

Definice genového inženýrství

Genové inženýrství se zabývá vytvářením pozměněných či nových genů nebo přípravou nových („nepřirozených“) kombinací genů a jejich zaváděním do genomu organismů s cílem rekonstruovat jejich genetickou výbavu a vytvářet tak geneticky modifikované anebo transgenní organismy.

Metodickým základem genového inženýrství jsou manipulace s DNA *in vitro* (klonování genů a jejich úpravy) a cílené změny genetické informace prováděné *in vivo*

Aplikace GI: moderní (molekulární) biotechnologie

Genové inženýrství (sylabus přednášky 2015)

1. Osnova přednášky, definice genového inženýrství a jeho stručná historie, studijní literatura. Mutageneze *in vitro* (metody založené na restrikčních místech, metody založené na mutagenních oligonukleotidech, kazetová mutageneze, využití modifikovaných tRNA)
2. Optimalizace exprese klonovaných genů (faktory ovlivňující expresi genů v cizích hostitelích; úroveň transkripce, translace, export proteinů)
3. Klonování genů v grampozitivních bakteriích
4. Klonování genů v kvasinkách
5. Klonování genů v rostlinách, příprava transgenních rostlin
6. Klonování genů v živočišných buňkách, vektory pro přenos genů do savčích buněk, selekční markery pro vyhledání klonů obsahujících cizorodou DNA
7. Vnášení genů do zárodečných buněk myší, příprava transgenních savců
8. Cílená exprese cizorodých genů v buňkách a tkáních vyšších organismů
9. Opravy dědičných defektů u zvířat metodami genového inženýrství
10. Editace genomů *in vivo*, využití systému CRISPR/Cas
11. Příprava farmakologicky významných látek v prokaryotických a eukaryotických organismech. Využití metod rekombinantní DNA k přípravě vakcína a protilátek. Identifikace produktů rekombinatních genů.
12. Pravidla pro práci s geneticky modifikovanými organismy, zákon 78/2004 Sb., rizika GI

Doporučená literatura

- Watson J.D. a kol. Rekombinantní DNA, krátký kurz. Academia Praha 1988.
- Watson J.D. et al., Recombinant DNA, 2nd ed., W.H.Freeman, New York 1992.
- Old R.W., Primrose S.B., Principles of gene manipulation. An introduction to genetic engineering. Blackwell Science, 1995. 5. vydání.
- Strachan T., Read A.P. Human Molecular Genetics, 3. Vydání. Garland Science, London 2004.
- Glick B.R., Pasternak J.J. Molecular Biotechnology, 3. vydání, ASM Press, Washington 2003.
- Reece R. Analysis of Genes and Genomes. Wiley 2004
- Primrose S.B., Twyman R.M. Principles of gene manipulation and genomics. Blackwell Publ., 2006, 7. vydání.
- Snustad D.P., Simmons M.J.: Genetika (překlad originálu Principles of Genetics), MU Brno, 2009
- Základní metody: Šmarda J. a kol.: Metody molekulární biologie, Brno, 2005.
- Internetové zdroje, IS muni.cz

Využití genového inženýrství

Ve výzkumu: studium struktury, funkce a exprese genů (genomů)

V praxi (Moderní biotechnologie):

1. Příprava látek významných v lékařství, zemědělství a průmyslu
 - vnášení cizorodých genů do nepříbuzných organizmů a získávání produktů ve velkém množství – *překonání reprodukčních barier*
2. Příprava látek s novými vlastnostmi pozměňováním stávajících genů nebo vytvářením nových genů – *enzymy, protilátky, vakcíny aj.*
3. Pozměňování a zlepšování vlastností organismů - vytváření geneticky modifikovaných n. transgenních organismů (GMO)
 - *příprava mikroorganizmů pro biotechnologie,*
 - *zvyšování výnosů kulturních rostlin a užitkovosti hosp. zvířat (odolnost vůči chorobám, škůdcům nebo zevním vlivům, produkce cizích látek v tělech rostlin a zvířat)*
 - genové terapie

Předpoklady pro cílené genetické manipulace

- Identifikovat geny a stanovit jejich funkce
- Izolovat geny a cíleně je *in vitro (in vivo)* pozměňovat
- Přenést vhodným způsobem upravené geny do původních nebo **nepříbuzných** organismů a zajistit jejich expresi (**heterologní expresní systémy**)

Etapy vzniku a vývoje genového inženýrství

Poznání základních procesů přenosu genetické informace

1970 – izolace prvního restrikčního enzymu

1972 – příprava prvních rekombinantních molekul DNA *in vitro*

1973 – začátek klonování genů

1975 – Asilomarská konference, moratorium NIH (1976)

1976 – první pravidla práce s rekombinantní DNA

1977 – první rekombinované molekuly DNA nesoucí savčí geny

1977 – sekvenování DNA

1978 – příprava lidského inzulinu v bakteriích

(od r. 1982 vyráběn komerčně), založení Genentech

zavedení technik mutageneze *in vitro* – proteinové inženýrství

**příprava transgenních organismů (bakterie, kvasinky, rostliny,
živočichové)**

1980 – první pokusy o genovou terapii

1997 – klonování živočichů

Mutageneze *in vitro*

site-directed mutagenesis
místně cílená (řízená) mutageneze
lokalizovaná mutageneza, řízená evoluce

reverzní genetika*, genetika „naruby“



* Reverzní genetika – „vypínání genů“ navozování nulových mutací genů nebo potlačování jejich exprese (knokauty genů, transpozonová inzerční mutageneze, knockdown – umlčování genů pomocí anti-sense RNA, RNAi)

Mutageneze *in vitro*

Mutace se vnášejí do vyizolované DNA (= *in vitro*)

Typy mutací: substituce, delece, inzerce

Cíle:

Výzkum:

- Analýza vztahu mezi strukturou a funkcí NK
- Objasnění funkce genů a regulačních oblastí

Praxe:

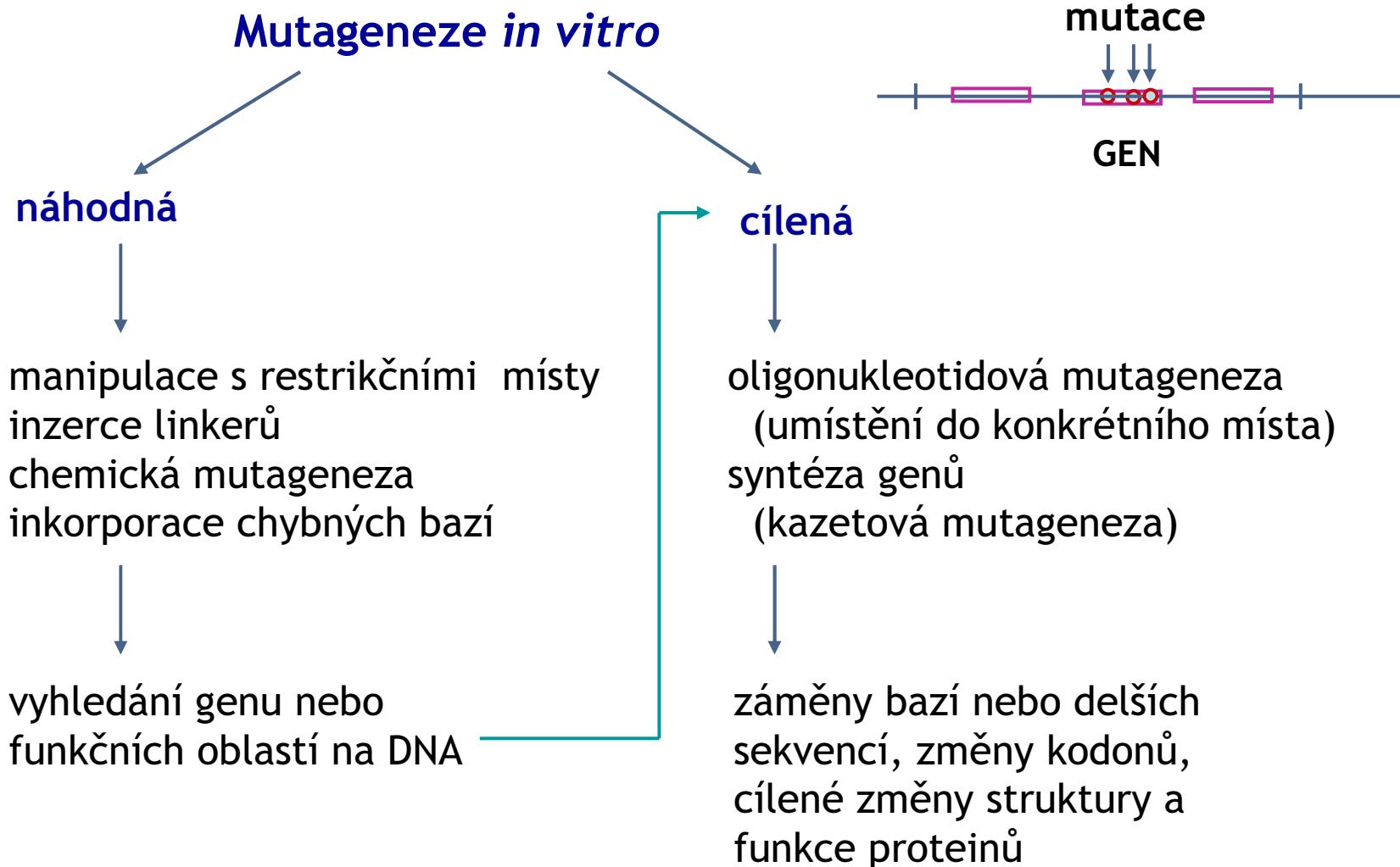
- Cílené změny aminokyselin v proteinech - příprava proteinů s novými vlastnostmi (proteinové inženýrství)
- Příprava geneticky modifikovaných a transgenních organismů

Nevýhody klasické mutageneze

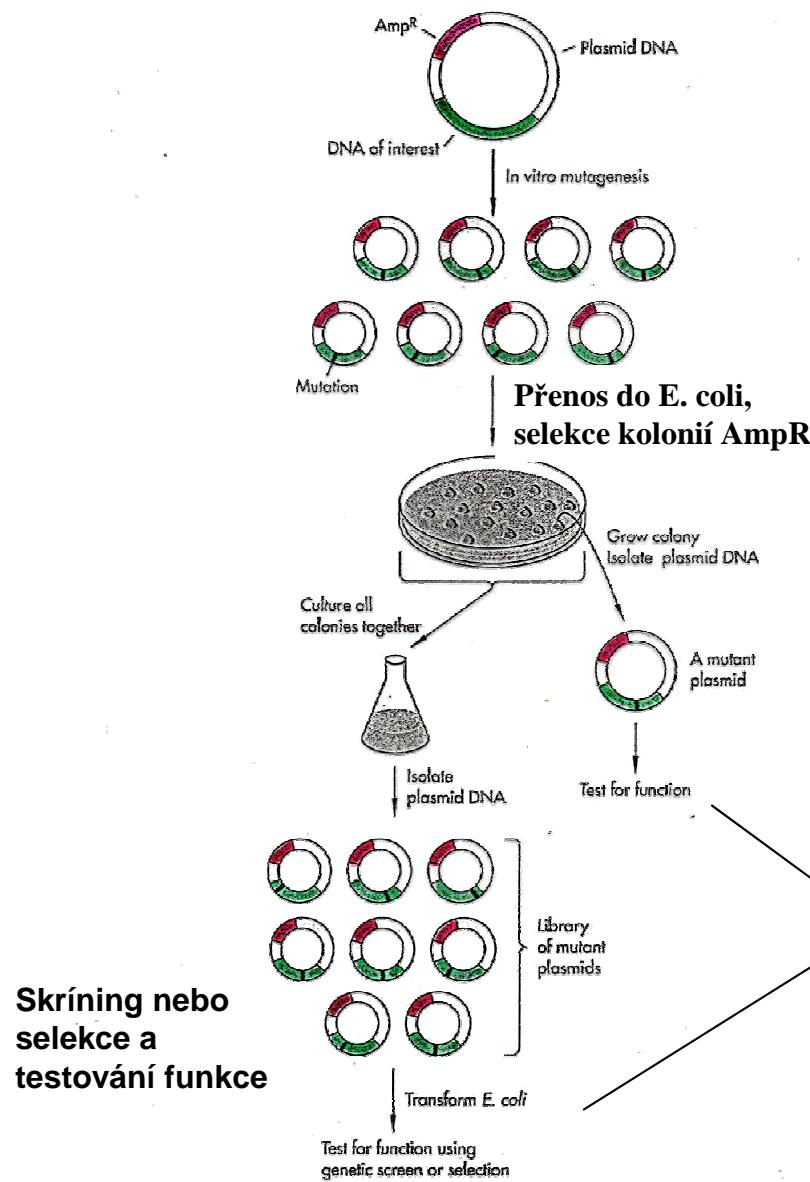
(chemické, fyzikální, biologické mutageneze)

