

# **MOLEKULÁRNÍ BIOLOGIE PROKARYOT**

**podzim 2018**

## **TRANSDUKCE**

Ivana Mašlaňová

*iva.maslanova@gmail.com*

# SYSTÉMY ZPROSTŘEDKOVANÉHO PŘENOSU DNA

Přenos bakteriální DNA (chromozomové nebo plazmidové) bakteriofágem.

## A. Transdukce

*E. coli, S. typhimurium, Bacillus, Klebsiella, Staphylococcus, Streptococcus, Streptomyces*

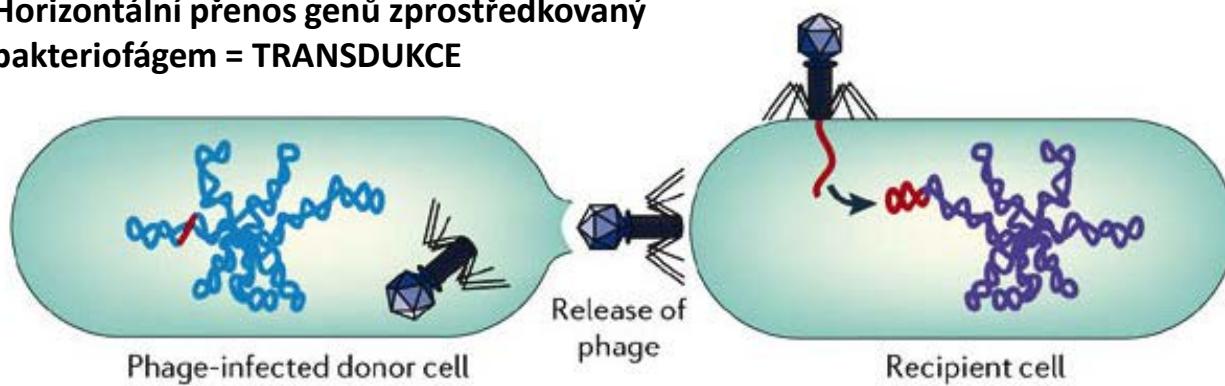
a. Nespecifická (*P22, P1, SPβ, φ11*) abortivní

Jsou přenášeny libovolné geny

b. Specifická (fág lambda)

Jsou přenášeny jen určité geny

Horizontální přenos genů zprostředkovaný  
bakteriofágem = TRANSDUKCE



## B. Kapsdukce

*Rhodobacter capsulatus* (GTA = gene transfer agent)

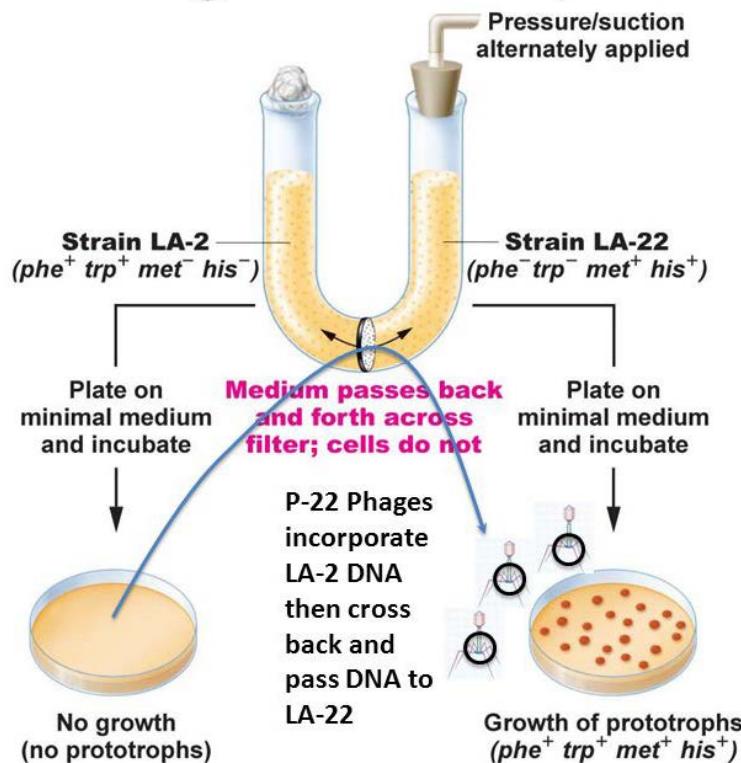
*Methanococcus voltae* (VTA = voltae transfer agens)

# Objev transdukce: 1952 (Zinder a Lederberg)

*Salmonella typhimurium*, fág P22

- Studium auxotrofních mutant – vznik prototrofních rekombinantů
- Proces není ovlivněn Dnázou
- Není nutný kontakt buněk (U-trubice)
- Přenosovým agens jsou fágy

## Lederberg-Zinder experiment

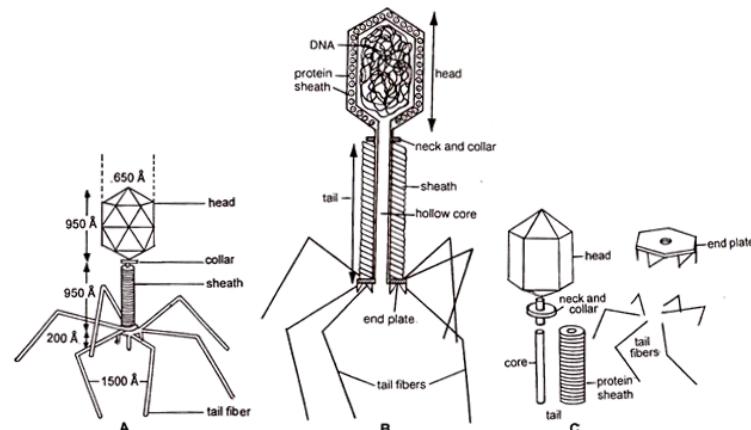


# DONOR - RECIPIENT

Transdukující částice = pseudovirion

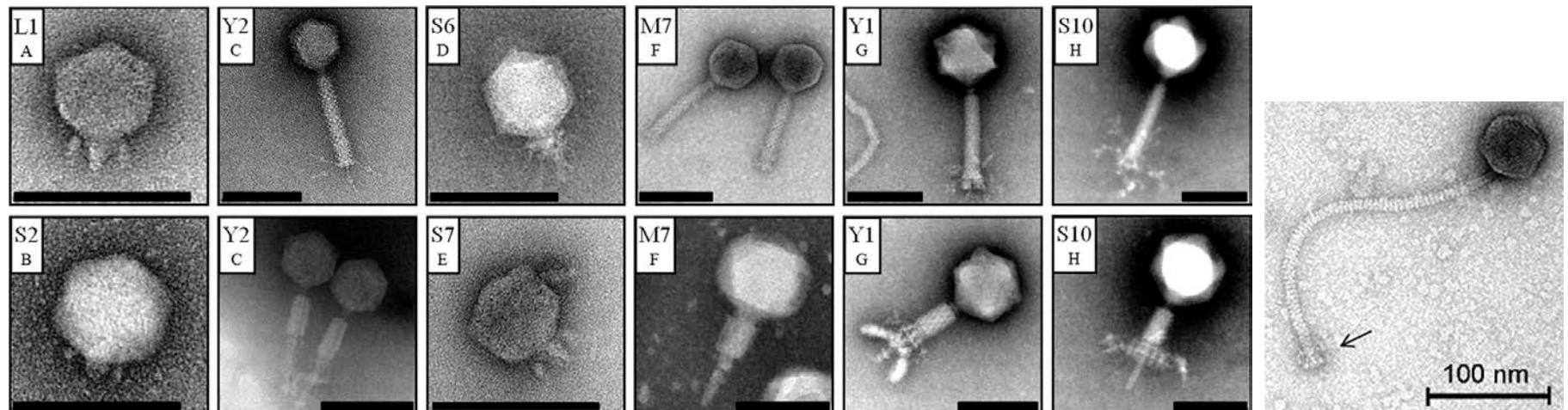
## Transduktanta

- Rekombinantní – přenos chromozomové DNA
- Abortivní – přenos chromozomové DNA
- Plazmidová – přenos plazmidů



**Kotransdukce** = současný přenos dvou nebo více genů donora do recipienta transdukcí

## Bakteriofág - morfologie

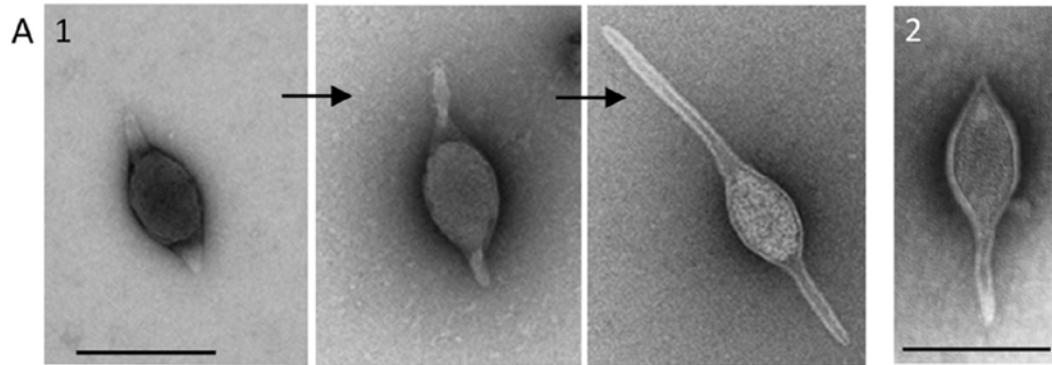


Podoviridae, Myoviridae

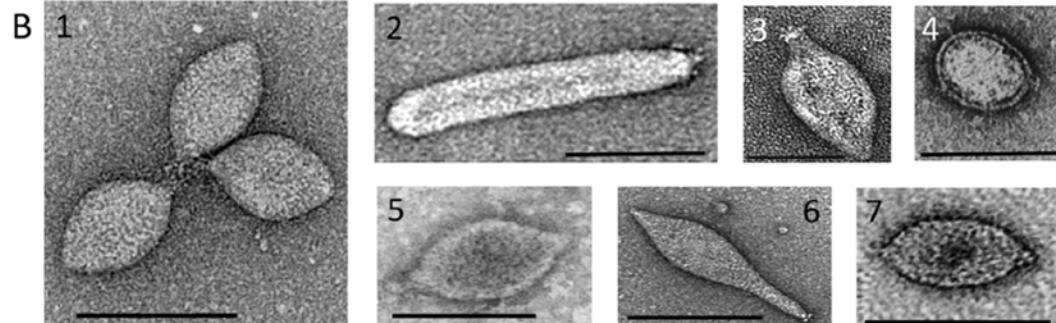
Siphoviridae

# Bakteriofágy u zástupců Archaea

## Viry hypertermofilních archeí

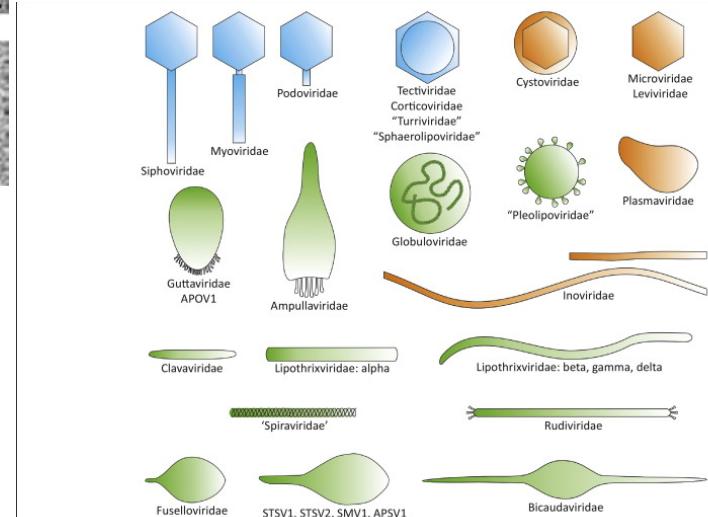
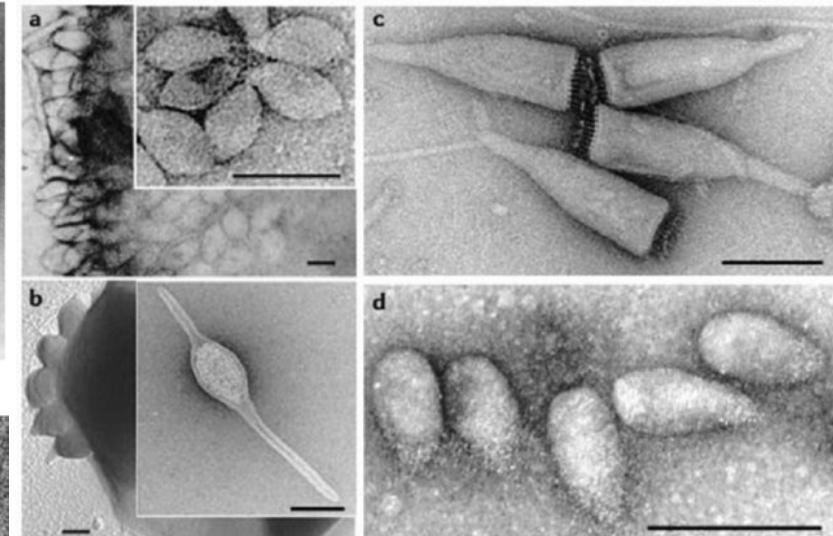


(A1) *Bicaudaviridae*



(B1) *Alphafusellovirus*, family *Fuselloviridae*

(B2) *Betafusellovirus*, family *Fuselloviridae*

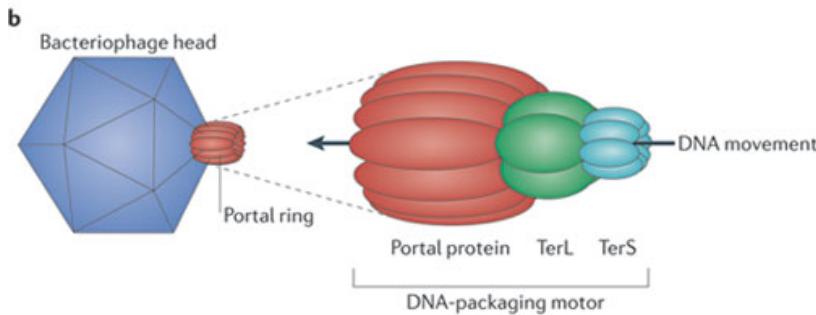
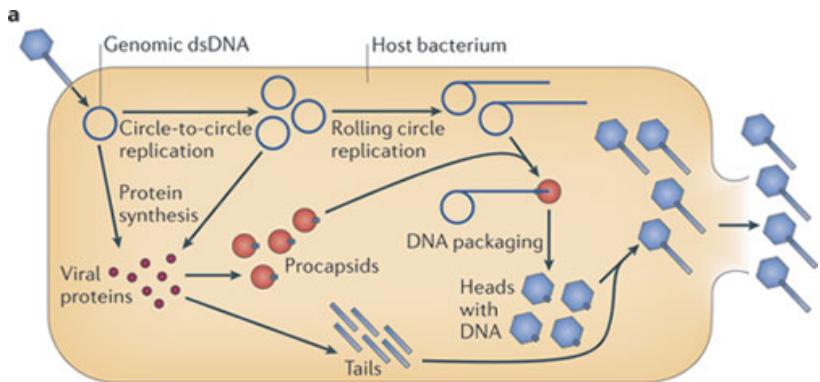


