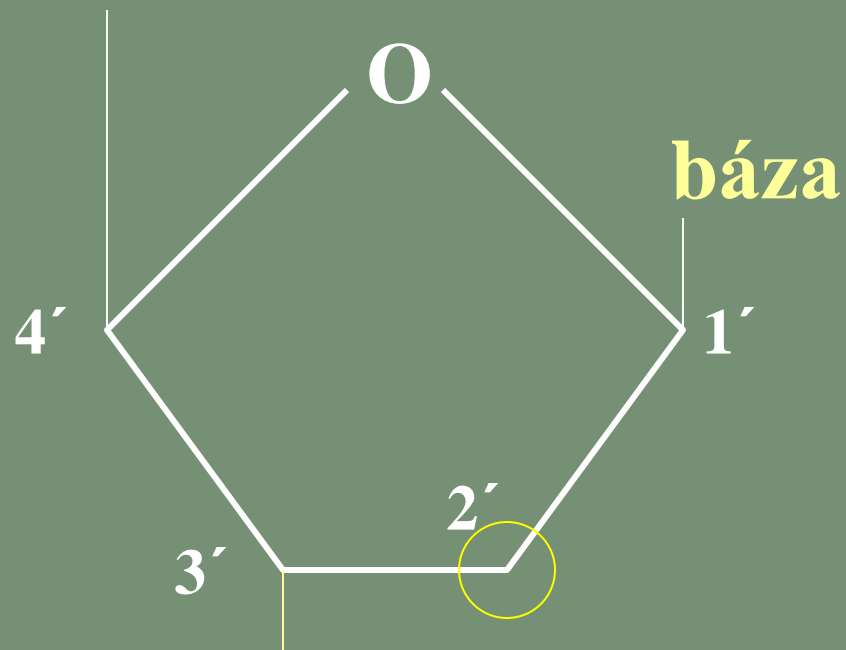
- bialelické markery
- polymorfismus často špecifický pro jednu populaci
- technická obtížnost

Sekvenování DNA

- PCR s radioaktivně značenými 2'3'-dideoxynukleotidy
- elektroforeza
- autoradiografie

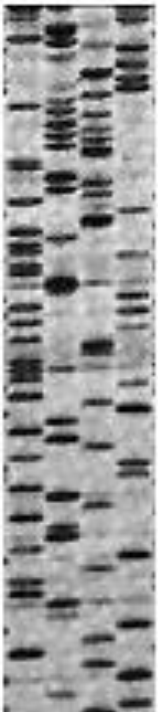
- PCR s neznačenými 2'3'-dideoxynukleotidy
- elektroforeza
- barvení stříbrem

- PCR s fluorescenčně značenými 2'3'-dideoxynukleotidy
- elektroforeze v automatickém sekvenátore
- vybudění barviva lezrem



~~nukleotid~~

- PCR s rádioaktivně značenými 2'3'-dideoxynukleotidy
- elektroforeze
- autorádiografie



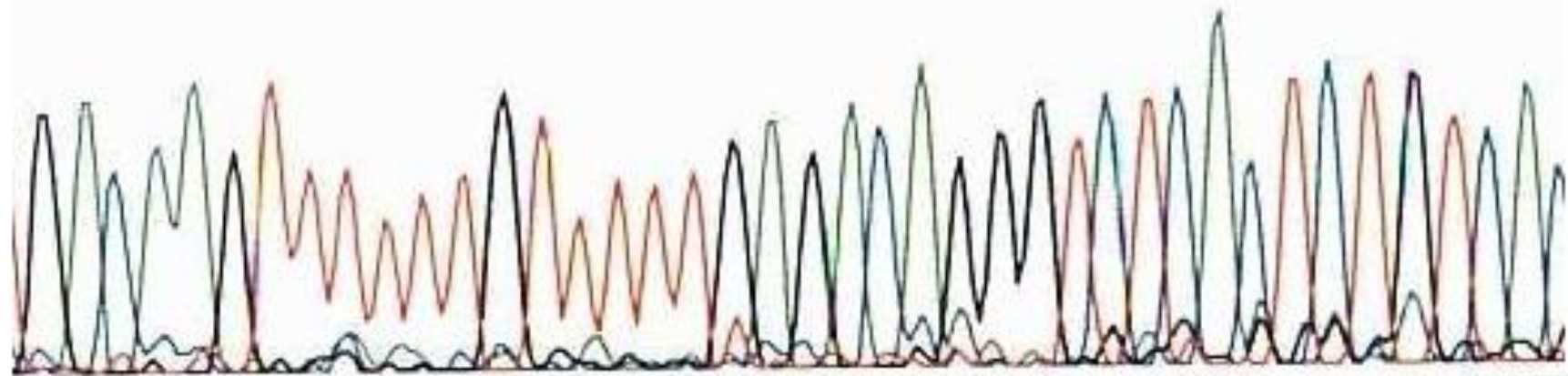
GACAAGTTTTT TGTTTTTGAGACAGG GICTCACTC TGTCAC

50

60

70

80



ESTP

Expressed Sequence Tag Polymorphisms **Polymorfizmus exprimovaných sekvencí**

- izolace mRNA
- reverzní transkripce – syntéza cDNA (AMV-RT, MMLV-RT)
- RT-PCR (Tth, Tfl)
- sekvenování
- identifikace homologických genů v databankách
- určení (dizajn) specifických sekvencí primerů

Hodnocení variability úseků DNA exprimovaných genů