1. V organizmu může být zmutován kterýkoliv gen
2. Frekvence mutací v žádaném genu může být nízká
3. Žádaný fenotyp může být výsledkem mutací v různých genech
4. Rekombinační analýzou nelze zjistit charakter mutace tj. zda vznikla substitucí jedné báze, nebo delecí či inzercí

Mutageneze *in vitro*



Obecná strategie při mutagenezi *in vitro*



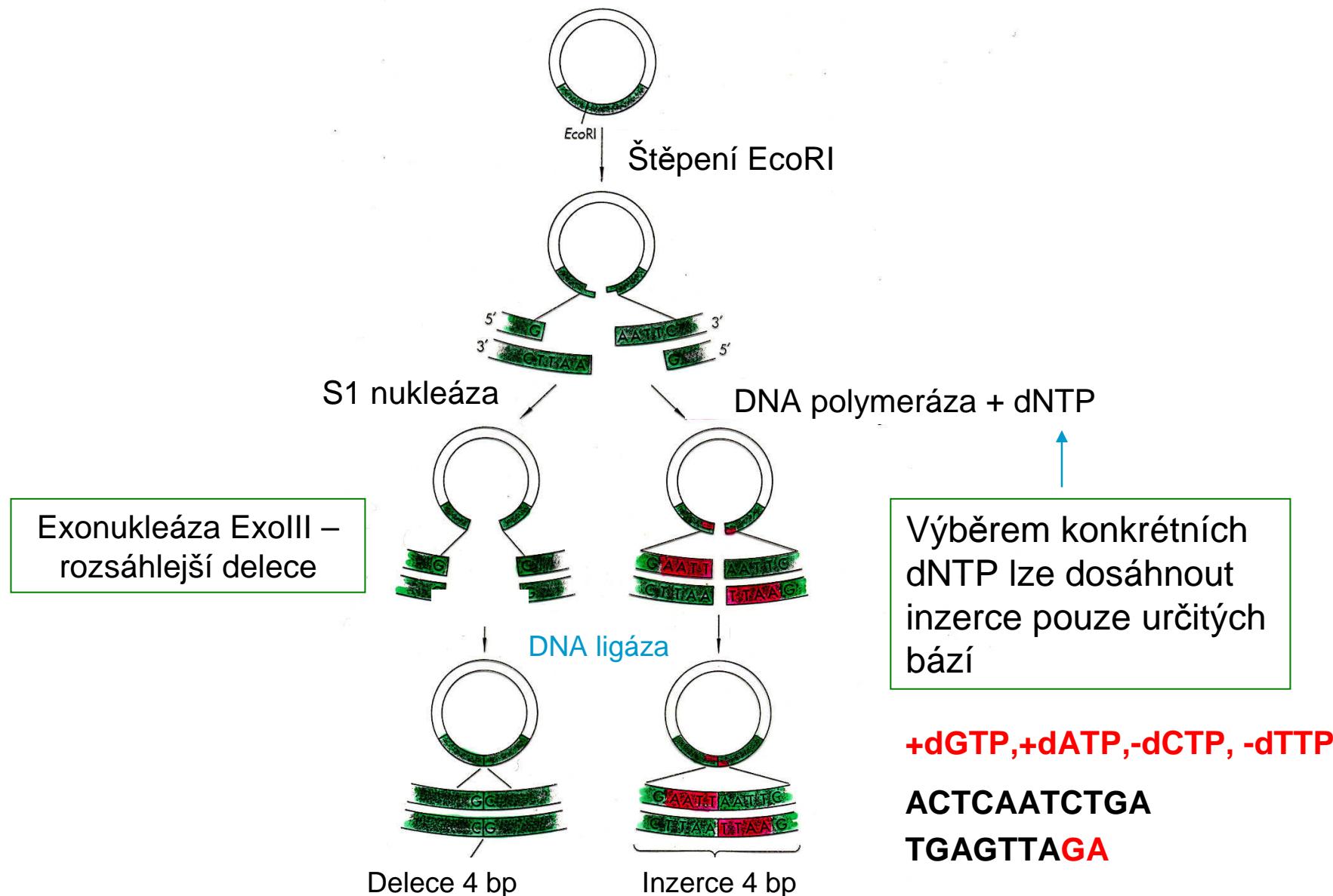
1. Klonování genu (sekvence DNA) určené k mutagenezi
2. Vlastní proces mutageneze *in vitro*
3. Selekce klonů obsahujících mutované geny (sekvence)
4. Stanovení funkce mutovaných genů
5. Ověření charakteru vnesené mutace (stanovení sekvence)

Stanovení sekvence pozměněného genu

Způsoby používané při mutagenezi *in vitro*

1. Manipulace s restrikčními místy a enzymatické úpravy DNA
2. Oligonukleotidová mutageneze (extenze primeru)
3. Chemická mutageneze
4. Kazetová mutageneze
5. Metody založené na PCR
6. Mutageneze pomocí supresorových tRNA

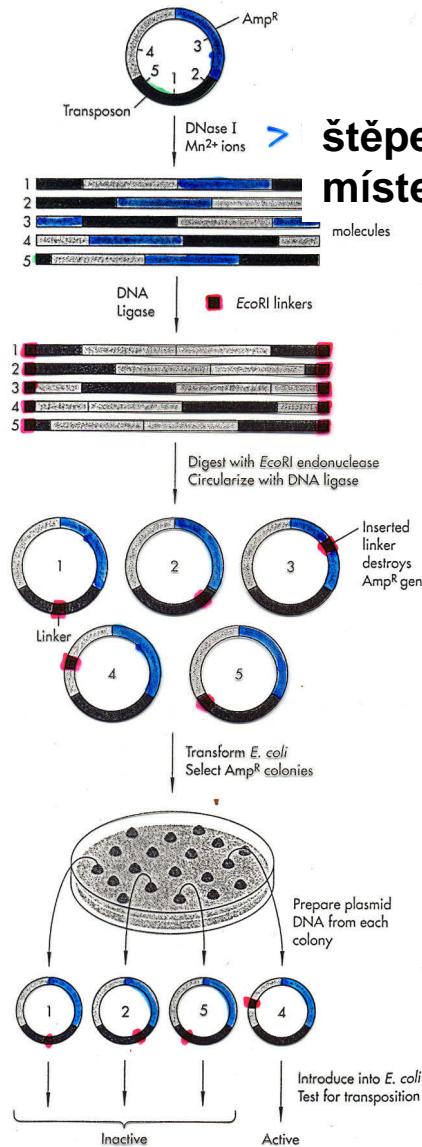
Vytváření mutací v restrikčním místě



Inzerční mutageneze pomocí linkerů k vyhledání funkčních oblastí transpozoru

Soubor náhodně linearizovaných molekul

Vložený linker inaktivuje různé geny

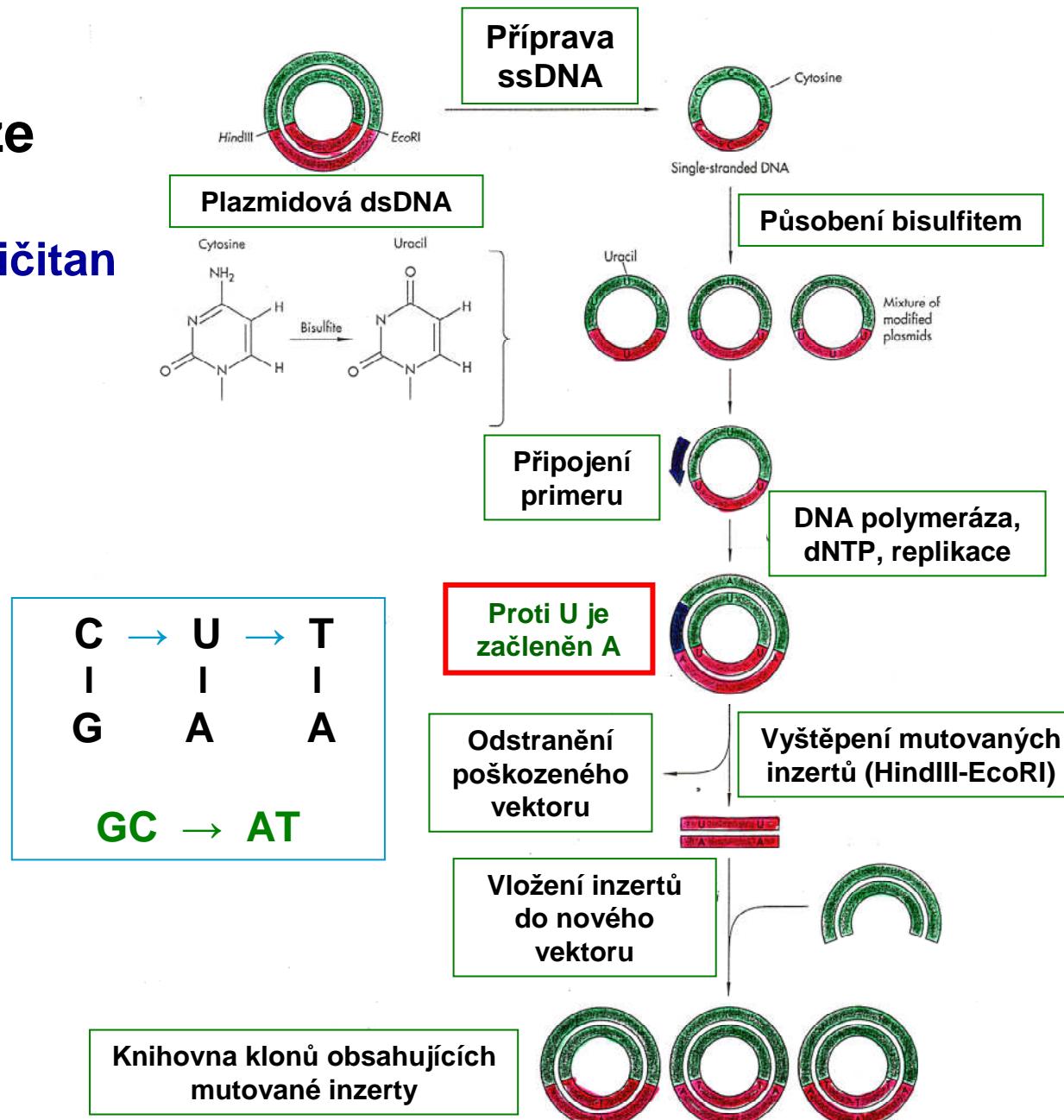


štěpení rekombinantní DNA na různých místech

Připojení EcoRI-linkerů
(= vložení inzerce inaktivující zasažený gen)