Key:  
■ Archaeal and bacterial ■ Bacterial ■ Archaeal

# SESTAVOVÁNÍ FÁGOVÝCH ČÁSTIC A SBALOVÁNÍ DNA DO VIRIONŮ

Fágová dsDNA (19 – 500 kb) sbalována do prokapsidu (prohead)

- 3 hlavní proteiny tvořící prokapsid – „coat“ protein, „scaffolding“ protein a „portal“ protein
- 2 proteiny odpovědné za sbalování DNA do prokapsidu – rozpoznání DNA, přenos skrz portálový prstenec a dopravení DNA do prokapsidu



## a. Lytický cyklus bakteriofága:

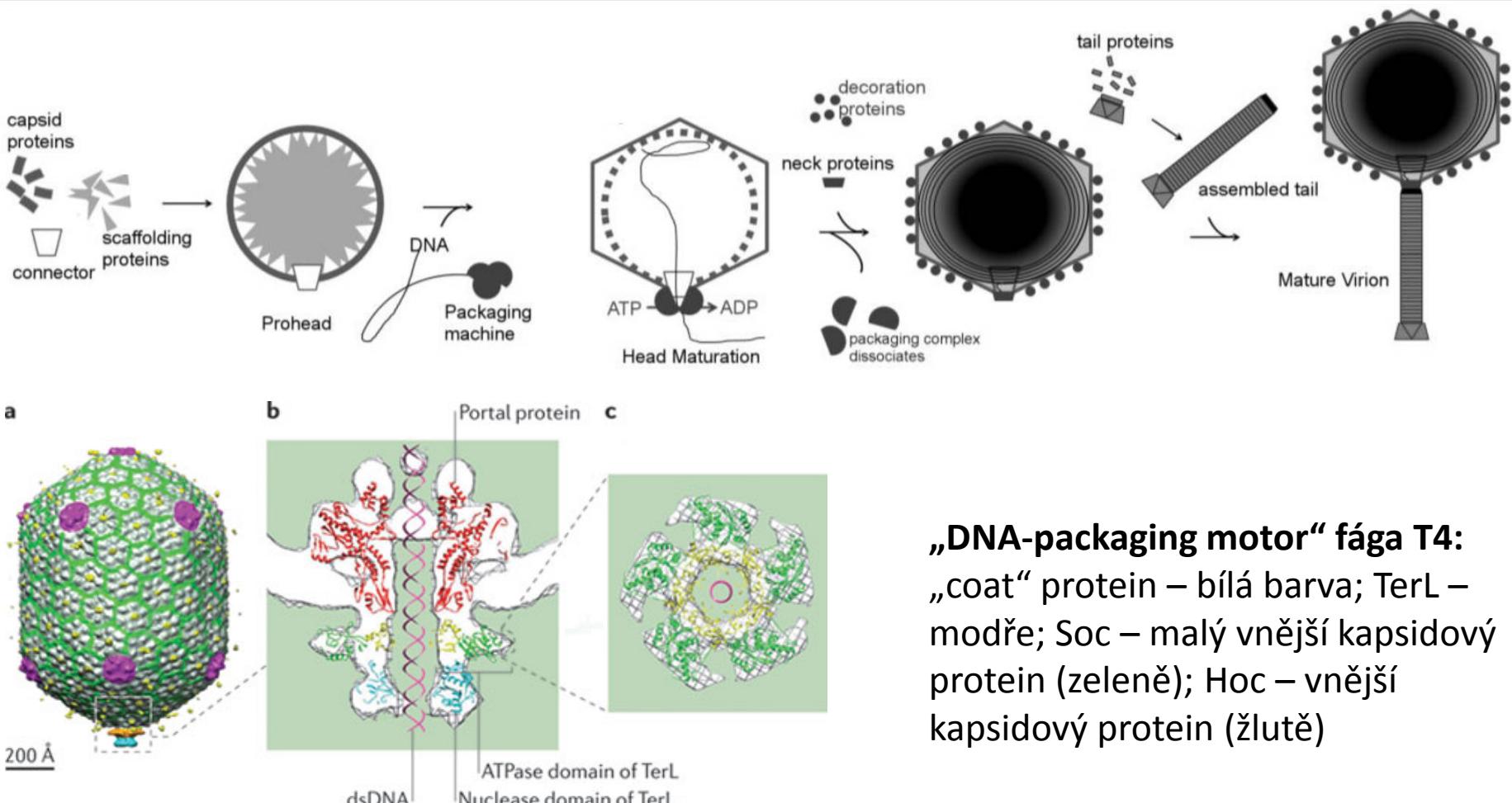
Adsorpce virionů na povrchové receptory buněk; vpravení lineární dsDNA do buňky; exprese ranných a pozdějších genů – syntéza fágových proteinů; replikace fágové DNA – „Theta“ a „rolling circle“ mechanismus; tvorba prokapsidů a bičíků; DNA sbalována do prokapsidů – zformování celých virionů.

## b. DNA sbalovací „motor“:

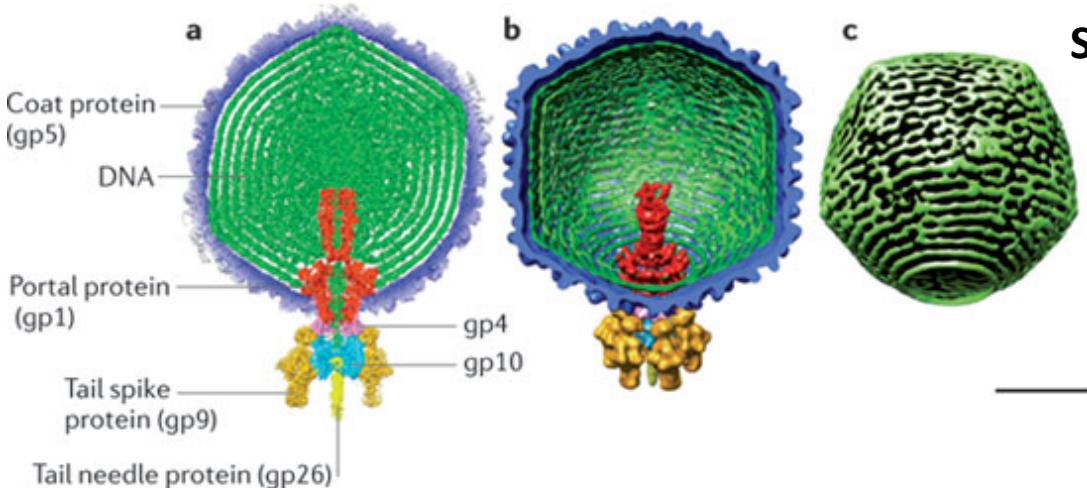
Portálový prstenec na ikosahedrální fágové hlavě; vazba malé (TerS) a velké (TerL) podjednotky terminázy – TerS – ATPáza, TerL – DNA rozpoznávací protein

# RYCHLOST SBALOVÁNÍ FÁGOVÉ DNA DOVNITŘ VIRIONŮ

Phage	Native DNA length (kb)	Density of packaged DNA (bp per $10^5 \text{ Å}^3$ )*	Processivity (kb per slip) <sup>#§</sup>	Packaging speed (kb per second) <sup>  </sup>	Motor force (piconewtons) <sup>§</sup>
$\phi 29$	19.3	46	>15	180	110
$\lambda$	48.5	47	>45	700	>60
T4	166	48	~13	1,800	>60

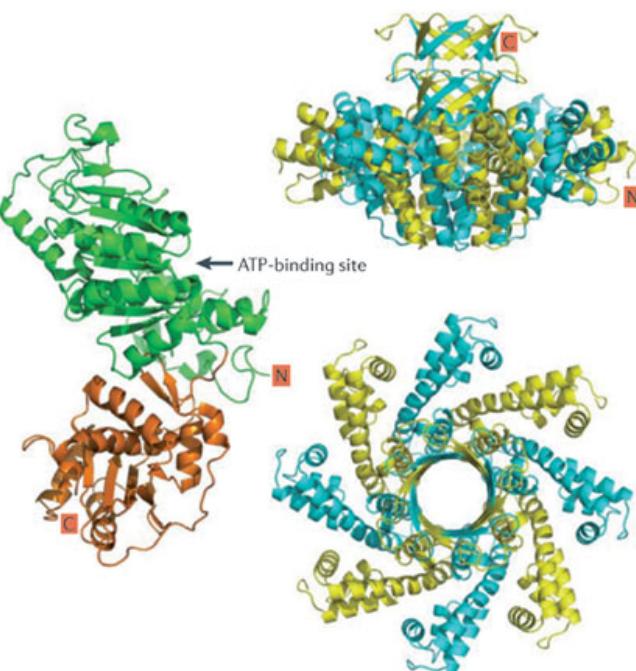


# Struktura virionu P22



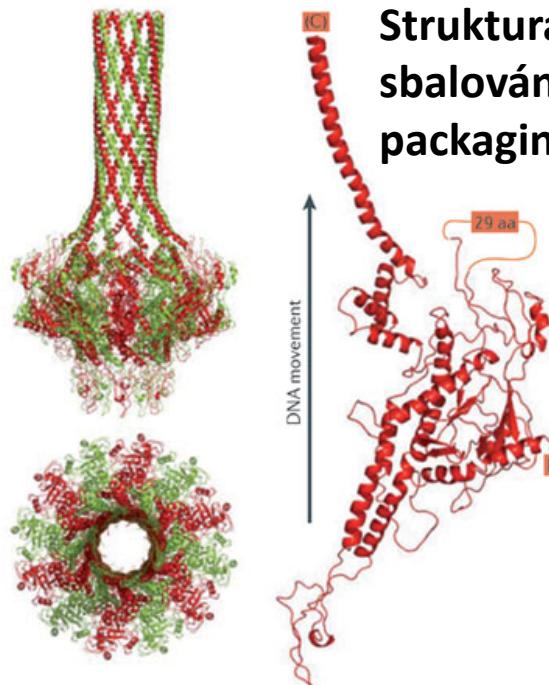
Nature Reviews | Microbiology

a TerL from phage T4



b TerS from phage Sf6

c Portal protein from phage P22



d Portal protein from phage P22

Struktura tří proteinů odpovědných za sbalování DNA do virionu – „DNA-packaging motor“

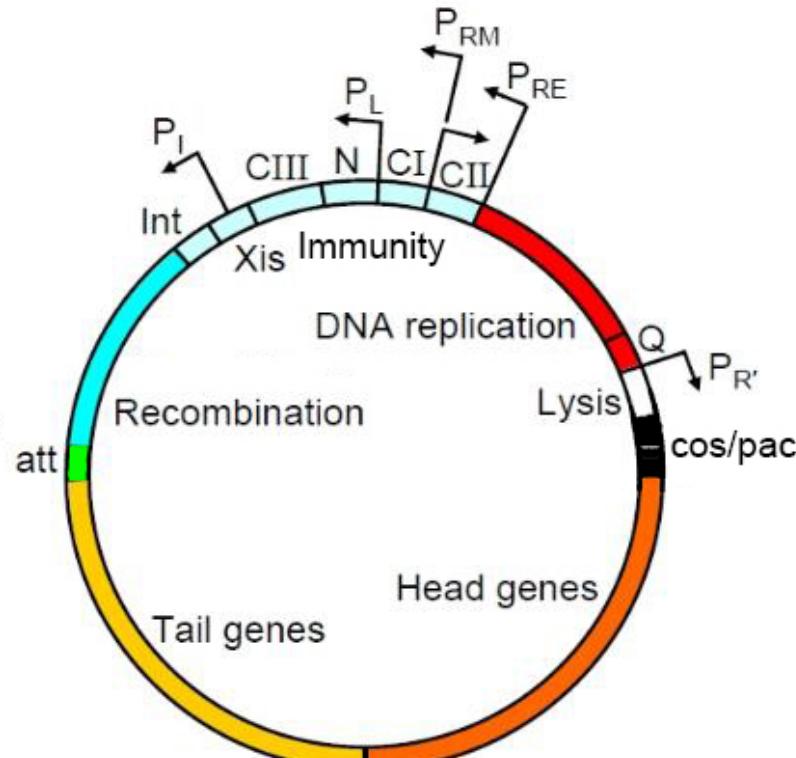
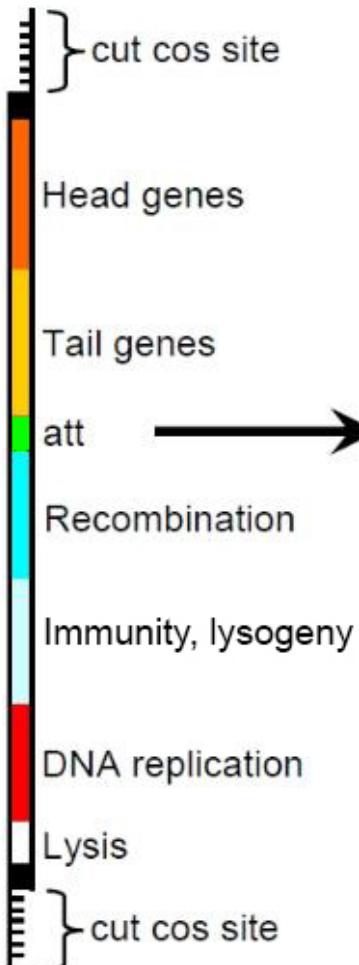
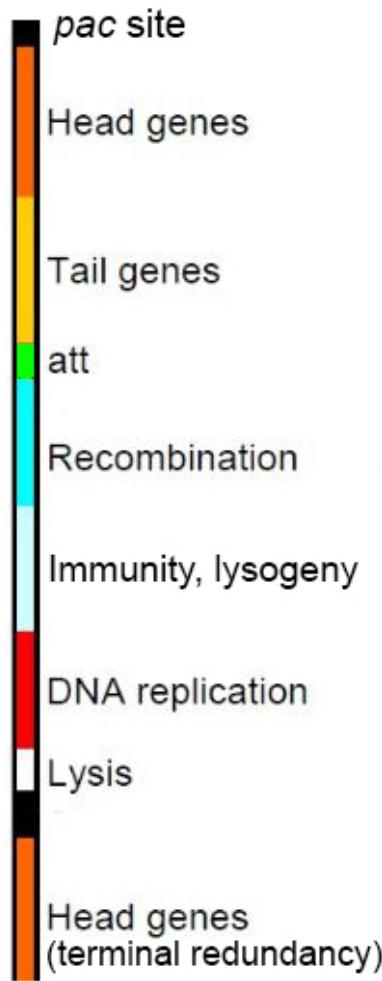
Nature Reviews | Microbiology

