

# Replikace nukleových kyselin

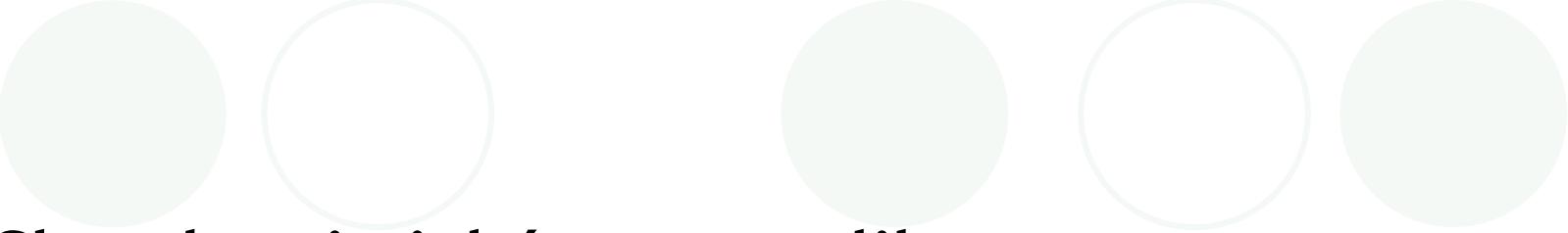
- **Replikace** = tvorba replik (kopií) molekul nukleových kyselin zajišťující přenos genetické informace z DNA do DNA nebo RNA do RNA  
  
(z mateřské molekuly se vytvářejí dvě identické molekuly dceřiné)