Selekce klonů se ztrátou transpoziční aktivity, např. vyhledání genu pro transponázu (nebo oblasti transpozoru, která je pro transpozici nezbytná)

Chemická mutageneze bisulfitem (hydrogensířičitan sodný)

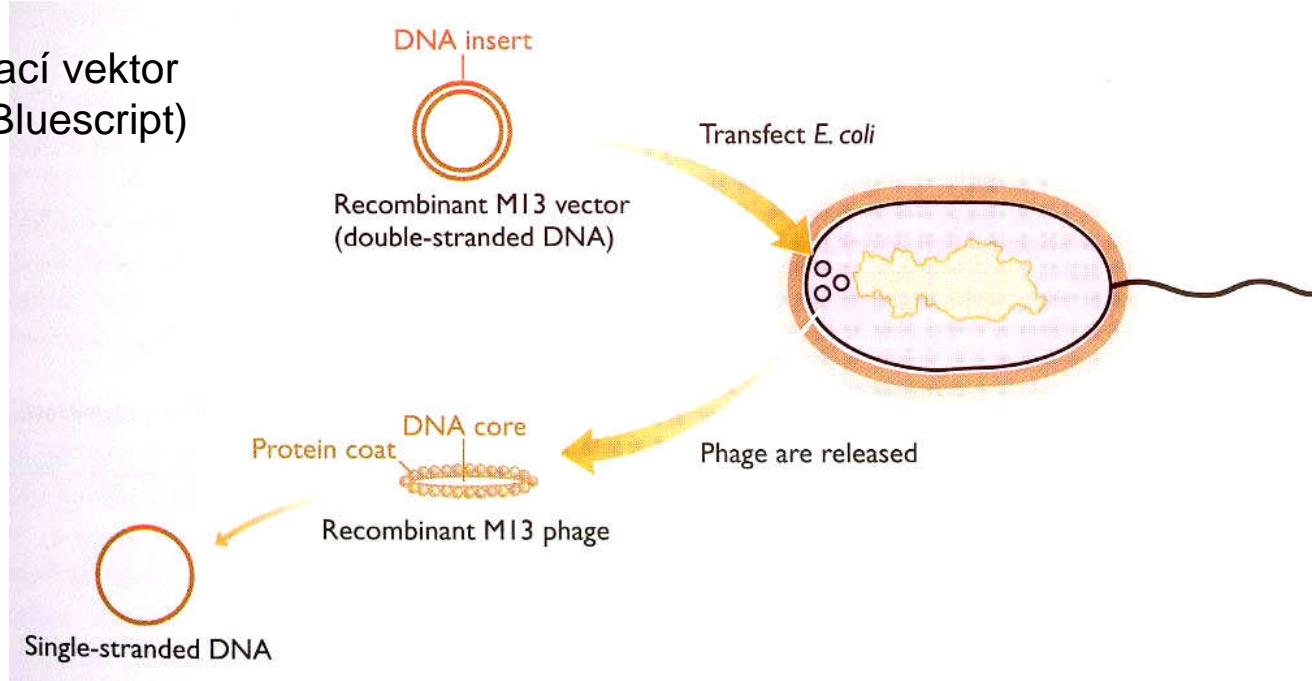


Mutageneze pomocí mutagenních oligonukleotidů

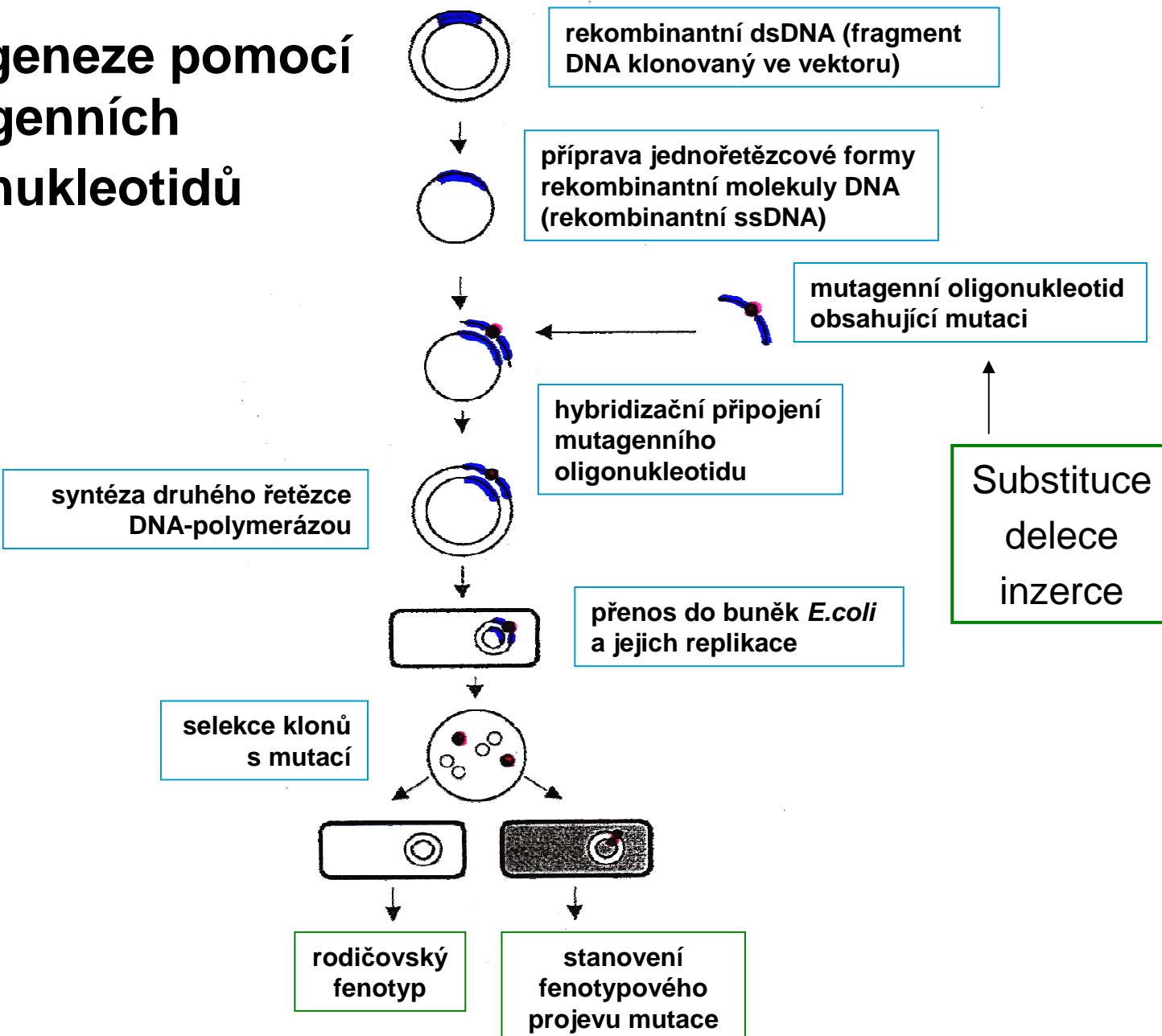
1. Klonování sekvence (genu) do vhodného vektoru (M13, fágemid, fasmid), izolace jednořetězcové formy rekombinantní DNA
2. Příprava syntetického (mutagenního) oligonukleotidu nesoucího žádanou mutaci (jeho sekvence je komplementární ke klonované sekvenci vyjma místa, do něhož má být mutace vnesena)
3. Připojení (přihybridizování) mutagenního oligonukleotidu *in vitro*
4. Dosyntetizování komplementárního řetězce DNA-polymerázou, spojení DNA-ligázou
5. Transformace buněk *E. coli* heteroduplexní molekulou DNA, selekce mutantních molekul (příp. selekce *in vitro* a transformace mutantními molekulami DNA)
6. Pomnožení mutantní molekuly DNA v *E. coli*, ověření mutace stanovením sekvence DNA

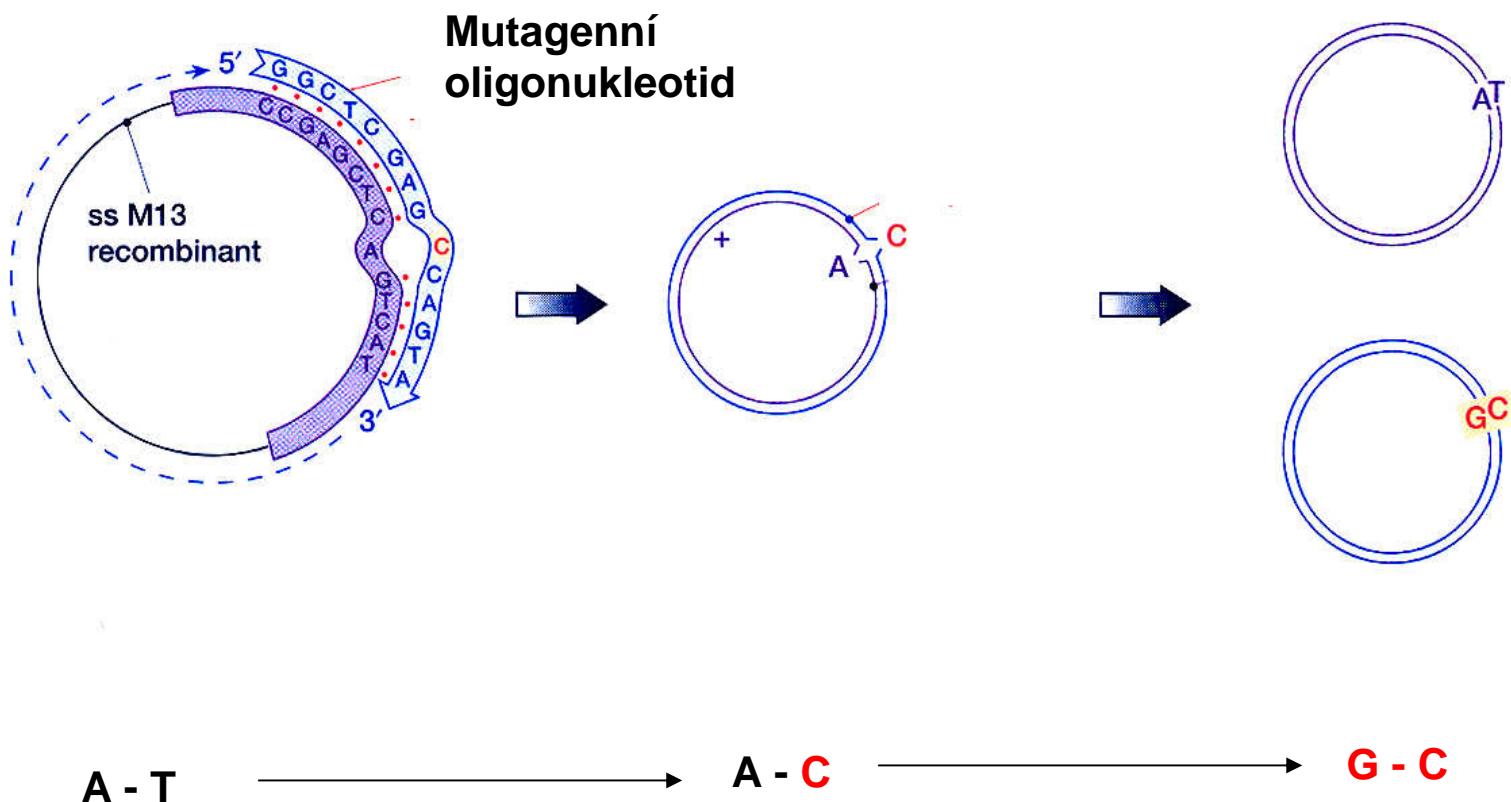
Klonování genů ve fágemidech

Klonovací vektor
(např. Bluescript)