# Uspořádání fágových genomů

genomy

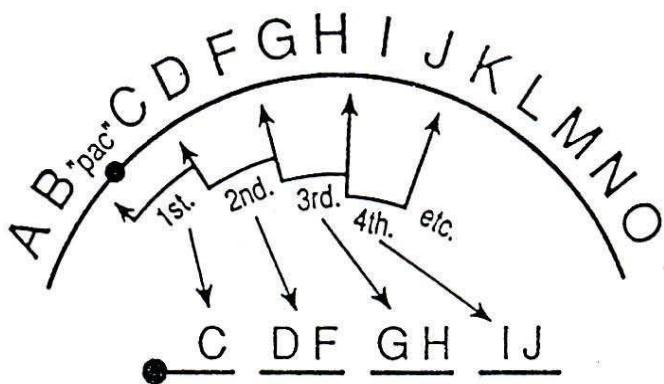
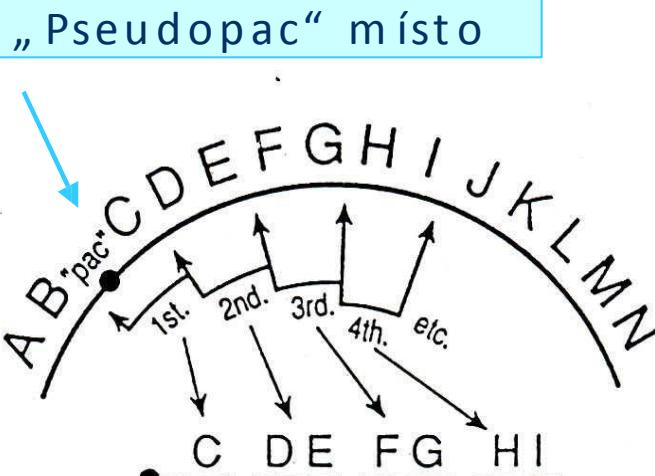
„pac“ bakteriofágů

„cos“ bakteriofágů



„full-head“ mechanismus

# Sbalování hostitelské DNA – bakteriofág P22

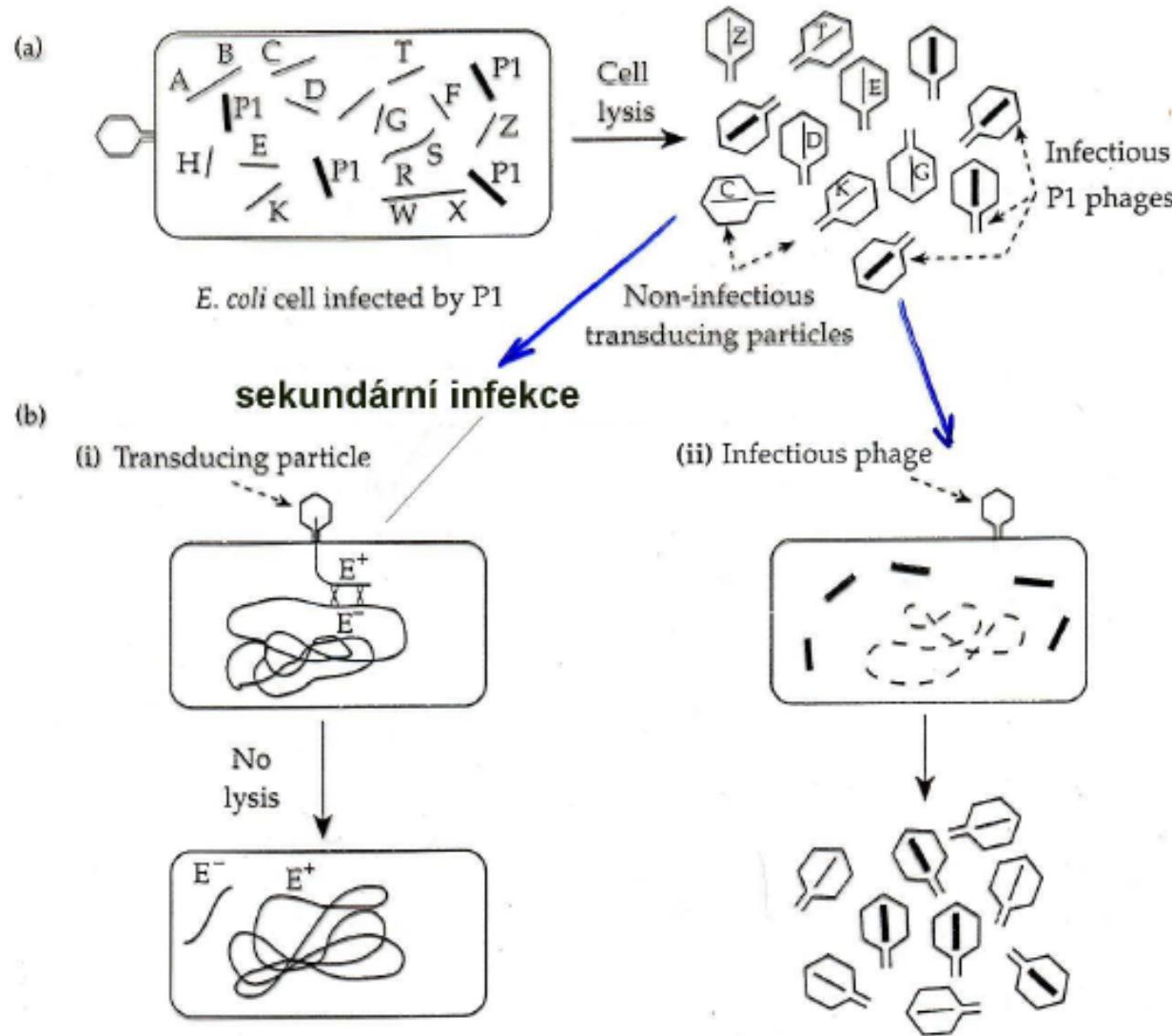


Zabalování hostitelské DNA fágem P22 mechanismem naplňování hlaviček.  
A. Chromozom obsahuje "pac" místa rozpoznávaná zabalovacím aparátem fága. Zabalování začíná od místa "pac" a probíhá sekvenčně v jednom směru.  
B. Zabalování bakteriálního chromozomu s deletovaným genem E. Kotransdukce genů je pozměněna (delece pozměnila vzdálenost genů)

Fág P22HT = mutantní fág se sníženou nukleázovou specifitou rozpoznávající další „pseudopac“ místa

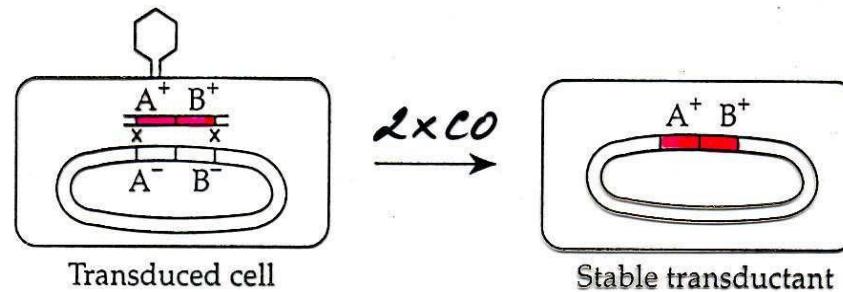
P22HT transdukuje plazmid pBR322, který není P22 přenášen

# NESPECIFICKÁ TRANSDUKCE



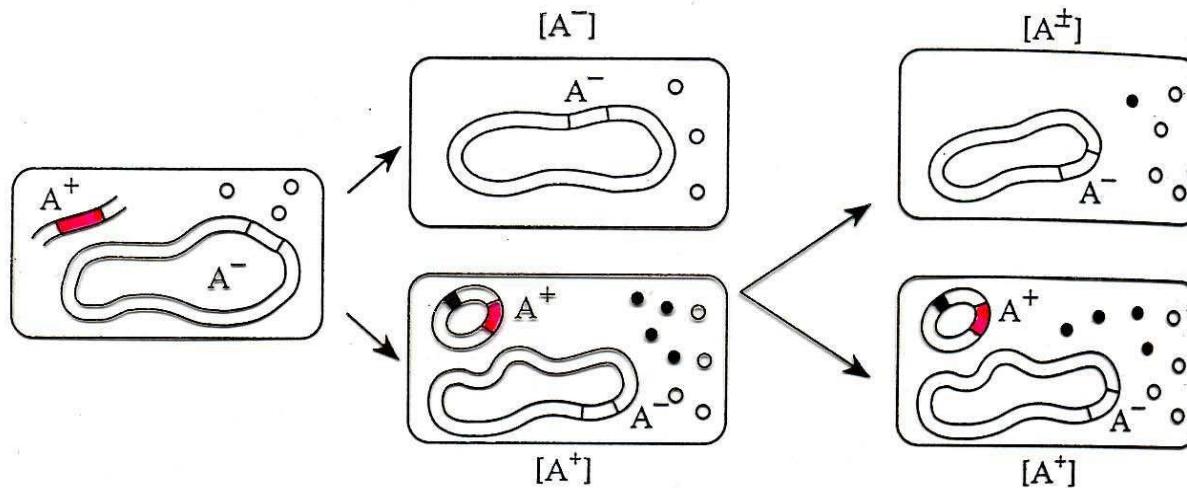
# NESPECIFICKÁ A ABORTIVNÍ TRANSDUKCE

## (a) Vytváření rekombinaných transduktantů



Proces je závislý na RecA

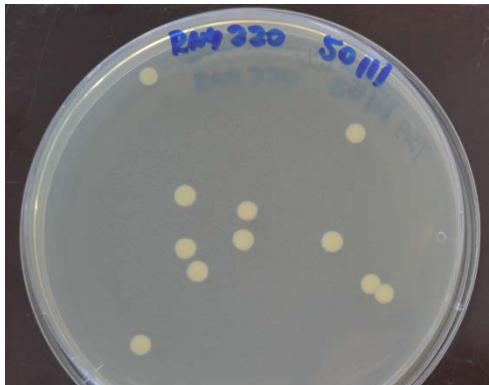
## (b) Abortivní transdukce



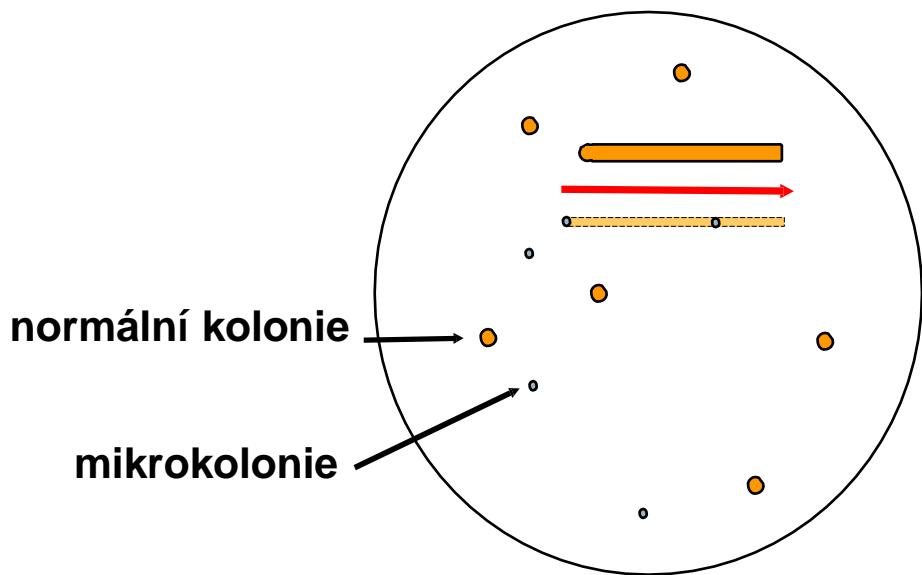
Rekombinantní transduktanta – normální kolonie

Abortivní transduktanta – mikrokolonie

# ODLIŠENÍ REKOMBINANTNÍCH A ABORTIVNÍCH TRANSDUKTANT



Transduktanty na selekčním médiu



Mikrokolonie – po přeočkování na novou selekční misku – ztráta fenotypu

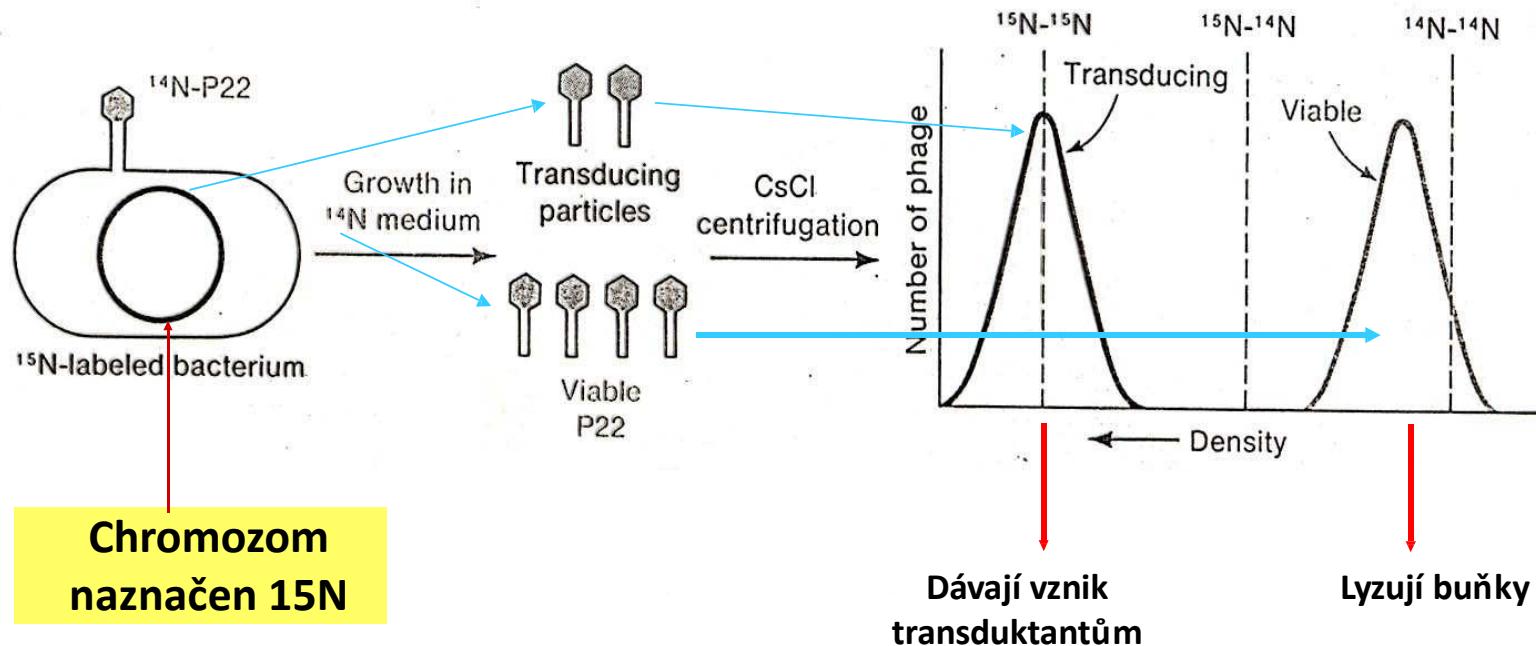
# CHARAKTERISTIKA NESPECIFICKY TRANSDUKUJÍCÍCH FÁGŮ

Characteristic	Phage	
	P1	P22
Length (kb) of DNA packaged	100	44
Length (%) of chromosome transduced	2	1
Packaging mechanism	Sequential headful	Sequential headful
Specificity of markers transduced	Almost none	Some markers transduced at low frequency
Packaging of host DNA	Packaged from ends	Packaged from <i>pac</i> -like sequences
% of transducing particles in lysate	1	2
% of transduced DNA recombined into chromosome	1–2	1–2