Mutageneze pomocí mutagenních oligonukleotidů





Zvýšení výnosu mutant začlenením uracilu do templátové DNA

Přenos do kmene *E. coli* ung-, dut-
příprava ssDNA

DNA klonovaná do M13 vektoru

ung⁻ (uracil-N-glykozidáza⁻) (rep⁻)
dut⁻ (dUTPáza⁻) - zvýšení koncentrace U

Do templátové DNA je začleněn U

Připojení mutagenního oligonukleotidu

In vitro

Replikace, ligace

Přenos do *E. coli*
ung+, selekce
AmpR

Řetězec standardního typu (templátový,
mateřský) je degradován

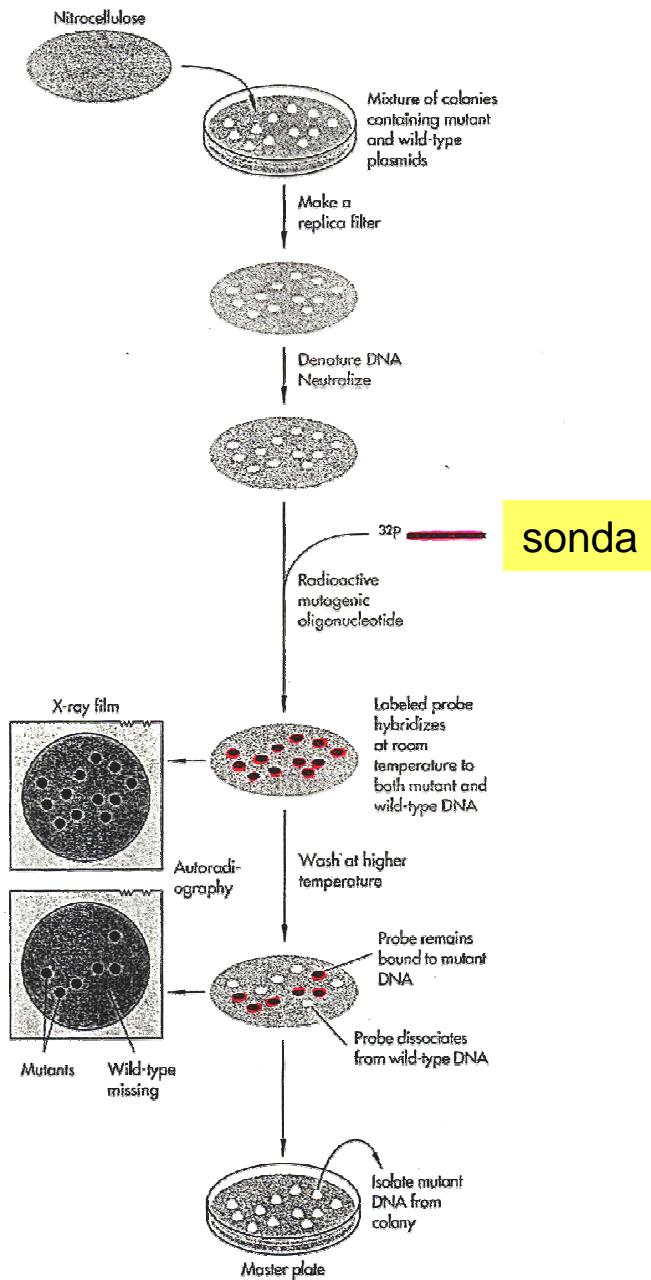
Většina kolonií obsahuje
mutantní plazmid

Řetězec s mutací
(bez U) se replikuje

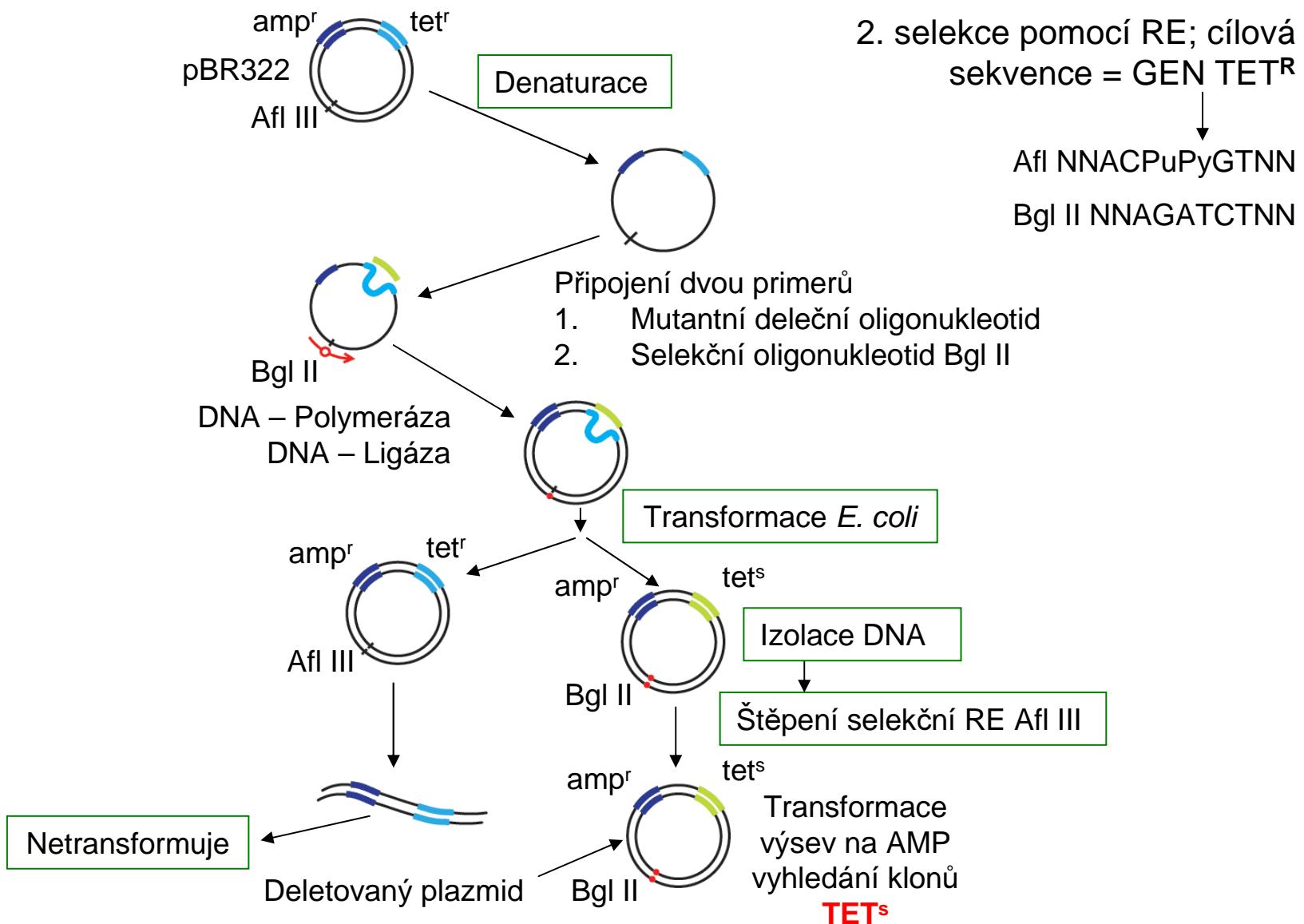
Ověření mutace stanovením sekvence DNA

žádaná mutace

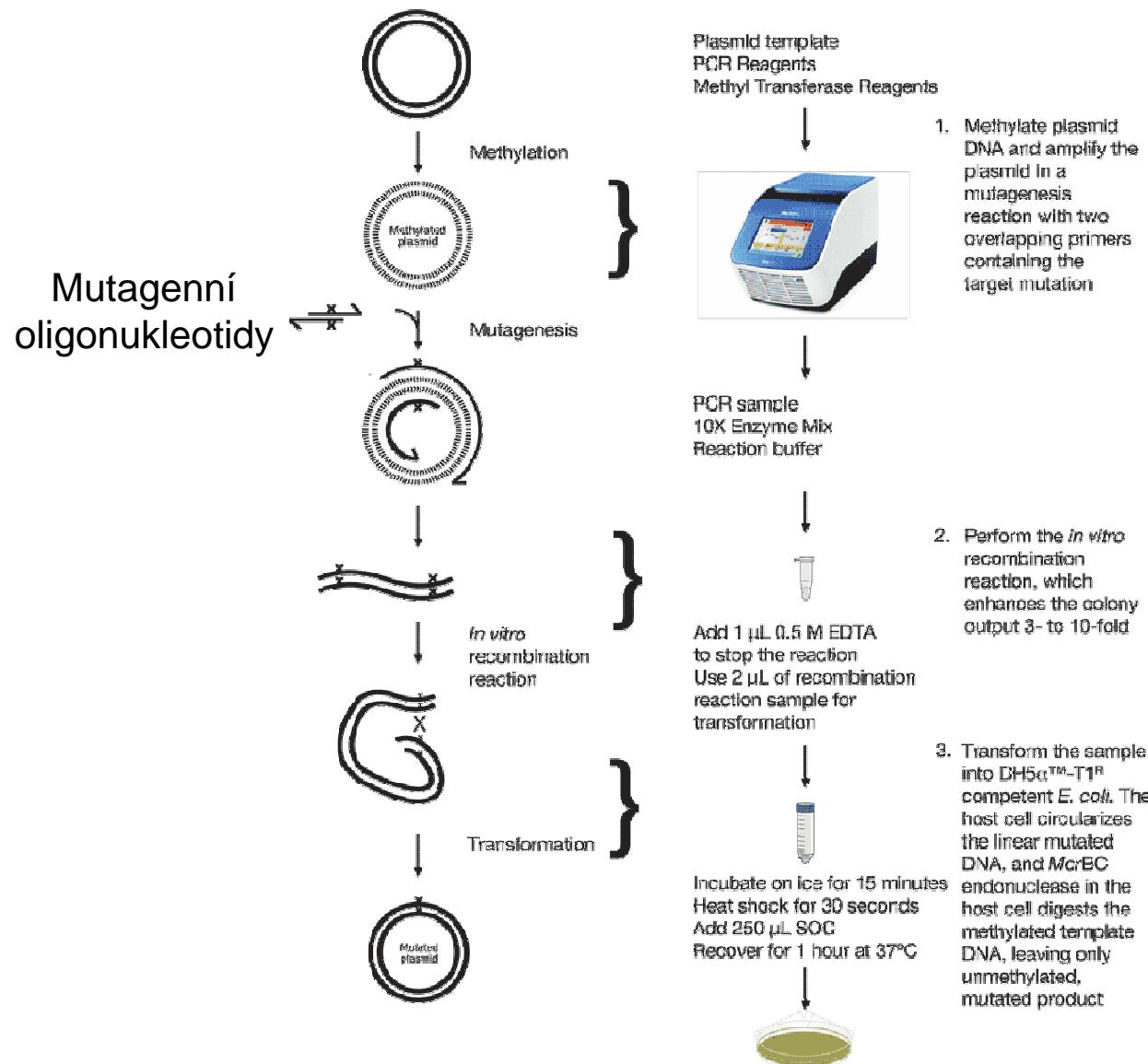
Vyhledání mutantních klonů pomocí sondy – tou je značený mutagenní oligonukleotid