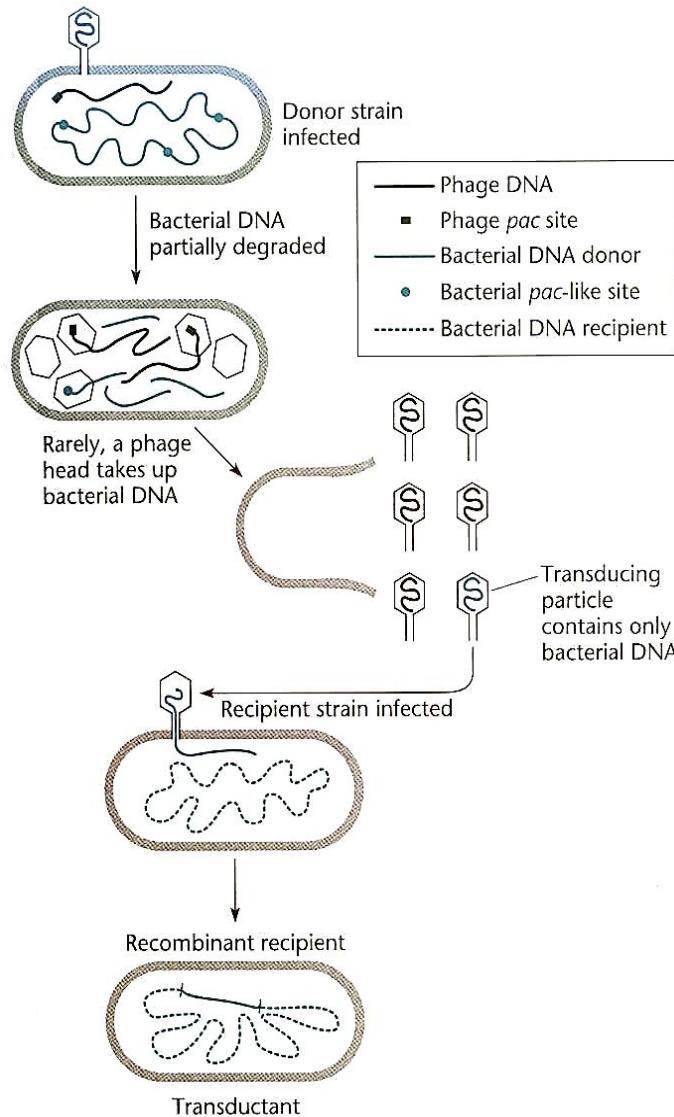
od zlomů na DNA



# EXPERIMENTÁLNÍ DŮKAZ PŘÍTOMNOSTI BAKTERIÁLNÍ DNA V TRANSDUKUJÍCÍCH ČÁSTICÍCH FÁGA P22 (při nespecifické transdukci)

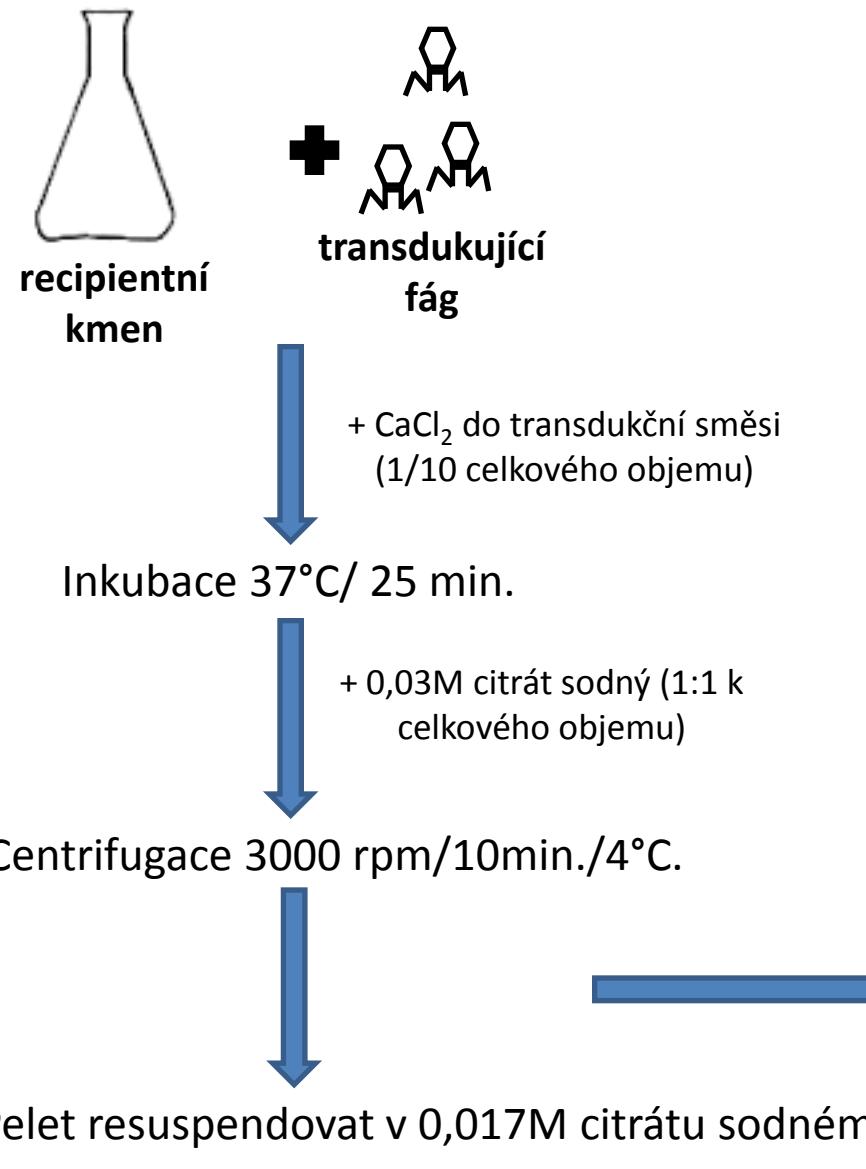


# OBECNÁ TRANSDUKCE – VZNIK TRANSDUKUJÍCÍCH ČÁSTIC



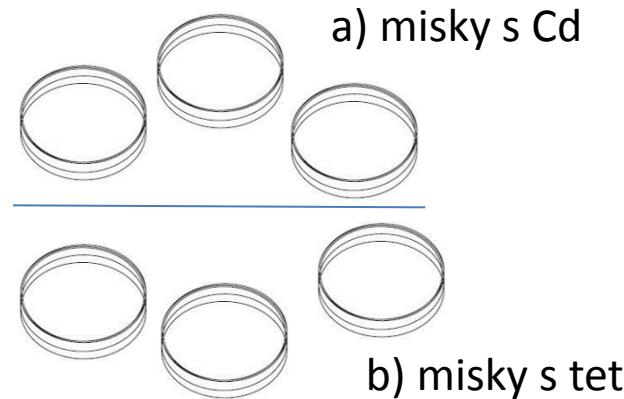
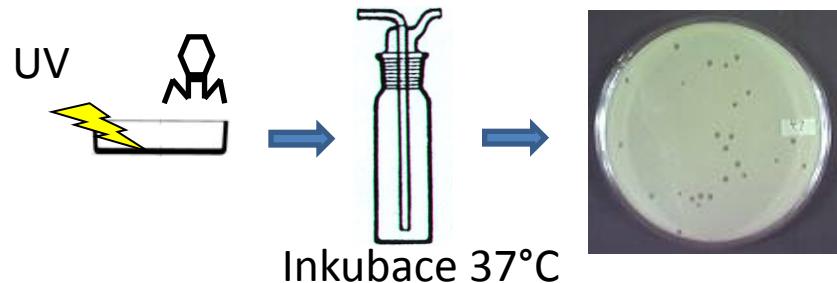
- 1. Infikování donorového kmene fágovými částicemi**
- 2. Bakteriální DNA degradována**
- 3. Sestavení pseudokapsidů, plnění DNA do virionů**  
(rozpoznání *pac* místa na fágové DNA nebo pseudo-*pac* místa na bakteriálním chromozomu)
- 4. Fágové potomstvo infikuje nového hostitele**  
(recipienta); **transdukující viriony obsahují pouze bakteriální DNA**
- 5. Rekombinace transdukované bakteriální DNA s DNA recipientní buňky**

# POSTUP TRANSDUKCE



## Příprava fágového lyzátu:

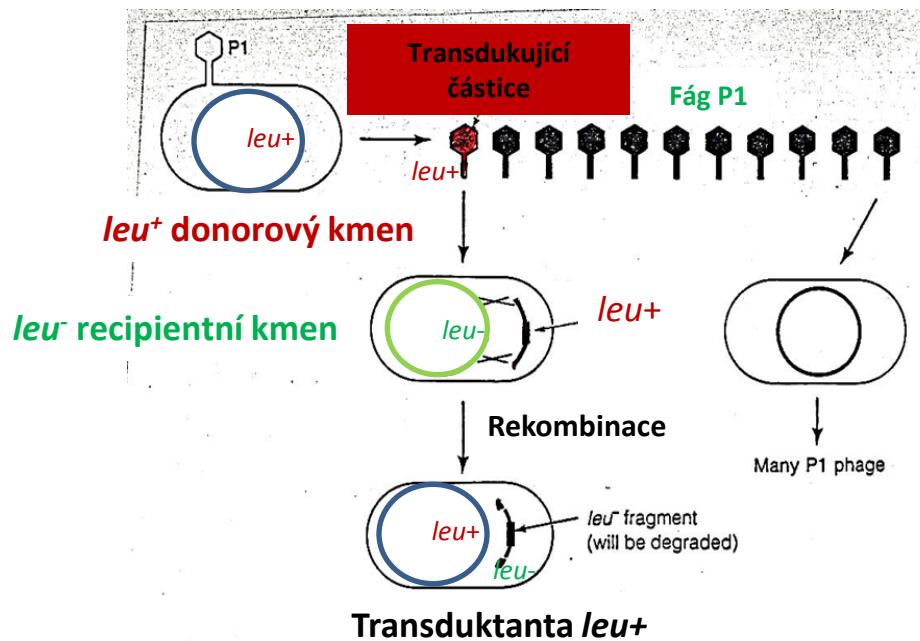
- Indukce z donorového kmene UV-zářením nebo mitomycinem C
- Pomnožením fágového lyzátu na donorovém kmeni



# STANOVENÍ FREKVENCE TRANSDUKCE

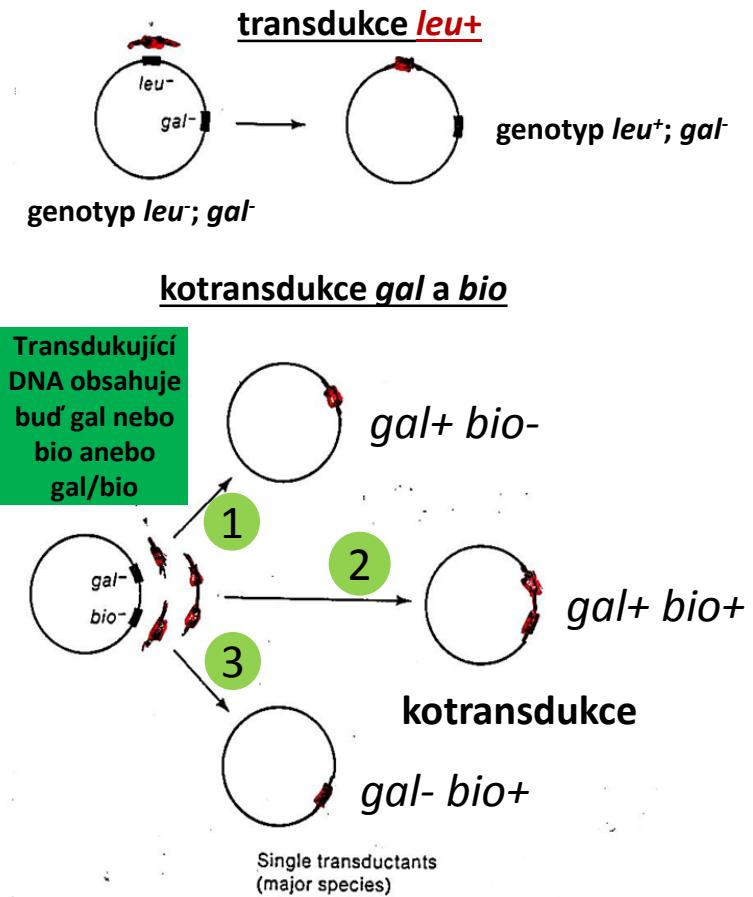
- $A = y/p$
- **y = počet transduktant pro daný znak v 1 ml transdukční směsi**
- **p = počet virionů (PFU/ml)**
- **Parametry ovlivňující frekvenci transdukce**
  - velikost genomu fága
  - počet virionů uvolněných z jedné buňky (fágový výnos)
  - aktivita RM systémů v recipientní buňce
  - účinnost procesu rekombinace v recipientní buňce
  - velikost plazmidu

## TRANSDUKCE JEDNOTLIVÝCH GENŮ



**závislost na RecA systému**

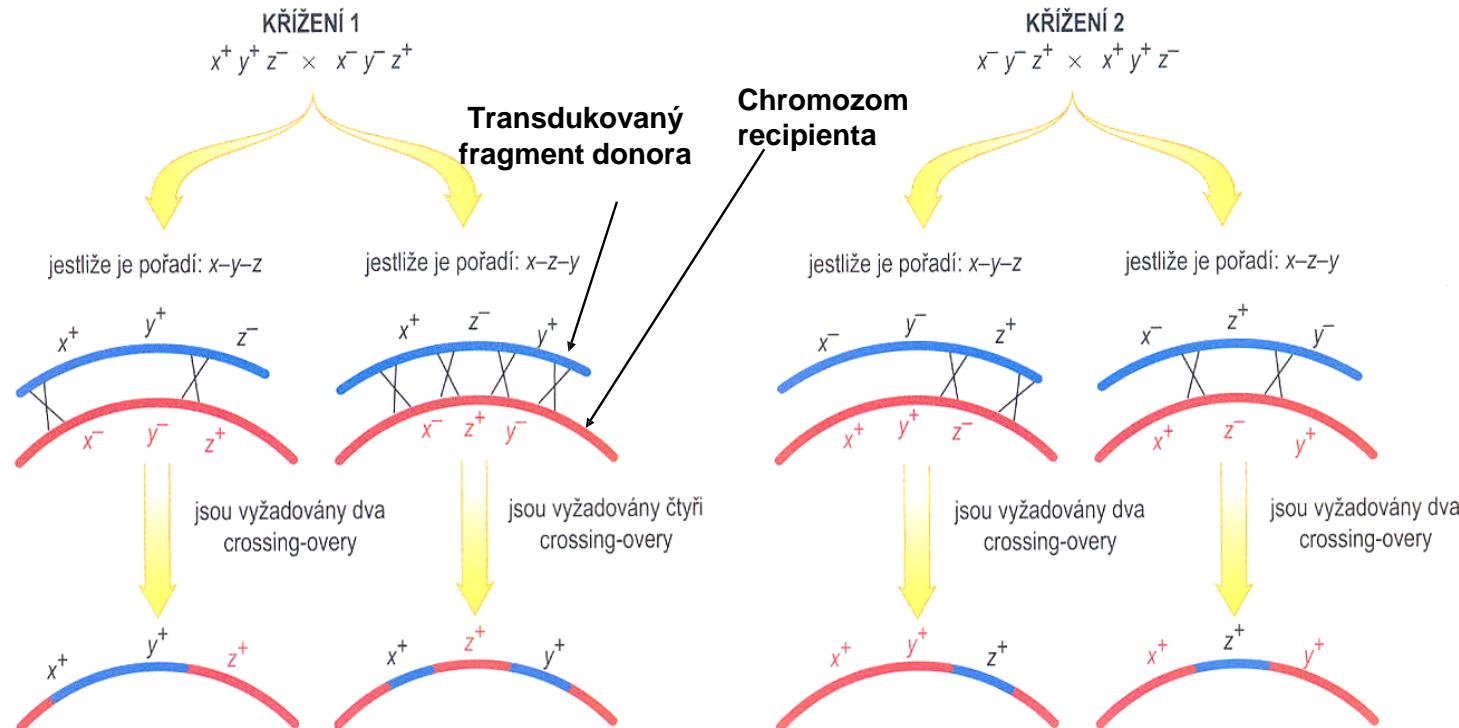
## KOTRANSDUKCE DVOU GENŮ



**Frekvence kotransdukce = 0-100%, v závislosti na vzdálenosti markerů (referenčního a sledovaného)**

**Výhoda:** délka transdukovaných fragmentů je ve srovnání s transformací přesněji definována (nízké hodnoty MOI)

# Mapování genů bakterií pomocí transdukce: stanovení pořadí těsně vázaných genů tříbodovým křížením s využitím parciálních diploidů