Mutageneze pomocí mutagenních oligonukleotidů

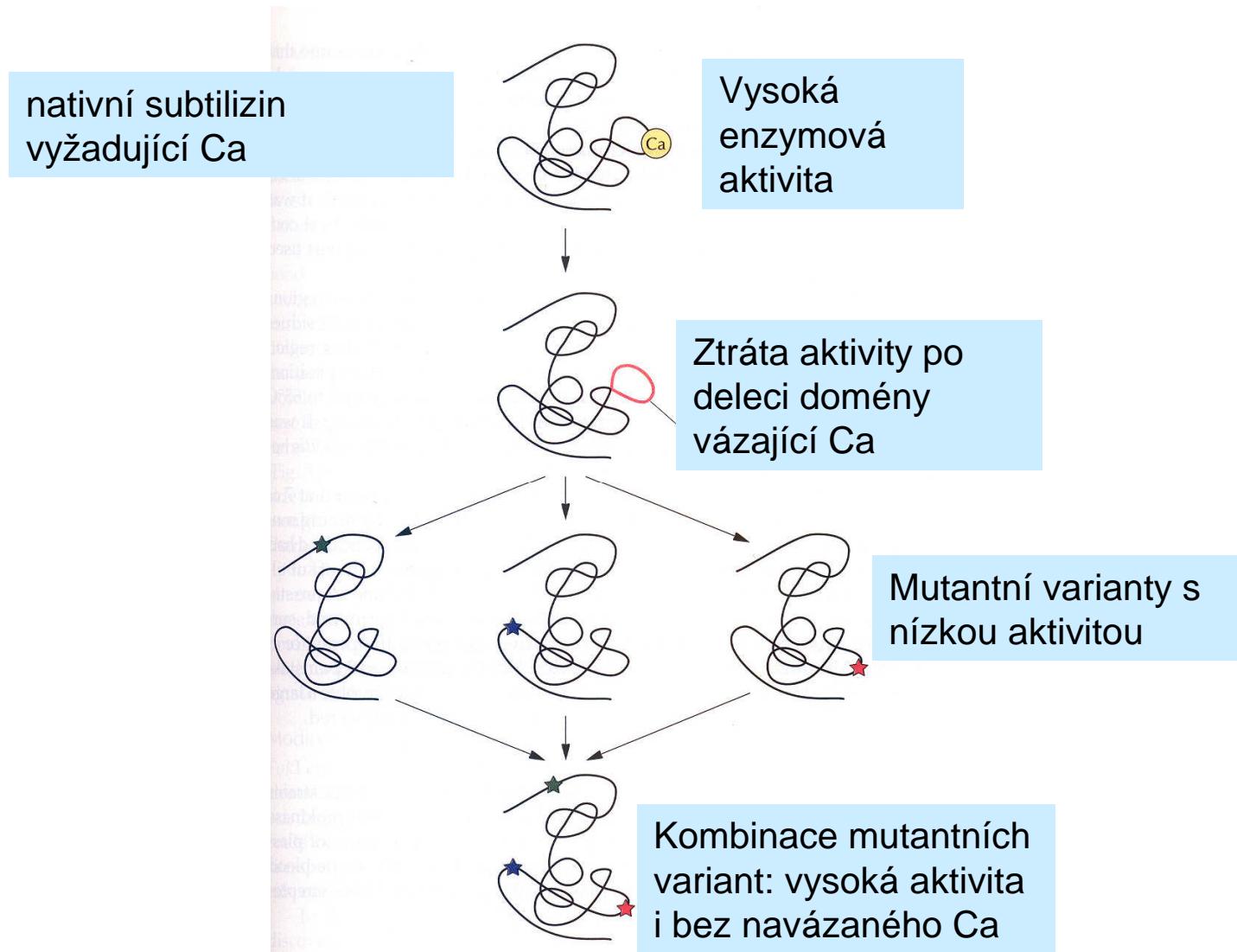


Komerční soupravy pro snadné vytváření mutací a selekci

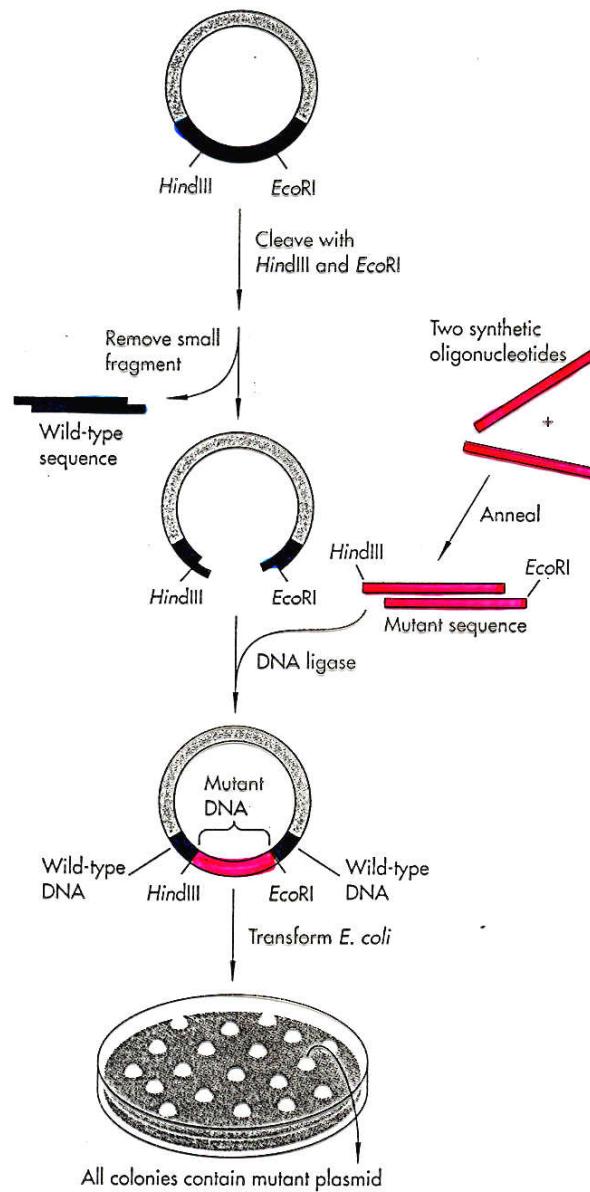


Princip: rodičovská DNA standardního typu je štěpena *McrBC*, zachován je jen mutantní nemetylovaný produkt

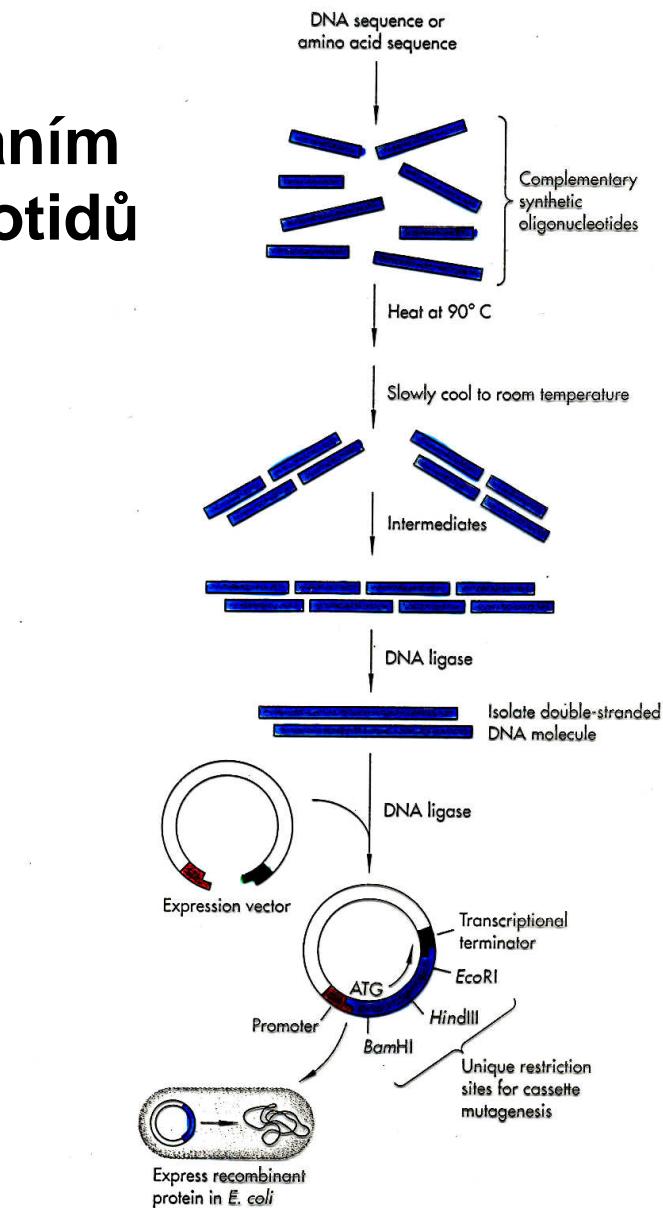
Modifikace subtilizinu se změněným požadavkem na kofaktory (postupná mutagenze pomocí mutagenních oligonukleotidů)