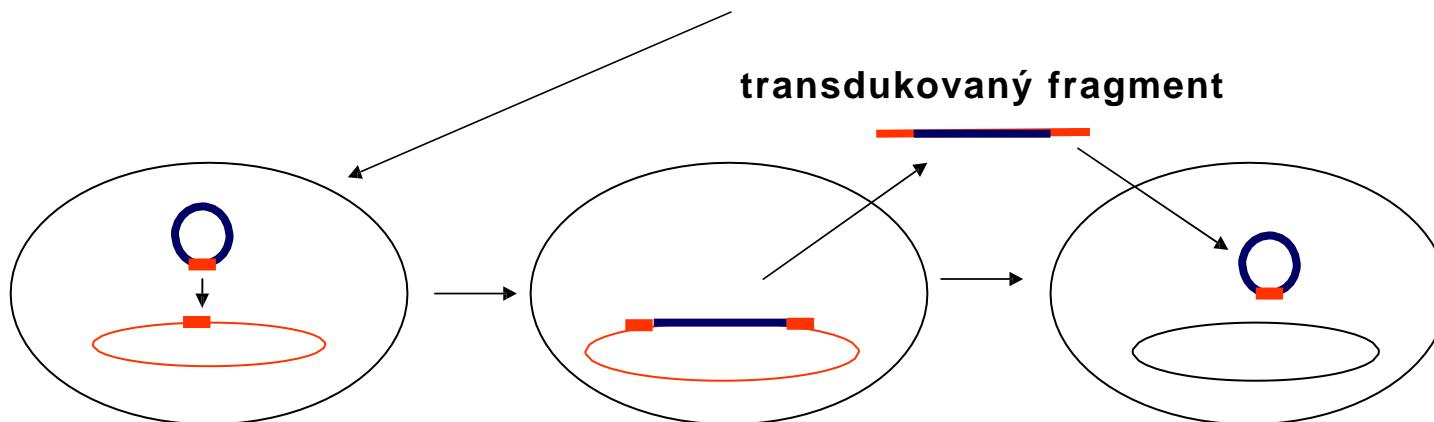


Jestliže je pořadí  $x-y-z$ ,  
bude četnost rekombinantů  
 $x^+ y^+ z^+$  zhruba stejná  
při křížení 1 a 2.

Jestliže je pořadí  $x-z-y$ ,  
bude četnost rekombinantů  
 $x^+ y^+ z^+$  při křížení 1  
mnohem nižší než při křížení 2.

# TRANSDUKCE PLAZMIDŮ

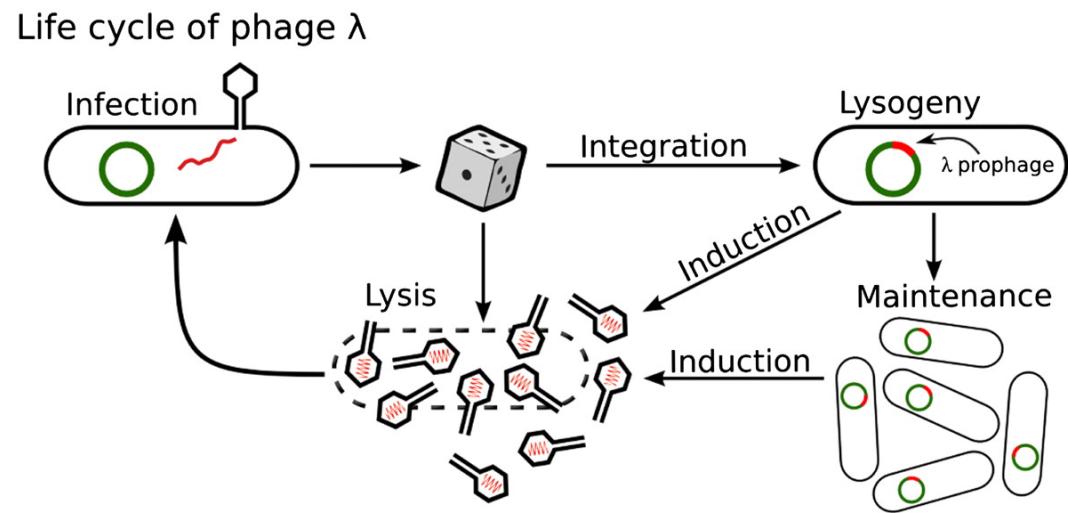
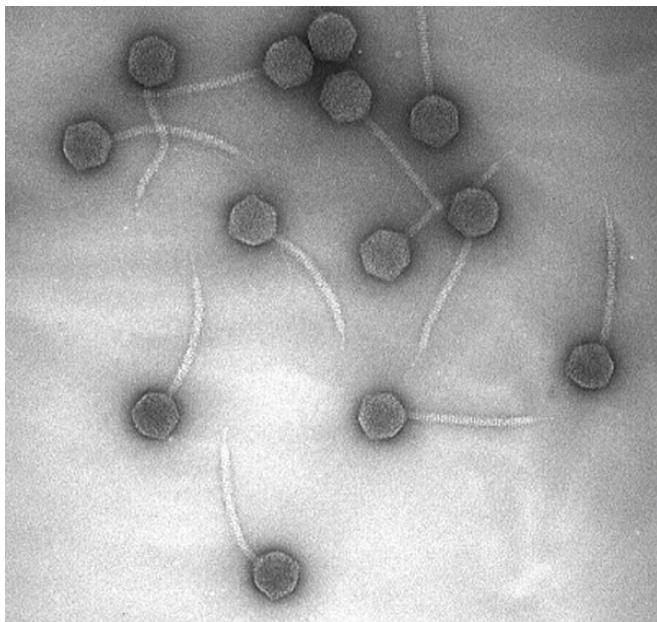
- transdukce plazmidů větších než je genom fága:  
„transduction shortening“ - zachování počátku replikace + deletovaná část plazmidu
- transdukce plazmidů menších než je genom fága:  
zabalování části konkatemerů (replikačních intermediátů - multimerů)
- transdukce vektorů odvozených z plazmidů:  
interakce s homologními geny na chromozomu donora, v recipientní buňce cirkularizace



# SPECIFICKÁ TRANSDUKCE

Specifická (specializovaná) transdukce je založena na indukci integrovaného profága. Transdukovaná může být jen specifická a omezená oblast bakteriálního chromozomu, která přiléhá k inzerčnímu místu profága.

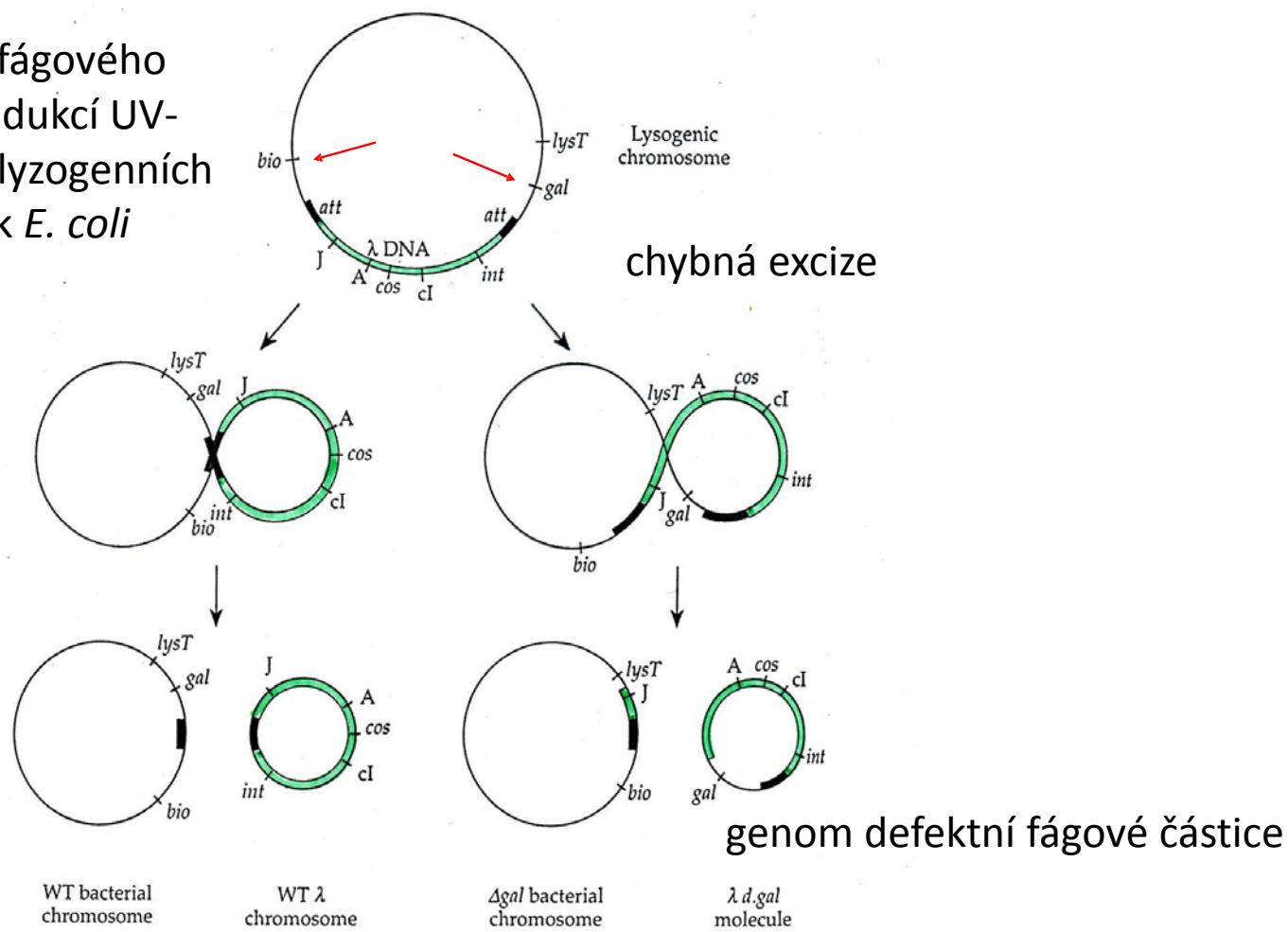
**Modelovým systémem je transdukce zprostředkovaná fágem lambda u *E. coli*.**



# VZNIK TRANSDUKUJÍCÍCH ČÁSTIC FÁGA λ PŘI SPECIFICKÉ TRANSDUKCI

*Frekvence vzniku transdukujících částic = 10-6 (na jeden virion lambda)*

Získání fágového lyzátu indukcí UV-světlem z lyzogenních buněk *E. coli*



WT bacterial chromosome

WT  $\lambda$  chromosome

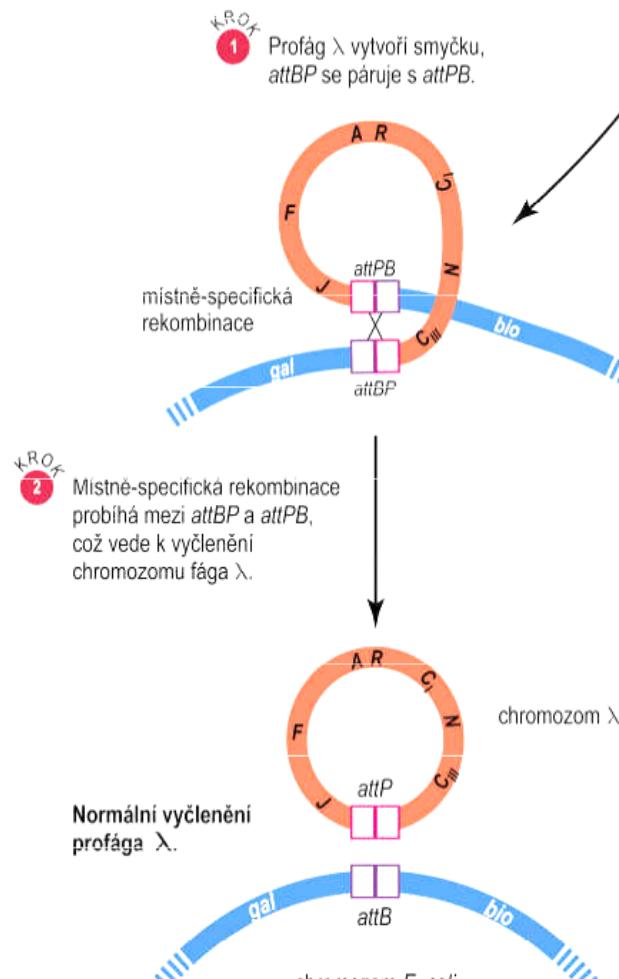
$\Delta gal$  bacterial chromosome

$\lambda d.gal$  molecule

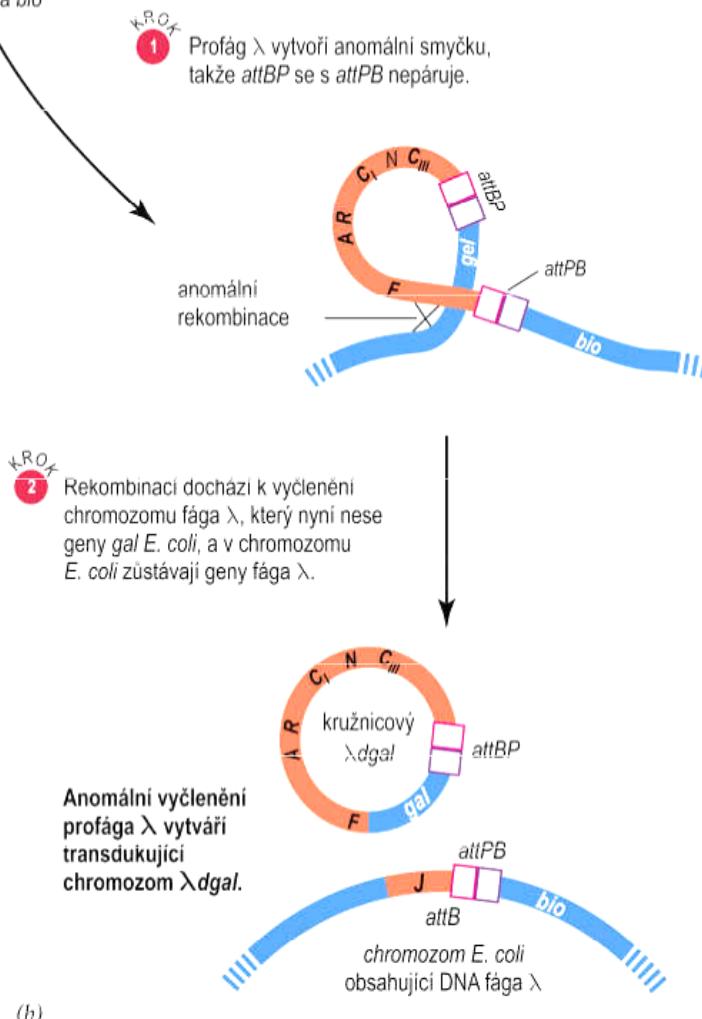
Min.požadavek Ld gal: cos + ori    L<sub>p</sub>gal

# MOŽNÉ ZPŮSOBY VYČLENĚNÍ PROFÁGA LAMBDA

## normální vyčlenění

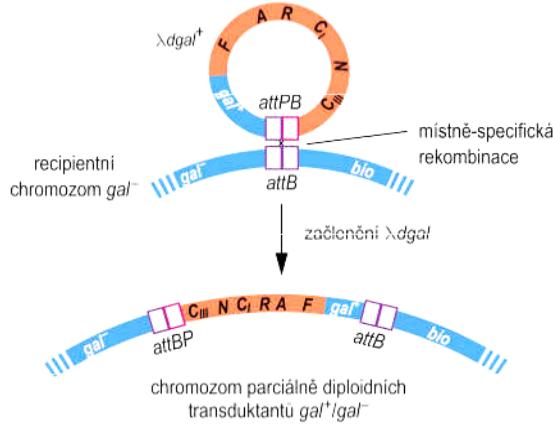


## abnormální vyčlenění



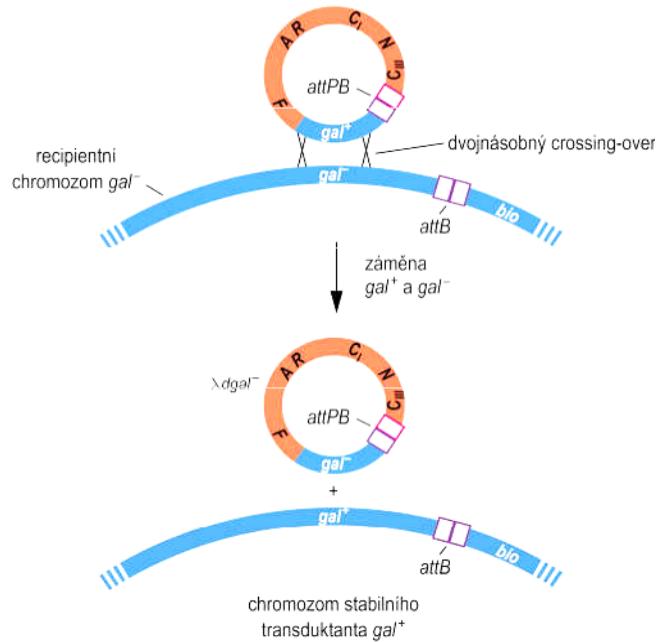
# Rekombinace v recipientních buňkách gal- infikovaných transdukujícím fágem $\lambda$ dgal+

Začlenění  $\lambda$ dgal+ v místě attB vytváří parciální diploidy gal+/gal-.



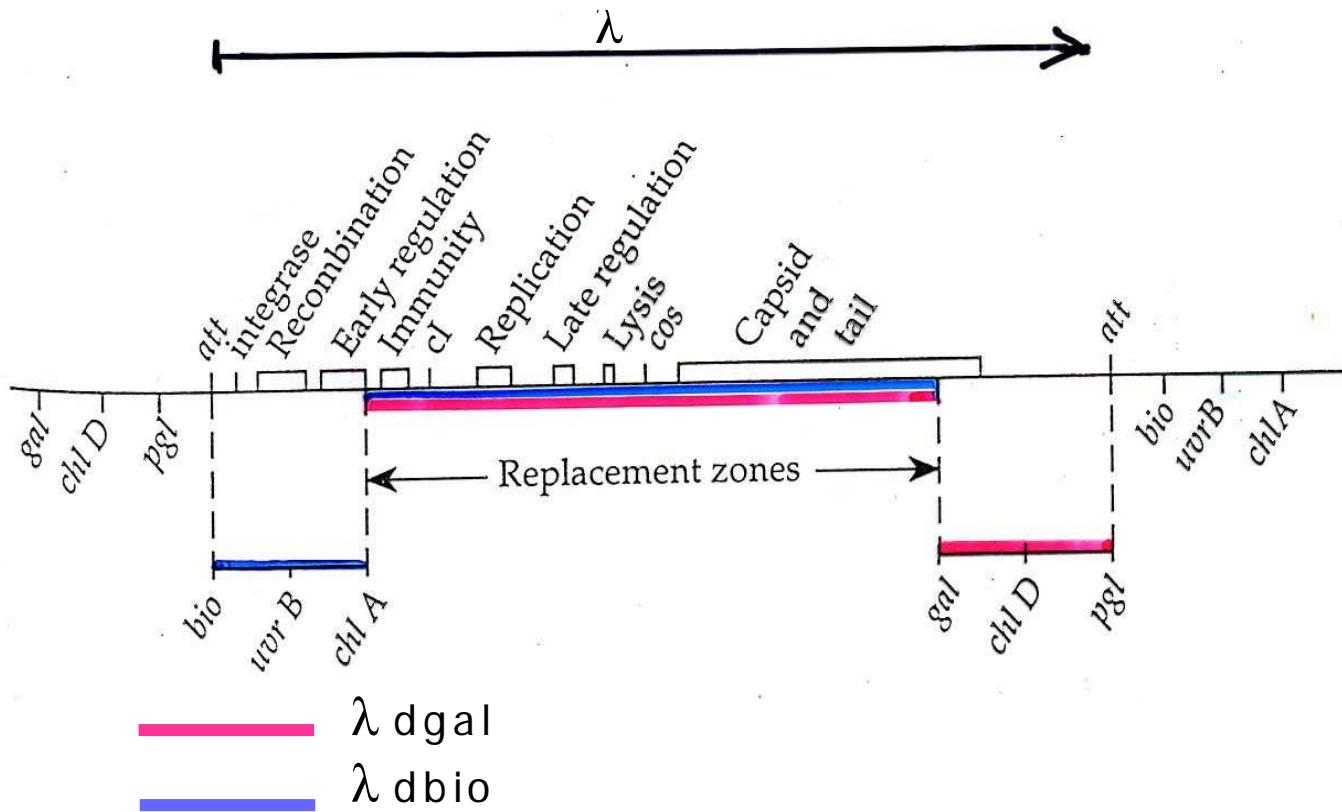
(a)

Dvojnásobný crossing-over vede k začlenění alely gal+ fága  $\lambda$ dgal+ do chromozому hostitele.



(b)

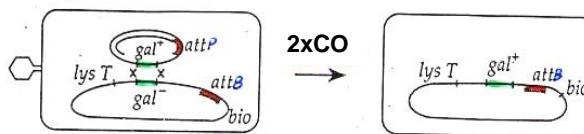
# GENOM TRANSDUKUJÍCÍCH FÁGŮ $\lambda$ dgal a $\lambda$ dbio



Po deleci *att* na bakteriálním chromozomu mohou být využita sekundární místa *att* - pak dochází k transdukci jiných oblastí chromozomu.

# Různé rekombinační události při specifické transdukci

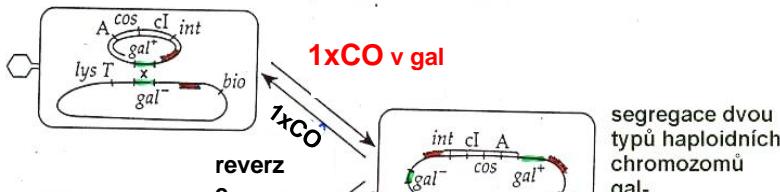
(a) homologní rekombinace



fág se vyředi

**typ I**

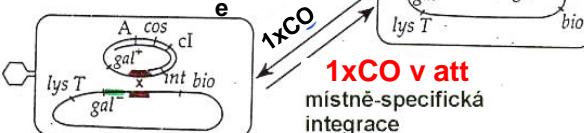
(b) reverzní rekombinace v merodiploidní rekombinantě



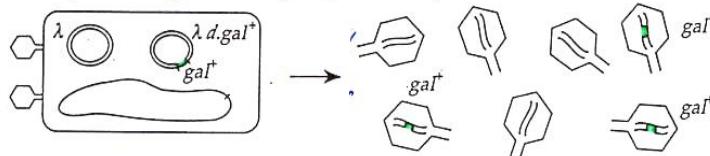
segregace dvou typů haploidních chromozomů gal-

**typ II**

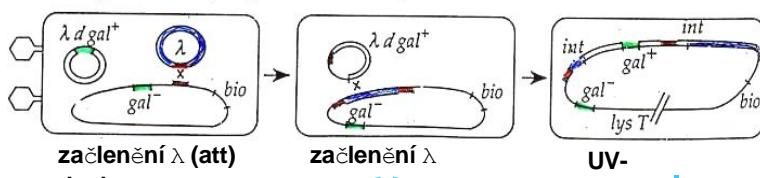
(c)



(d) vytvoření lytického lyzátu HFT (při vysoké MOI)



(e) vytvoření dvojnásobně lyzogenního merodiploida



začlenění  $\lambda$  (att)  
dgal+

homologní rekombinací  
integrace

site-specific

UV-  
indukce  
**HFT**

Nízká  
multiplicita  
infekce

Vysoká  
multiplicita  
infekce

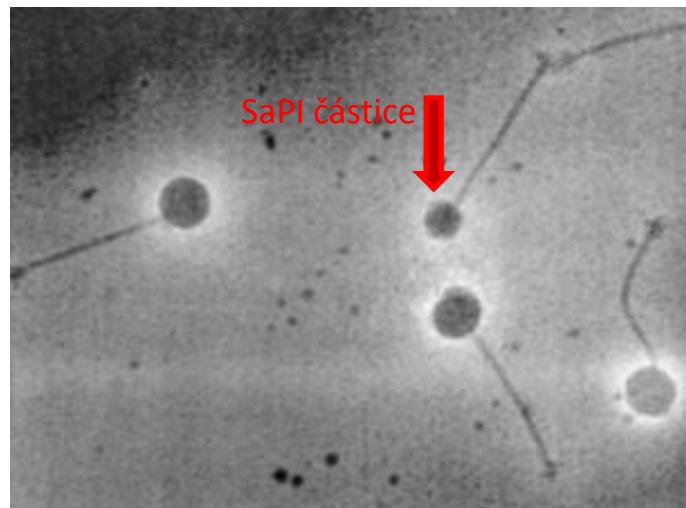
# VYUŽITÍ TRANSDUKCE

- Analýza specifických oblastí bakteriálního genomu (gal operon)
  - Mapování genů
  - Charakterizace transpozonů – heteroduplexní analýza
  - Analýza fágových genomů při konstrukci vektorů (odvozených z fága lambda)
  - HGT: Objasnění evoluce bakteriálních genomů
- 
- DNA ve fágové částici je chráněna před působením nukleáz
  - Řada fágů má široké rozmezí hostitelů (P1 – infikuje G- bakterie)
  - Mohou být přenášeny plazmidy nebo transpozony s širokým rozmezím hostitelů, chromozomové geny jen v případě homologie

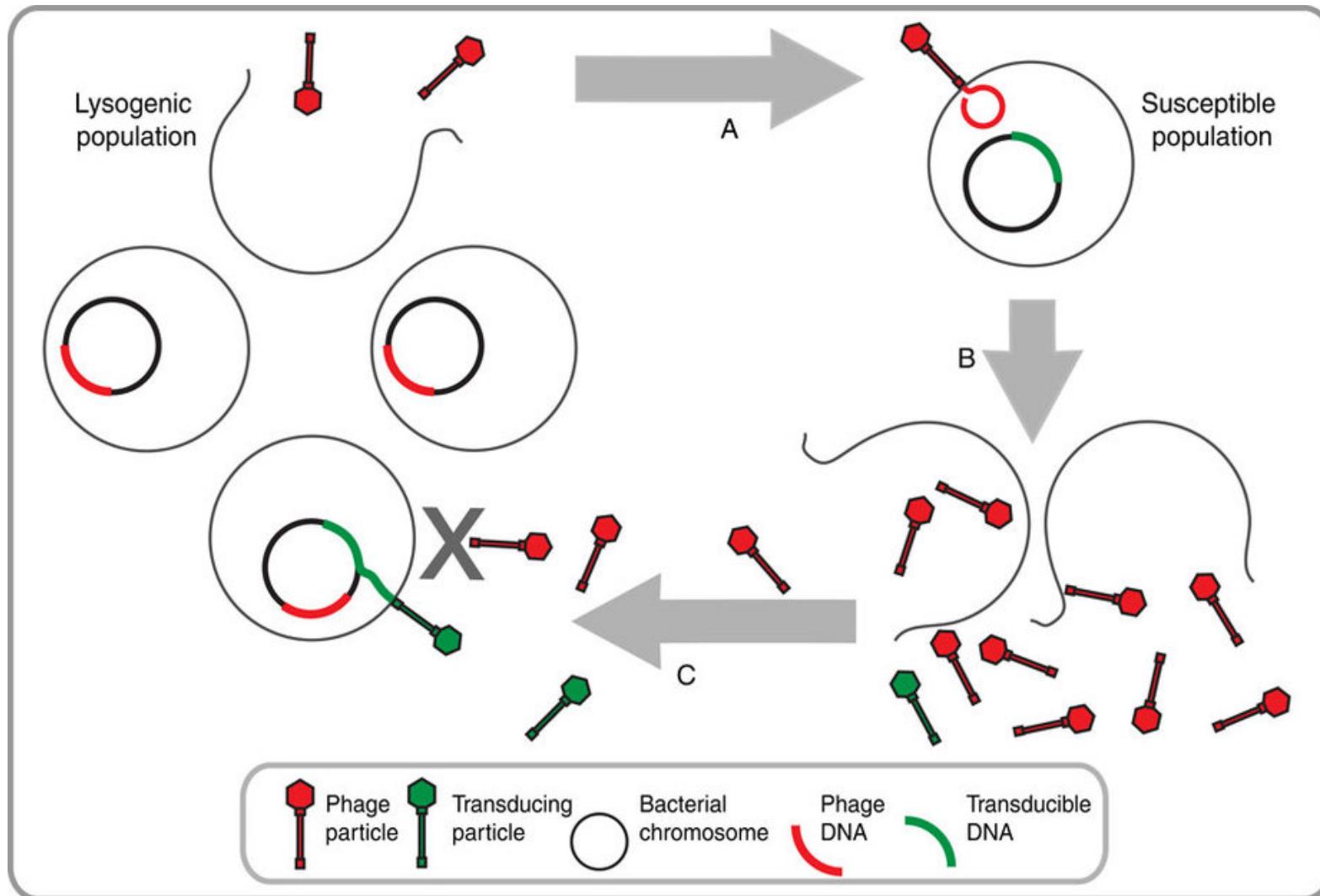
# Přenos (transdukce) ostrovů patogenity u *S. aureus*

**SaPI1:** 15 kb ostrov patogenity u *S. aureus*, nesoucí gen tst zodpovědný za syndrom toxicického šoku (TSST1) - (horečka, exantém, hypotenze, olupování kůže).