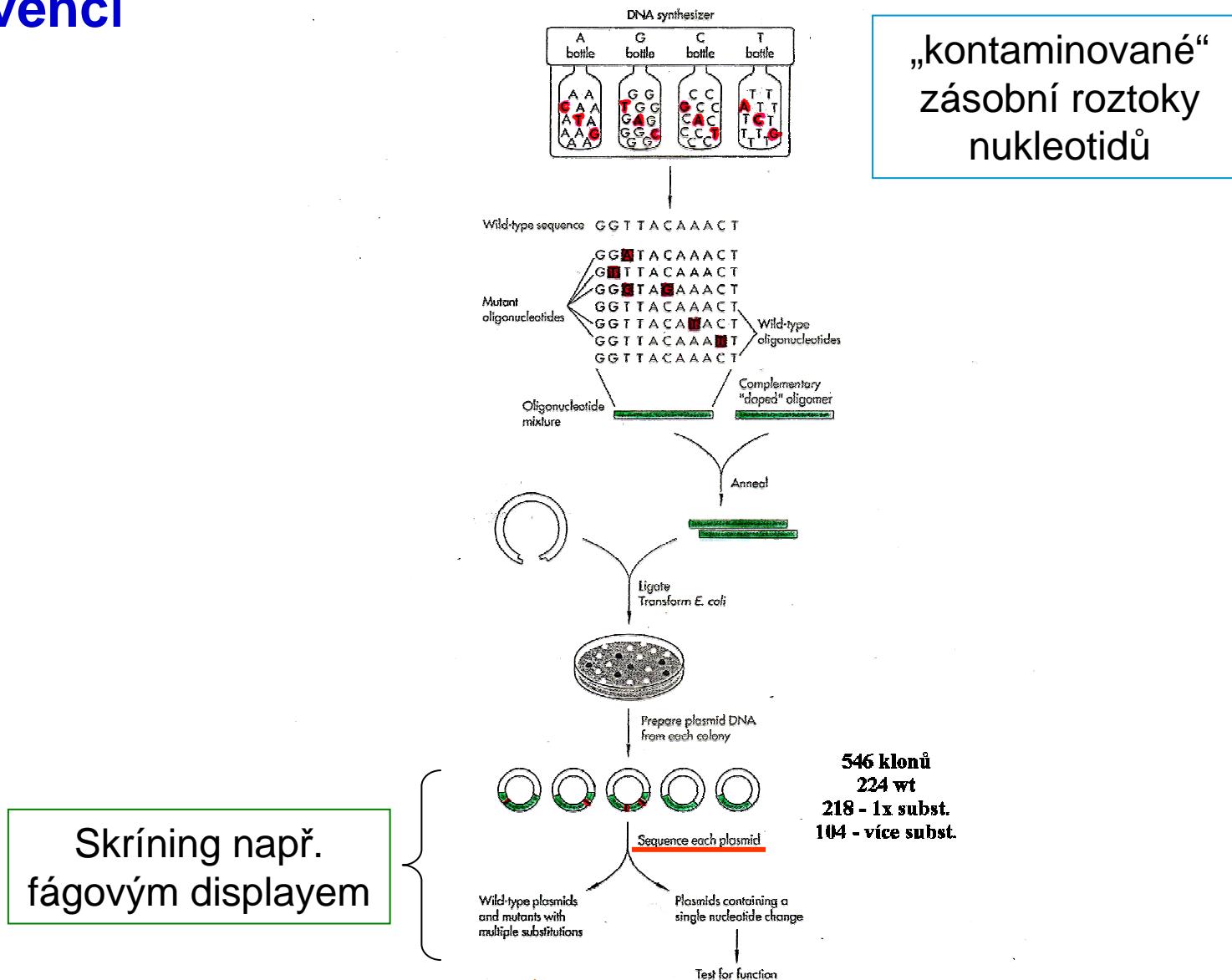
Kazetová mutageneze



Syntéza genů postupným spojováním kratších oligonukleotidů



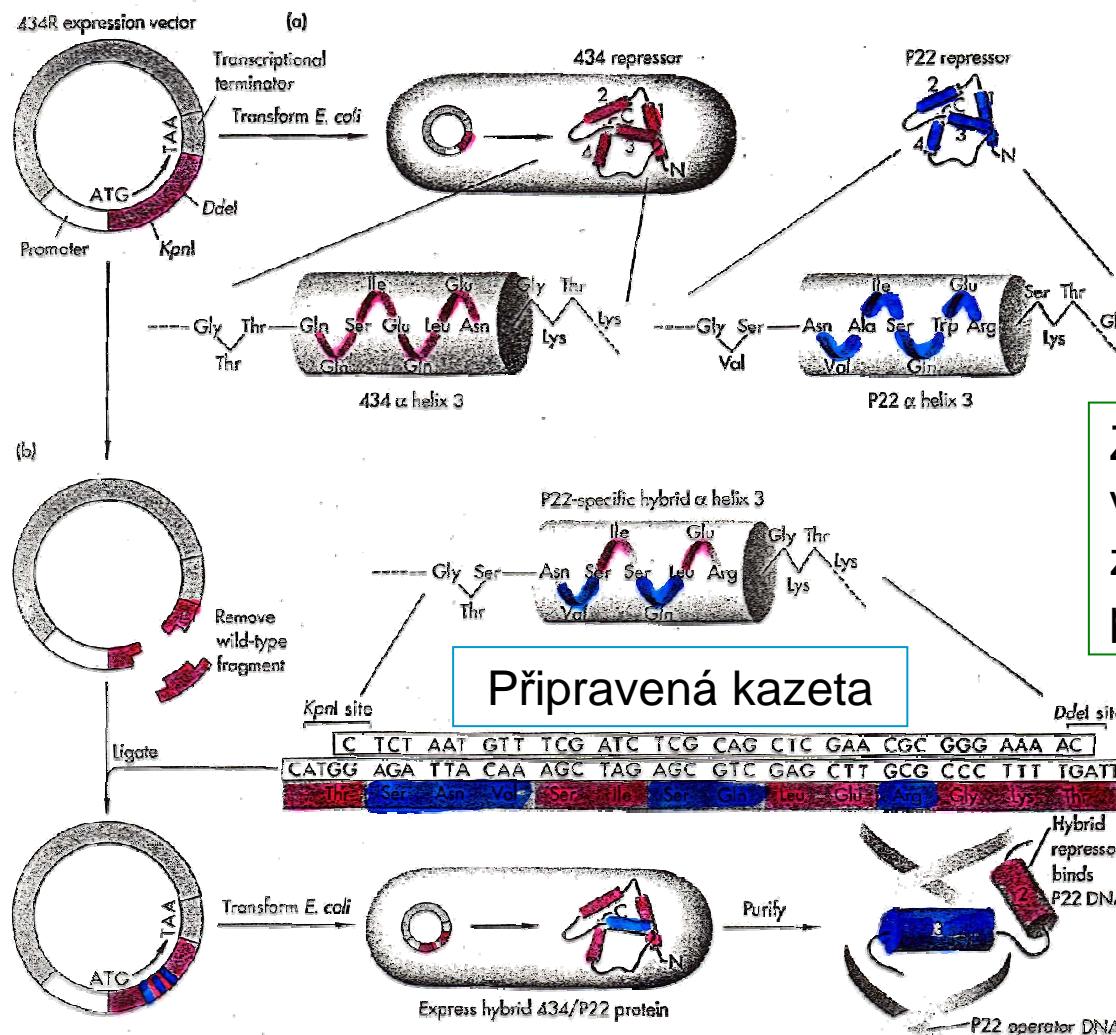
Mutageneze pomocí kazet tvořených mutantními „doped“ oligonukleotidy – vytváření náhodných sekvencí



Mutageneze pomocí „doped“ oligonukleotidů



Záměna helixu v represorovém proteinu mutagenezou *in vitro* (příklad kazetové mutageneze)



Záměna aminokyselin
v doméně represoru
zodpovědné za roz-
poznání operátoru P22

Připravená kazeta

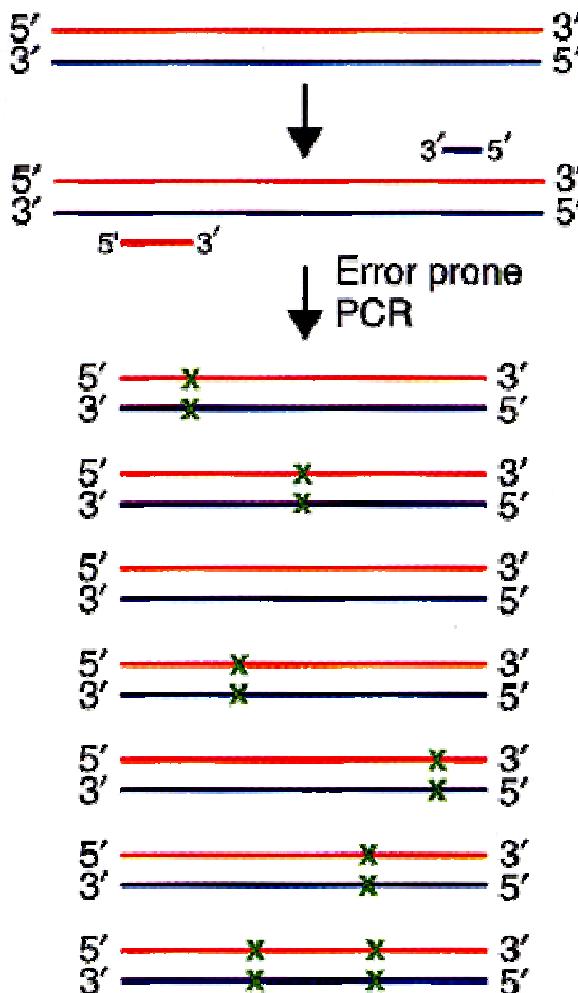
C TCT AAT GTT TCG ATC TCG CAG CTC GAA CGC GGG AAA AC
 CATGG AGA TTA CAA AGC TAG AGC GTC GAG CTT GCG CCC TTT TGATT
 Thr Ser Asn Val Ser Ile Ser Gln Leu Glu Arg Gly Lys Ile

Express hybrid 434/P22 protein

Výhody PCR

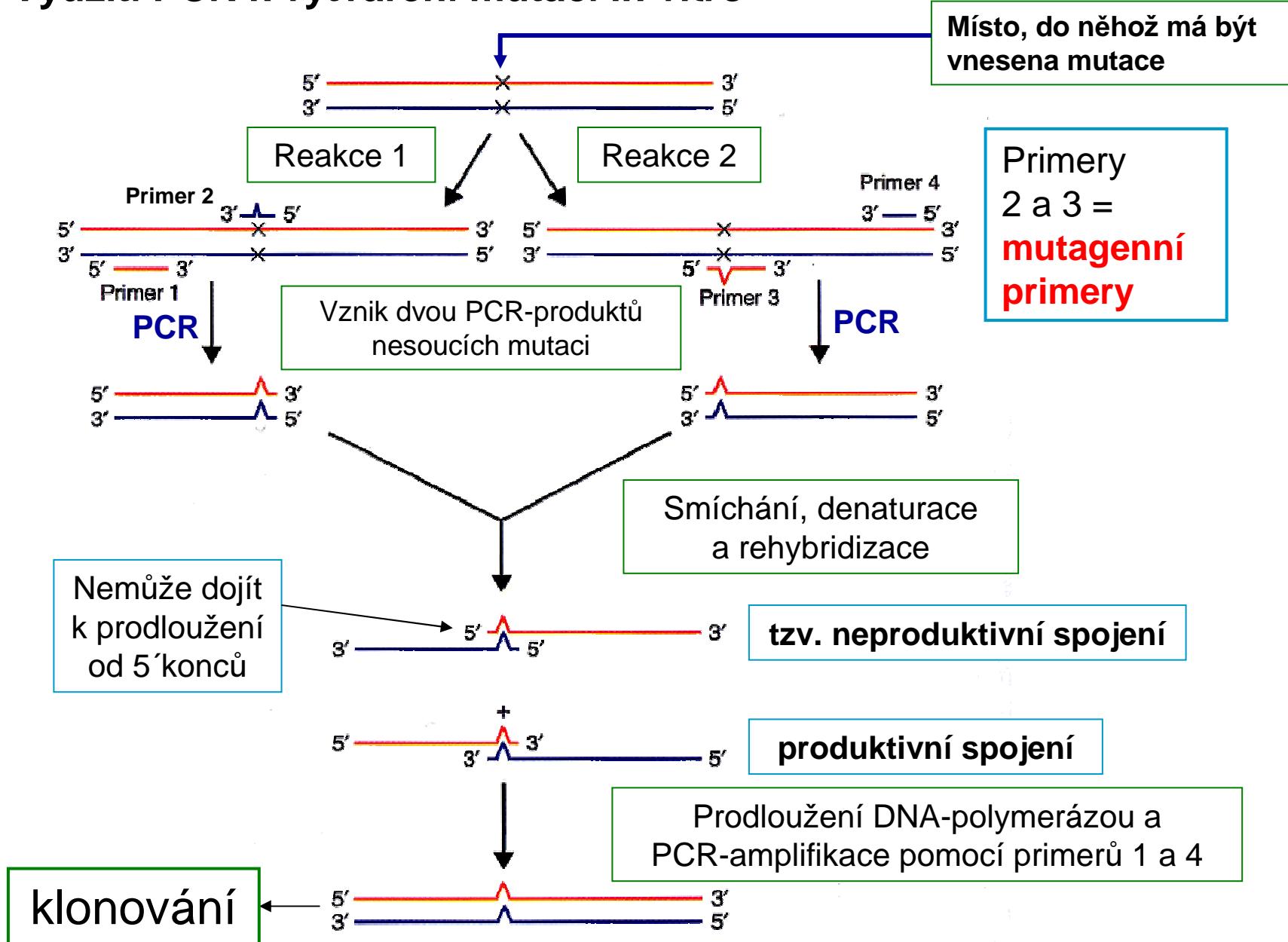
- jednoduché provedení
- možnost vytváření různého typu mutací
- není nutná následná selekce pro zvýšení proporce mutant
- nezávislost na RE místech
- není vždy nutné následné klonování mutovaného genu do vektoru (po PCR je možný přenos amplikonu do buněk transformací)