**SaPI1** je mobilizován fágem 80α. Když fág 80α infikuje buňky *S. aureus* nesoucí SaPI1, vyčleňuje se ostrov z chromozomu a replikuje se pomocí proteinů fágového replikačního aparátu. Geny ostrova způsobí, že fág 80α vytváří menší hlavy, které pak zabalují přednostně DNA ostrovů spíše než vlastní fágovou DNA. Když vytvořený „pseudofág“ infikuje další buňku, je DNA ostrova injikována do buňky, kde se začleňuje do chromozomu pomocí svého vlastního Int proteinu.



# MODEL AUTOTRANSUKCE



# LYZOGENNÍ KONVERZE

Změna vlastností kmene po infekci fágem, který ve svém genomu nese geny zodpovědné za změnu fenotypu hostitele (faktory virulence nebo toxiny).

Příklady:

Fág lambda: *E. coli* – rezistence k séru, schopnost přežívat v makrofágách

Fág φ361 (příbuzný fágu lambda): *E. coli* – Shiga toxin

Fág β : *Corynebacterium diphtheriae* – difterický toxin (záškrt)

Fág CTXφ: *Vibrio cholerae* – toxin cholery

Fágy u *S. aureus*: fibrinolyzin, enterotoxin

Fágy beta-hemolytických streptokoků sk.A: erytrogenní toxiny

Fág u *Clostridium botulinum*: botulotoxin

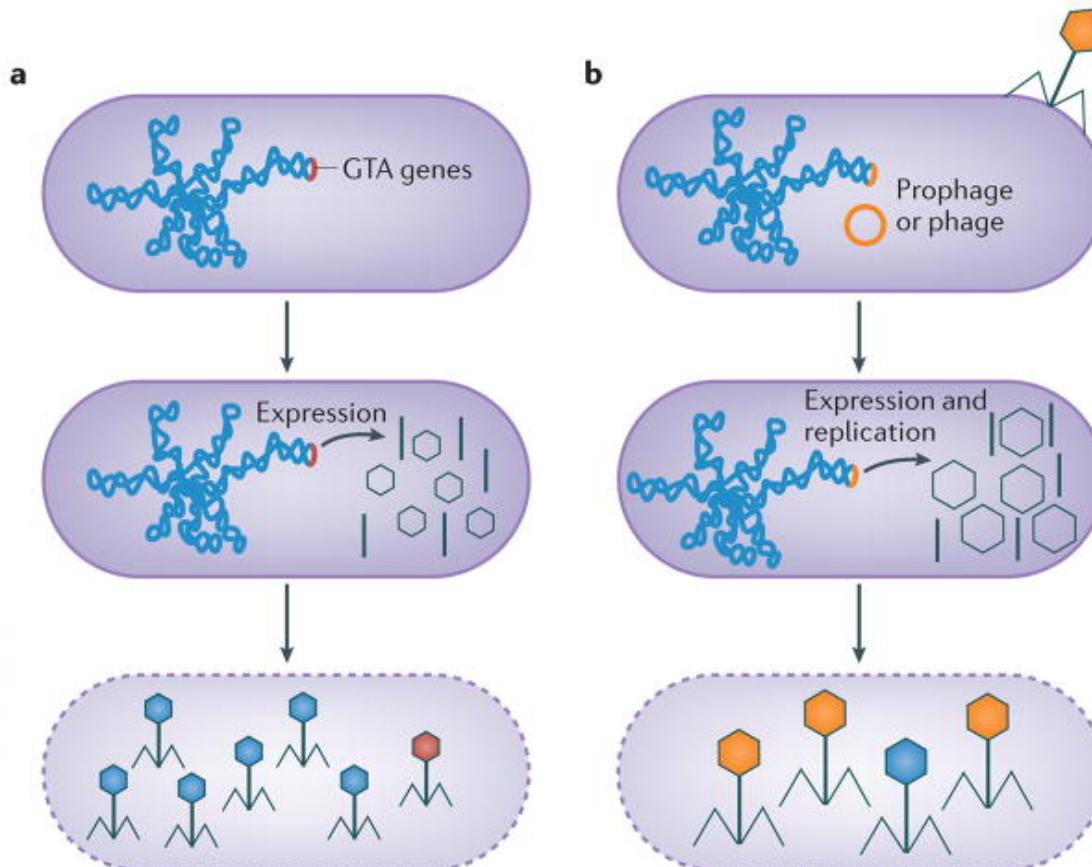
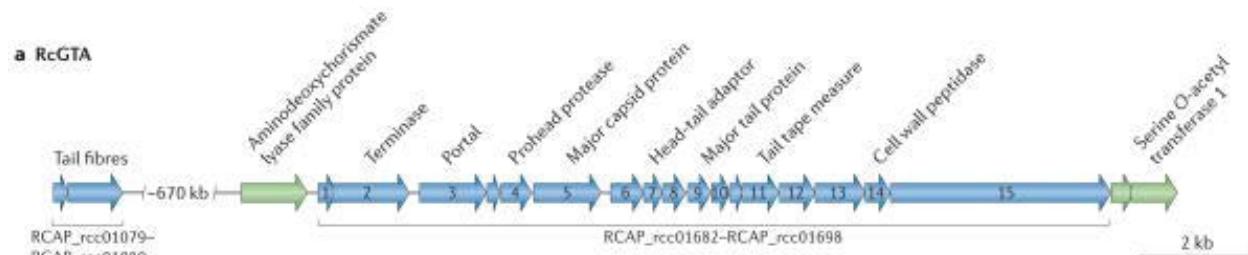
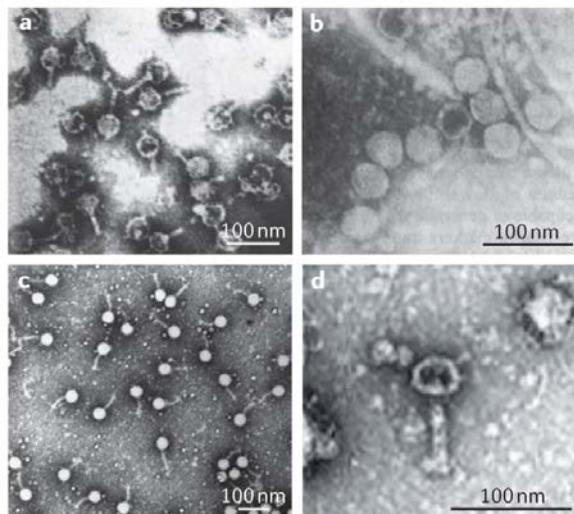
Fág u *Clostridium tetani*: tetanotoxin

Fág u *Salmonella*: změny somatických antigenů

# Kapsdukce - *Rhodococcus capsulatus*

8 proteinů, průměr hlavy 30 nm, bičík 30-50 nm. Nebyly identifikovány fágy příbuzné s GTA.

Rhodobacter capsulatus	
Domain:	<a href="#">Bacteria</a>
Phylum:	<a href="#">Proteobacteria</a>
Class:	<a href="#">Alphaproteobacteria</a>
Order:	<a href="#">Rhodobacterales</a>
Family:	<a href="#">Rhodobacteraceae</a>
Genus:	<a href="#">Rhodobacter</a>
Species:	R. capsulatus



## PARAMETRY PŘENÁŠENÉ DNA KAPSDUKCÍ

- velikost přenášené DNA = 1,5-2 kb (až 5 kb)
- DNA je heterogenní, tj. je bakteriální
- přenos až 3-4 genů na jednu částici GTA
- $10^5$  GTA/ml pro daný marker
- přenos všech chromozomových markerů
- frekvence rekombinant  $10^{-4/-5}$ /marker/buňku
- frekvence „kotransferu“ genů  $F = 1 - (dL)^2$
- ( $d$  = vzdálenost markerů,  $L$  = délka přenášeného úseku DNA)

**Přenos je regulován bakteriálními geny, které indukují expresi strukturních genů GTA během specifické růstové fáze buněk**

Další GTA – *Silicibacter pomeroyi* aj. mořský bakterioplankton - počet genů kódujících kapsid, bičík, portál, zabalování DNA  
= zhruba 15 genů podobných GTA u R.c.

# Úloha GTA v evoluci mořských bakterií

*Roseovarius nubinhibens, Reugeria mobilis*

- GTA přenášejí geny mezi různými druhy mořských bakterií
- Frekvence přenosu genů =  $6.7 \times 10^{-3}$  až  $4.7 \times 10^{-1}$  jsou tisíckrát až milionkrát vyšší než frekvence přenosu transformací nebo transdukcí.
- Umělý přenos genů AntR v uzavřených nádobách s mořskou vodou – až 47% bakterií získalo tyto geny a integrovalo je do svého genomu
- Stejný způsob přenosu genů i mezi klinickými kmeny?

GTA = „promiscuous little bastards“

*Poznámky  
(dodatky k přednášce)*

# VÝPOČET VZDÁLENOSTI GENŮ Z FREKVENCE KONTRASDUKCE

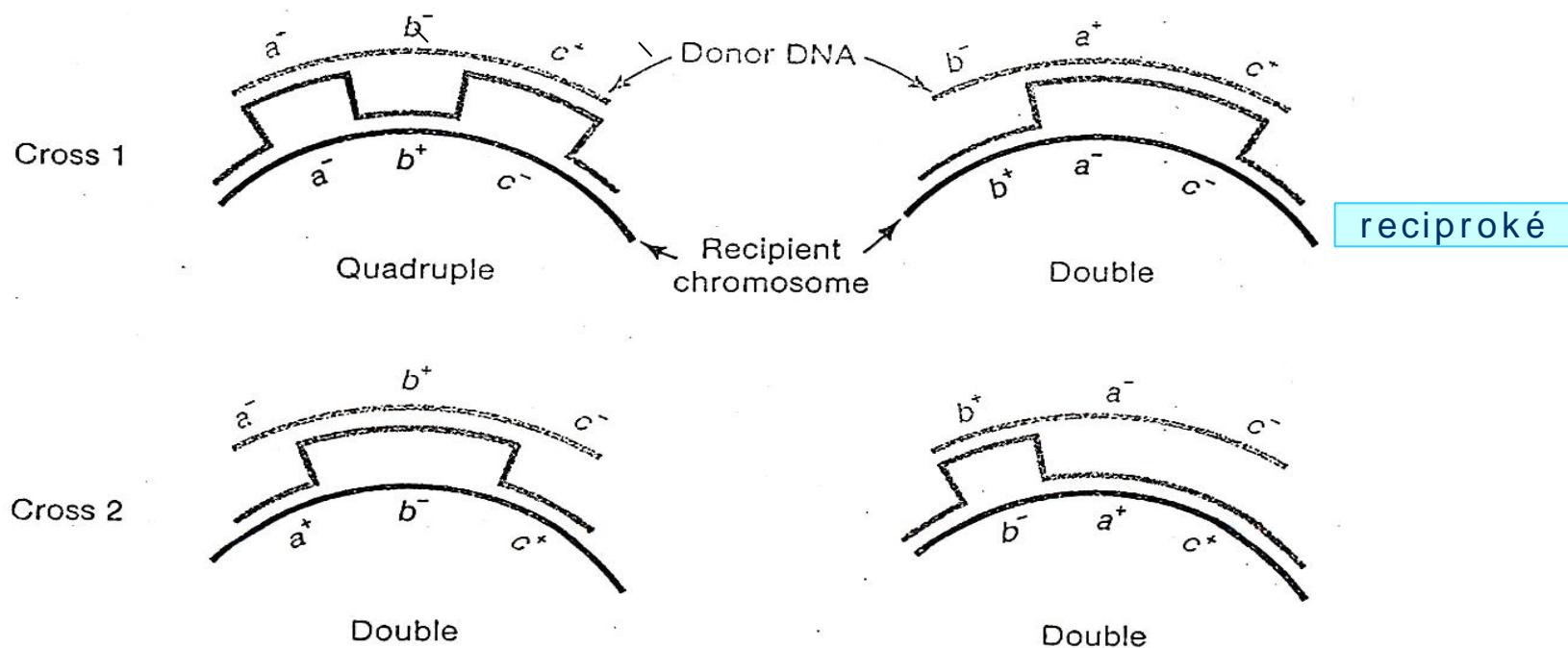
$$C = (1 - d/L)^3$$

C = frekvence kontrasdukce

d = vzdálenost markerů (min)

L = velikost transdukovaného fragmentu (min)