Vytváření náhodných mutací = „error-prone“ PCR

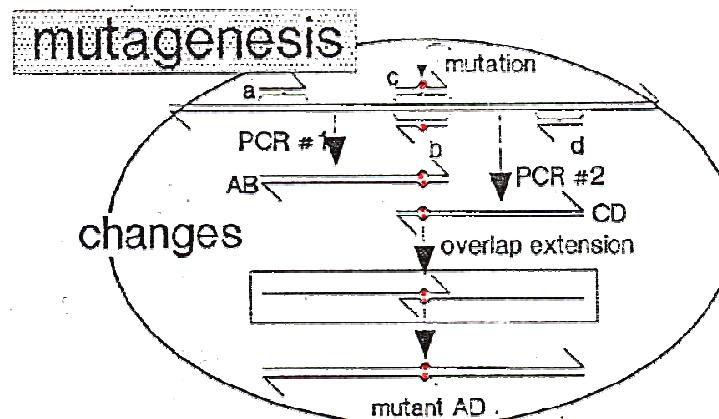


- využívají se DNA-polymerázy bez korektorské funkce (např. Taq-polymeráza) – ne High Fidelity PCR Enzymes
- reakční podmínky PCR lze změnit tak, aby se počet chyb zvýšil a aby každý amplifikační produkt obsahoval jednu mutaci (např. zvýšení Mg++ nebo přidání Mn++, koncentrace reakčních složek atp)
- nevýhoda: převaha určitého typu mutace (např. transice, zatímco transverze nevznikají)

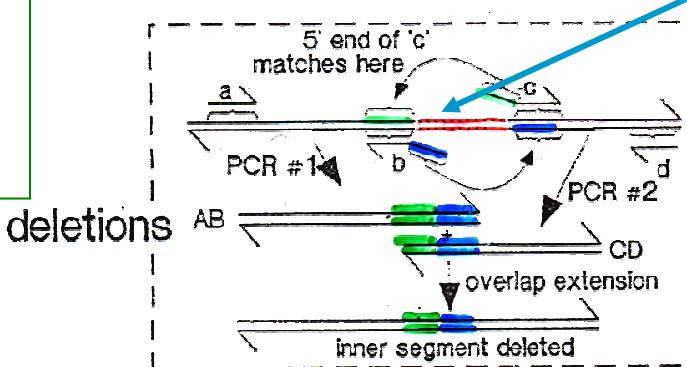
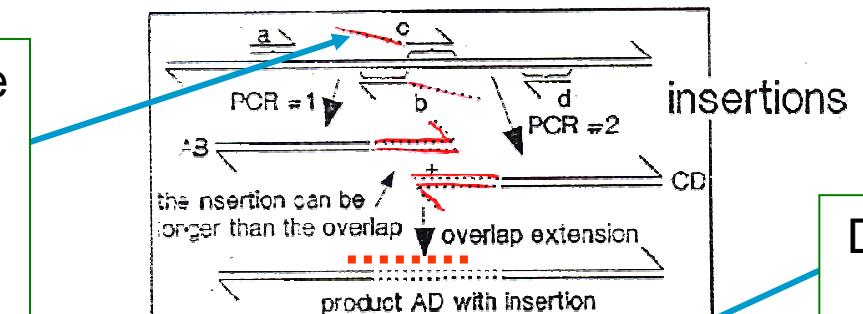
Využití PCR k vytváření mutací *in vitro*



Vnášení mutací pomocí PCR



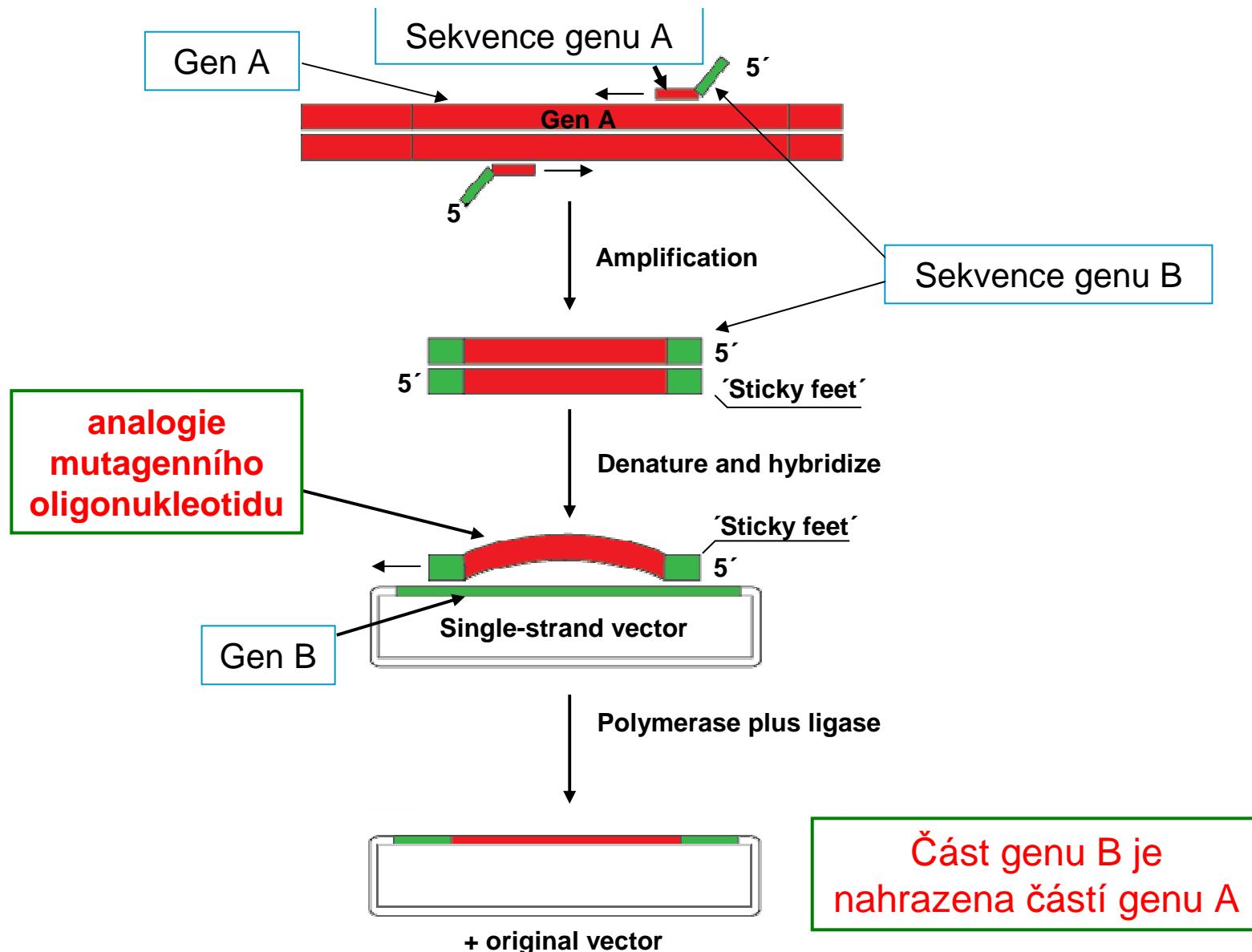
Vložená sekvence
(extenze primeru
na jeho 5' konci)
(extenze jsou
vzájemně
komplementární)



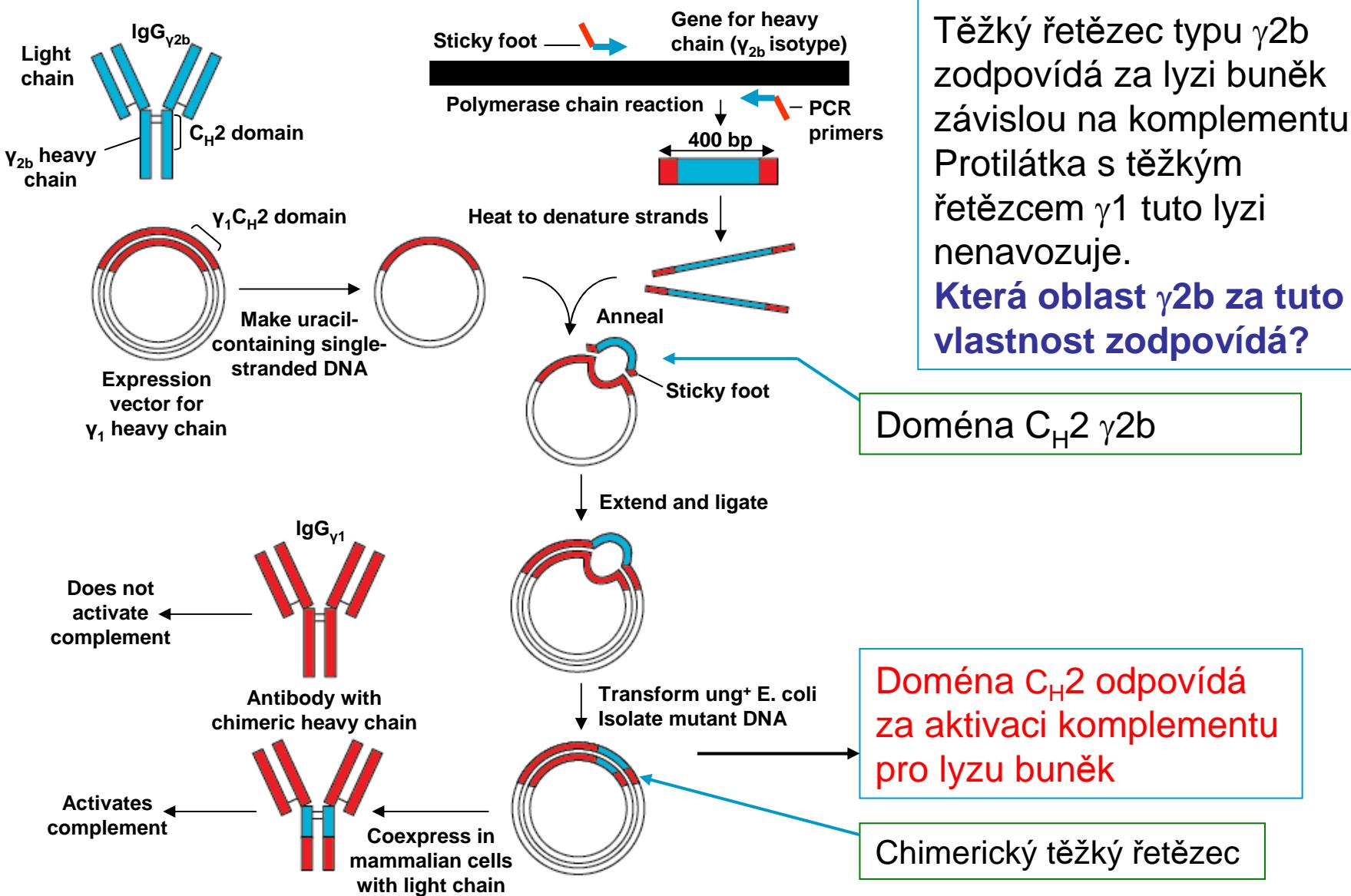
Deletovaná sekvence
(extenze jsou
komplementární k
sekvenci vedle místa
delece)