# VYUŽITÍ RECIPROKÉHO KŘÍŽENÍ PRO STANOVENÍ POŘADÍ GENŮ A, B, C



Selection for  $a^+b^+c^+$  in all crosses

Expected results:  $(a^+b^+c^+)_1 \ll (a^+b^+c^+)_2$

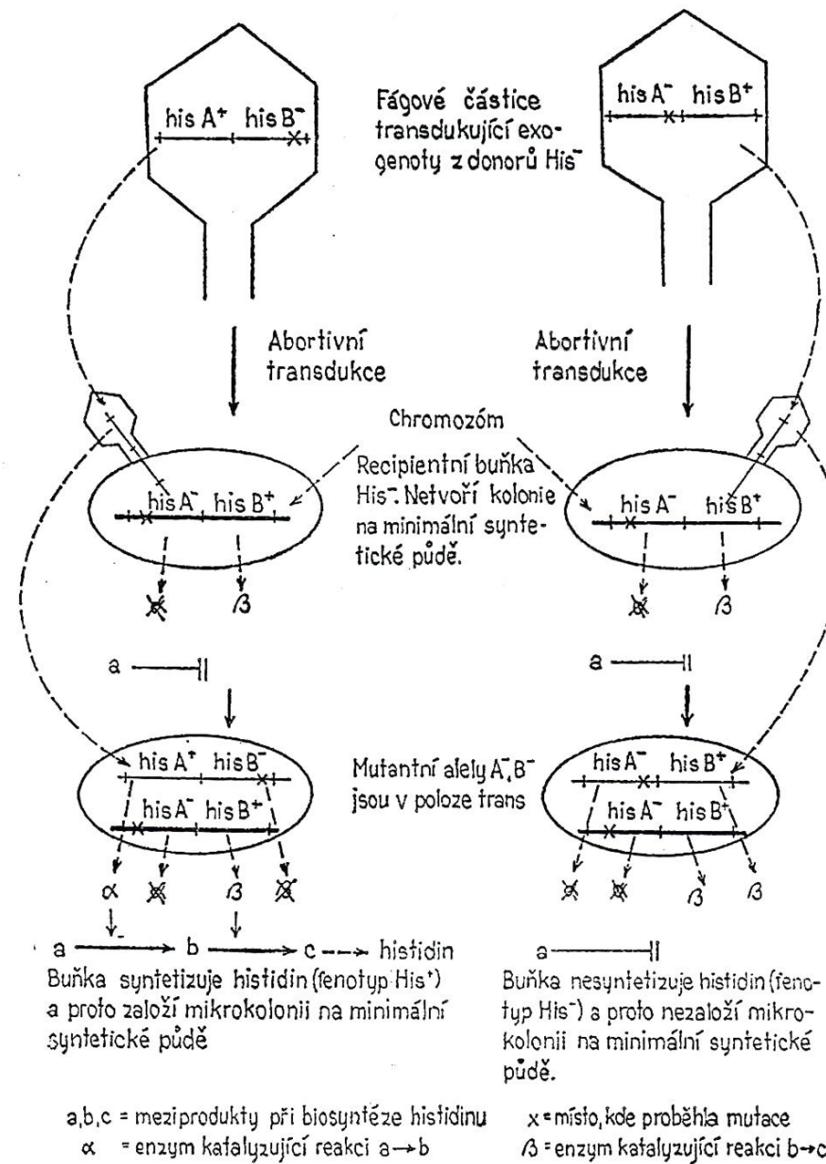
$(a^+b^+c^+)_1 \approx (a^+b^+c^+)_2$

## Frekvence kontransdukce

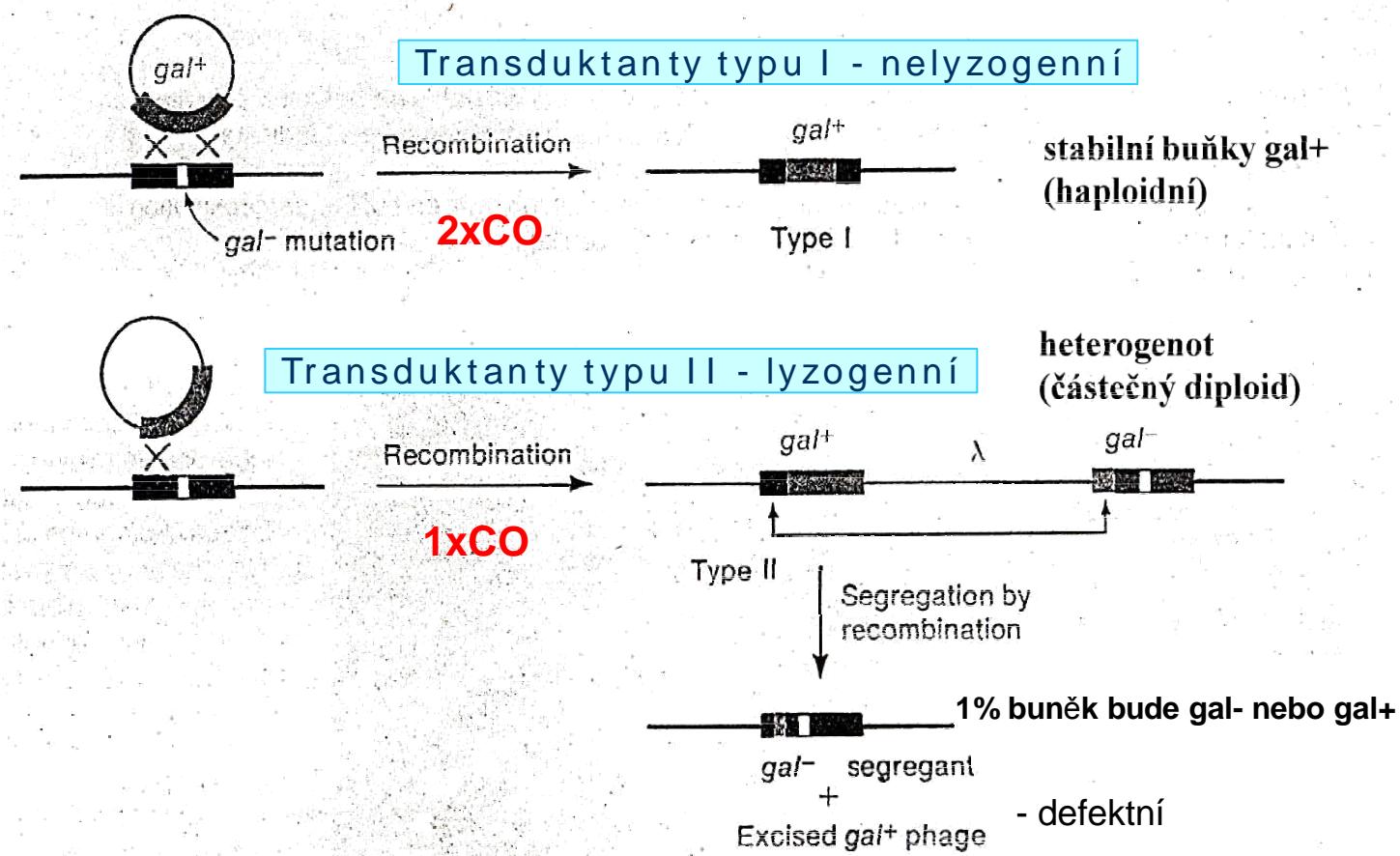
$a-b = 90\%$ ,  $a-c = 33\%$ ,  $b-c = 32\%$  (pořadí může být a-b-c nebo b-a-c)

Jelikož frekvence  $a+b+c^+$  je v křížení 1 mnohem nižší  
než v křížení 2, musí být pořadí a-b-c (  $P4 \times CO \ll P2 \times CO$  )

# TEST INTERGENOVÉ KOMPLEMENTACE (CIS-TRANS TEST) REALIZOVANÝ ABORTIVNÍ TRANSDUKcí

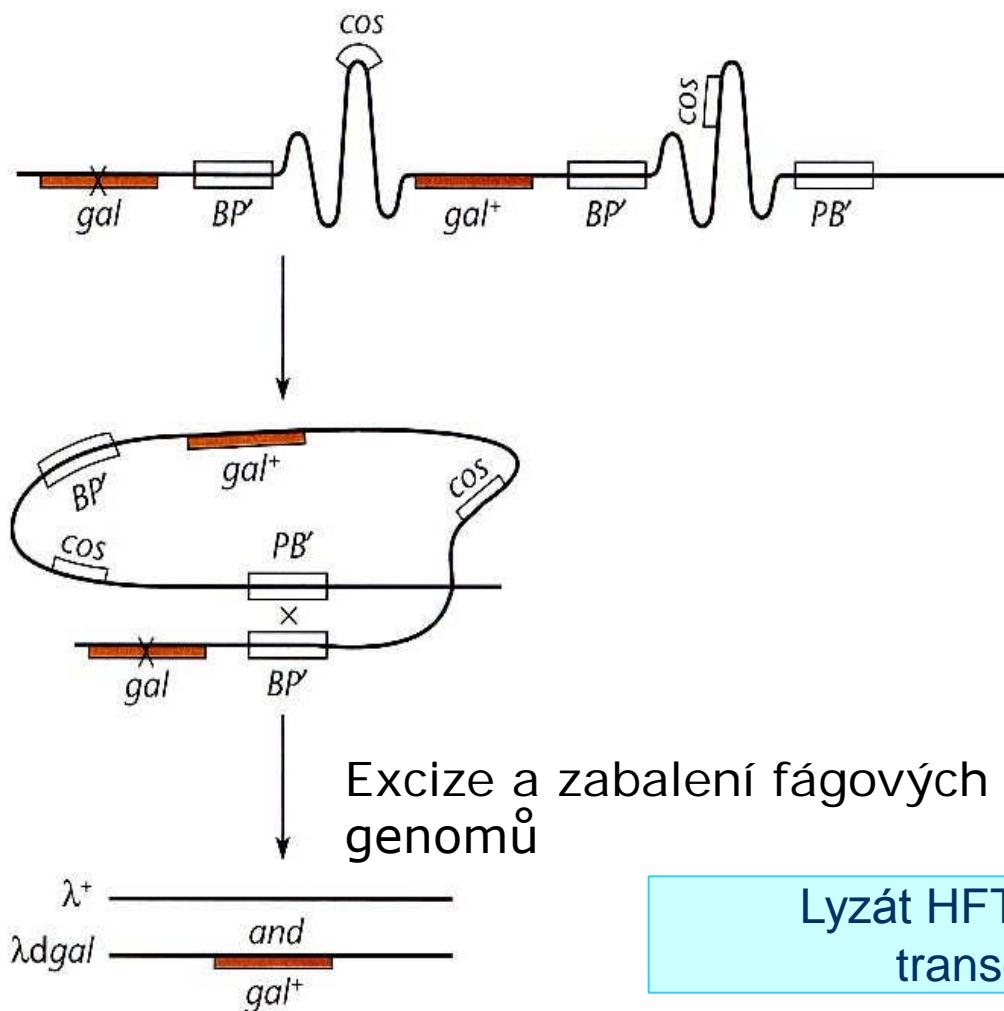


Infekce nelyzogenních buněk fágem dgal<sup>+</sup>  
Asi 0,001% buněk získá gal<sup>+</sup>



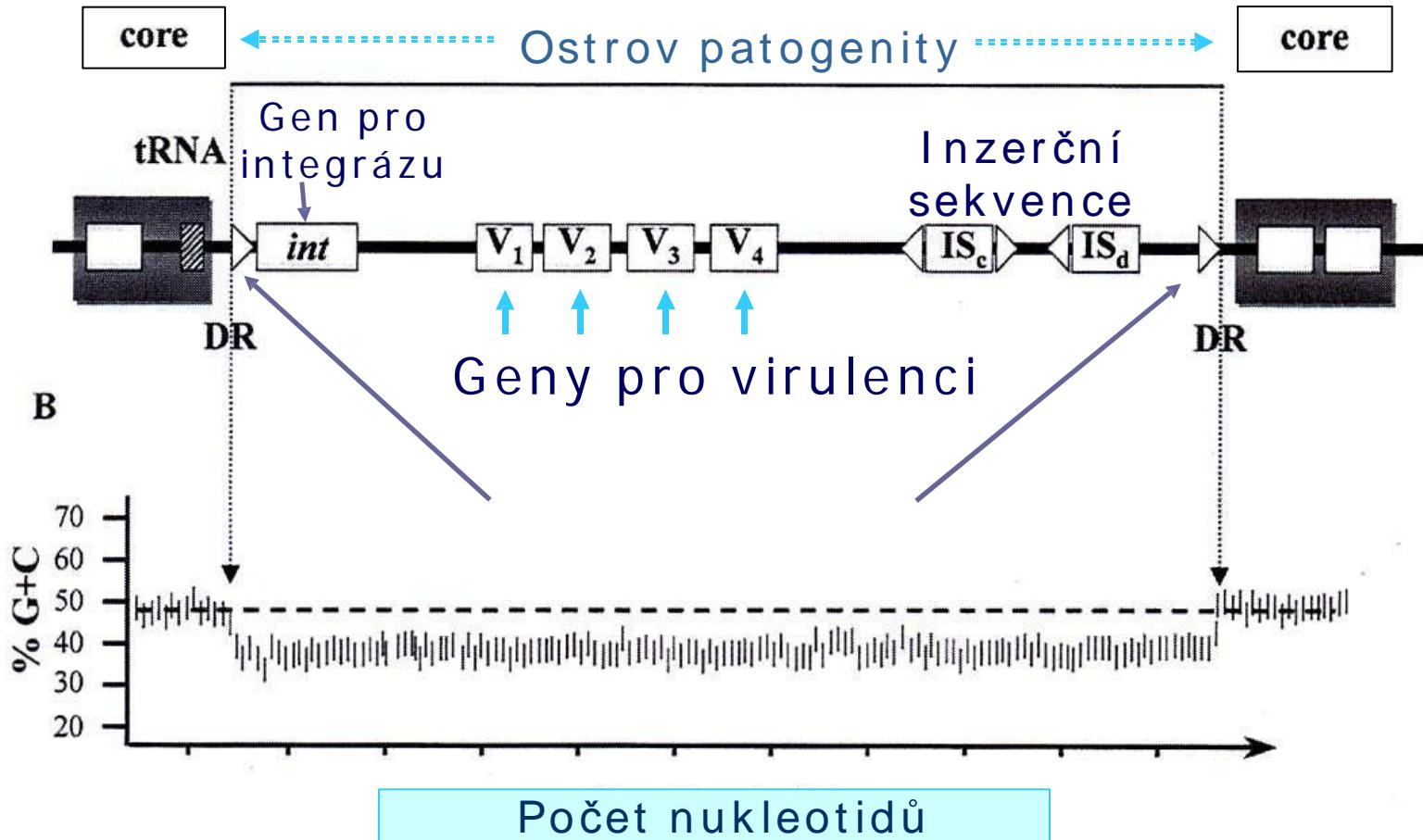
**Figure 18-9.** Production of type I and type II  $\lambda$ gal transductants and segregation of gal<sup>-</sup> cells from a type II cell.

# VZNIK LYZÁTŮ TRANSDUKUJÍCÍCH S VYSOKOU FREKVENCÍ (LYZÁT HFT)



Lyzát HFT (50% částic je transdukujících)

# OBECNÁ STRUKTURA OSTROVŮ PATOGENITY



# VÝZNAČNÉ RYSY OSTROVŮ PATOGENITY

- Nesou **jeden** nebo **několik genů** pro virulenci
- Jsou přítomny **jen u patogenních kmenů** daného druhu
- Představují relativně **velké úseky genomu** (10 – 200 kb)
- Mají **odlišný obsah GC** a jiné využívání kodonů
- Jsou často umístěny **poblíž genů pro tRNA** (kotvy pro inzerci cizí DNA)
- Jsou často spojeny s **mobilními genetickými elementy**.
- Často jsou ohraňčeny DR (16-130 bp) - rozpoznávací místa pro enzymy zajišťující integraci a excizi mobilních elementů (integráza nebo transponáza)
- Jsou často **nestabilní** a jsou **deletovány** s různými frekvencemi.
- Mají **mozaikovitou strukturu** – jsou složené z elementů, které se během evoluce v různé době a z různých zdrojů akumulovaly do určitých míst.

# Odkazy:

- *Lamda phage (cos):*

[https://www.youtube.com/watch?v=sW2PW\\_Wz23E](https://www.youtube.com/watch?v=sW2PW_Wz23E)

- *The replication of viruses genomes:*

[https://www.youtube.com/watch?v=UXqNtAz\\_tOE](https://www.youtube.com/watch?v=UXqNtAz_tOE)

- *T4 bacteriophage (pac):*

<https://www.youtube.com/watch?v=uyjBZIfqK7c>

<https://www.youtube.com/watch?v=Ww5PKeEWr7M>

<https://www.youtube.com/watch?v=hKf9ZnKm1Fs>