Amplifikace „produktivních“
spojení pomocí primerů a a d

Náhrada části genu sekvencí z příbuzného genu



Konstrukce genu pro chimerickou protilátku



Inzerce abnormálních aminokyselin do proteinu supresí amber mutace *in vitro* s využitím chemicky modifikovaných tRNA

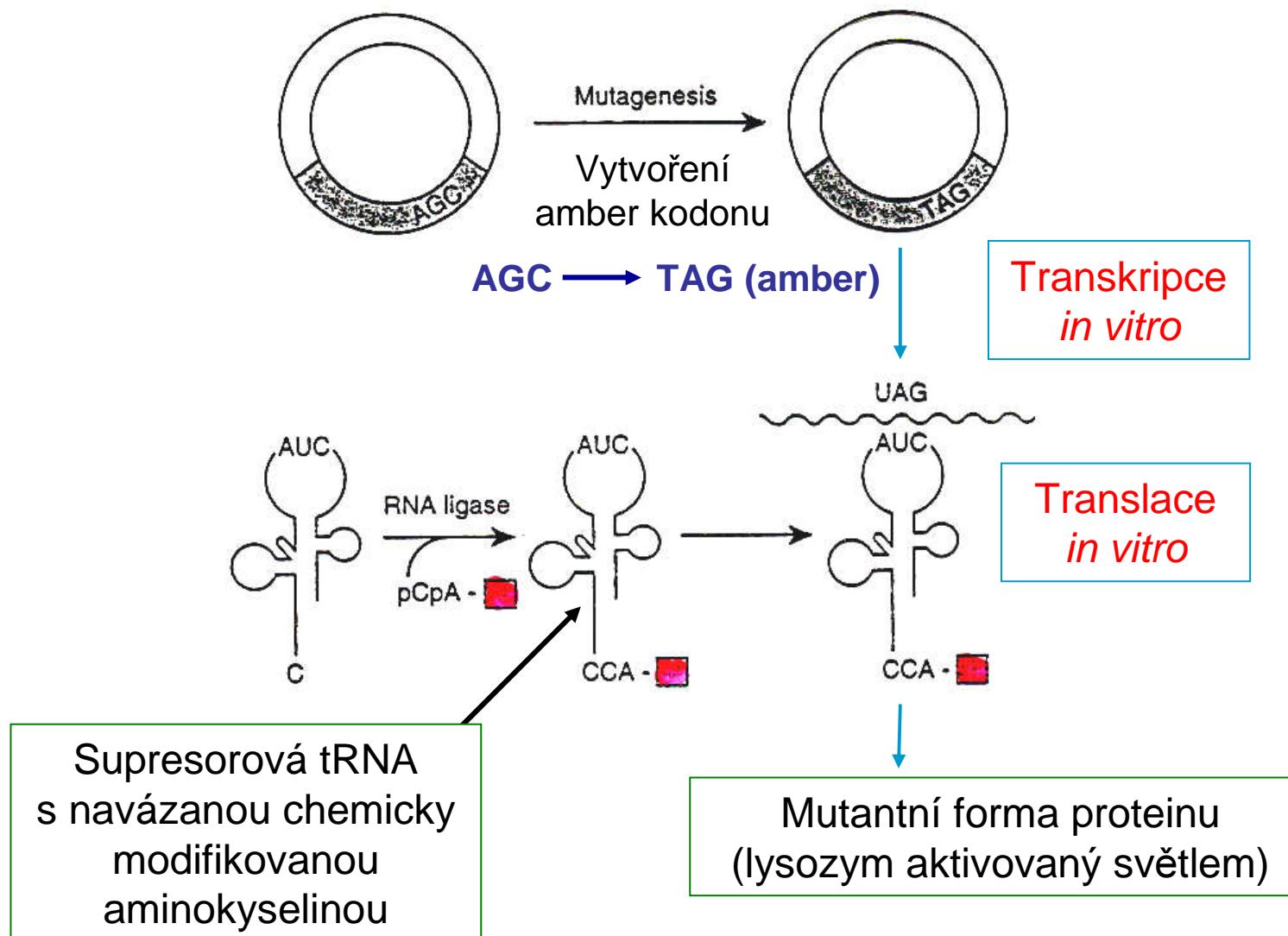
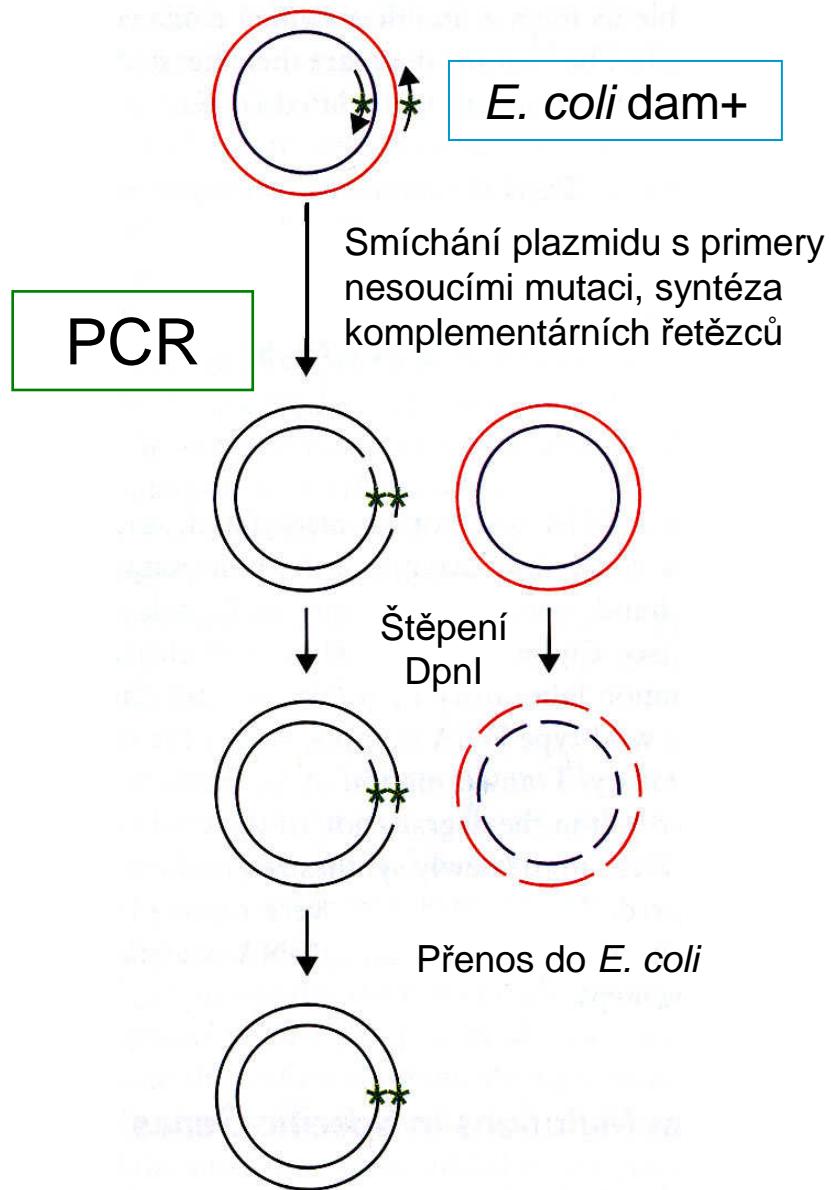


Table 4.4 Nonsense Suppressors Employed to Generate Altered Proteins

Suppressor	Codons recognized	Amino acid inserted	Efficiency (%)	References
A. přirozené				
Su1 (<i>supD</i>)	UAG	Serine	6–54	a, b
Su2 (<i>supE</i>)	UAG	Glutamine	0.8–20	a, b
Su2-89 (<i>supE</i>)	UAG	Glutamine	32–60	c, h
Su3 (<i>supF</i>)	UAG	Tyrosine	11–100	a, b
Su5 (<i>supG</i>)	UAA, UAG	Lysine	0.2–2 6–30*	a, b, h h
Su6 (<i>supP</i>)	UAG	Leucine	30–100	a, e
Su9	UGA	Tryptophan	0.1–30	a, f
B. Uměle připravené				
tRNA ^{Phe} _{CUA}	UAG	Phenylalanine	48–100	g
tRNA ^{GluA} _{CUA}	UAG	85% Glutamic acid 15% Glutamine	8–100	h, i
tRNA ^{Cys} _{CUA}	UAG	Cysteine	17–51	g
tRNA ^{HisA} _{CUA}	UAG	Histidine	16–100	h, i
tRNA ^{ProH} _{CUA}	UAG	Proline	9–60	h, i
tRNA ^{Lys} _{CUA}	UAG	Lysine	9–29	h, i
tRNA ^{Ala} _{CUA}	UAG	Alanine	8–83	h, i
tRNA ^{Gly1} _{CUA}	UAG	Glycine	39–67	h, i
FTORI 26	UAG	Arginine	4–28 4–47*	j h

Příklad: 160 variant genu pro lysozym s amber mutacemi na různých místech poskytlo v supresorových kmenech 2 000 variant lysozymu

Vytváření mutací *in vitro* přímo na plazmidech (QuickChange)



- jako templát je využita dsDNA plazmidu
- po proběhnutí PCR se vytvoří dva komplementární řetězce nesoucí mutaci ve stejném místě, které jsou schopny se párovat za vzniku kružnice s posunutými zlomy
- po proběhnutí PCR jsou produkty štěpeny DpnI, která je schopná štěpit jen metylovanou DNA
- rodičovské molekuly DNA jsou metylovány, neboť plazmidy byly izolovány z dam+ kmenů *E. coli* - proto jsou DpnI rozštěpeny (odstranění rodičovského templátu bez mutace).
- nově syntetizované molekuly nejsou metylovány a tudíž nejsou štěpeny
- po transformaci do *E. coli* dojde k reparaci zlomů a nově nasynthetizované plazmidy obsahující mutaci se replikují