***Replikon = oblast nukleové kyseliny, která se replikuje z jednoho počátku replikace (ori)***

**Prokaryota – jeden nebo několik málo replikonů (chromozom/plazmid)**

**Eukaryota – více replikonů (chromozomy, vzácně plazmidy)**

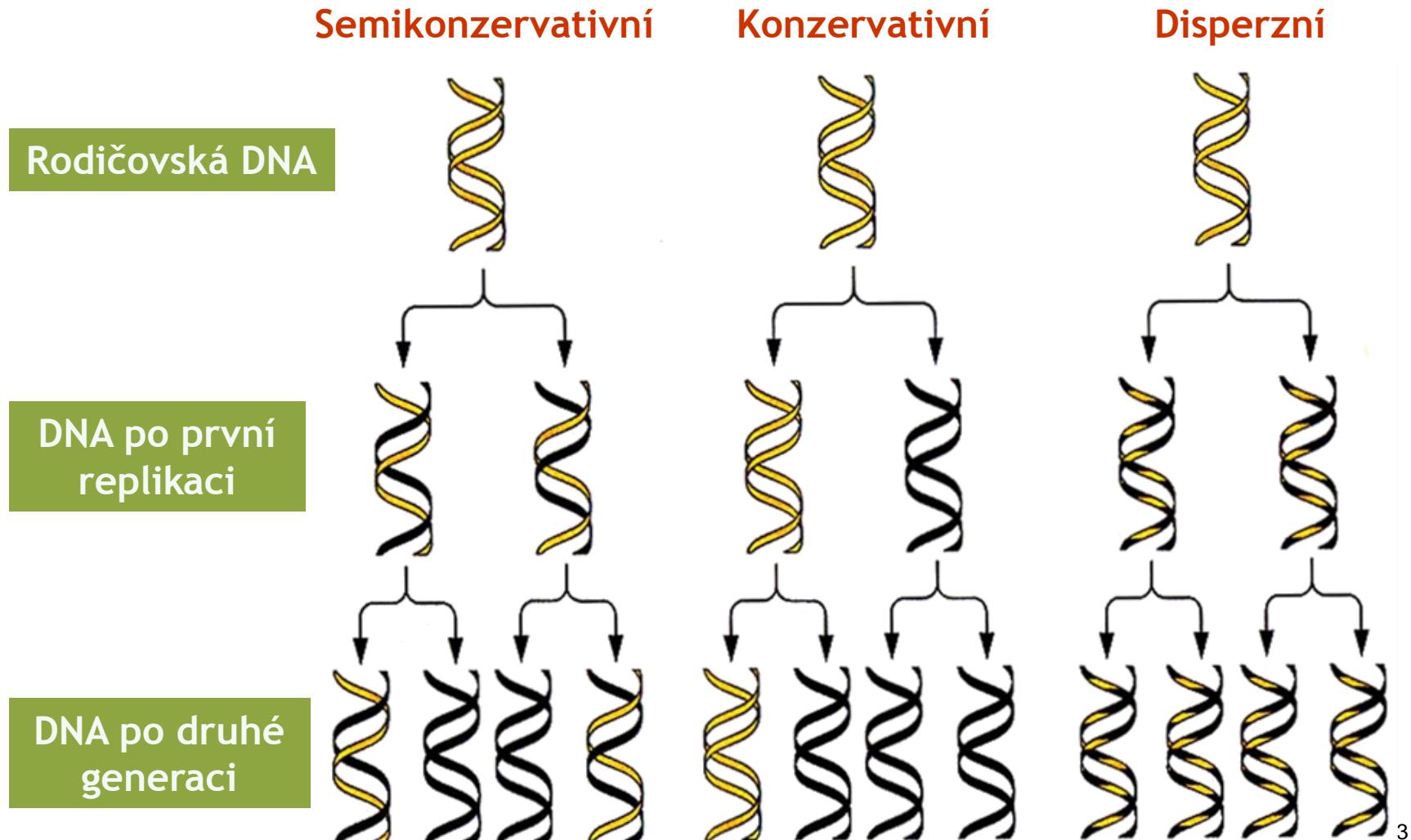
**Viry – obvykle jeden replikon**



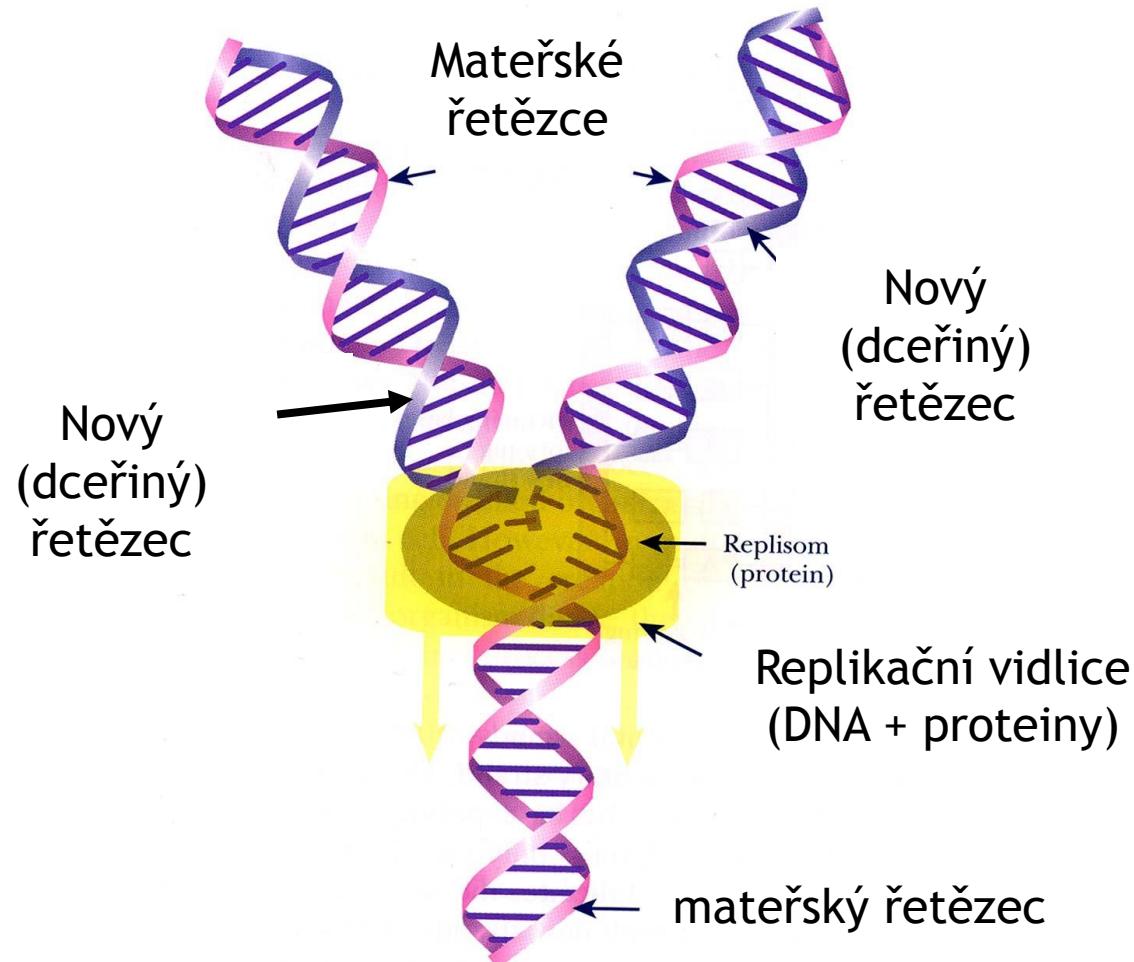
## **Charakteristické rysy replikace dvouřetězcové DNA**

- 1. Probíhá semikonzervativním způsobem**
- 2. Probíhá semidiskontinuálně**

# Tři možné způsoby replikace DNA



# Semikonzervativní způsob replikace dsDNA

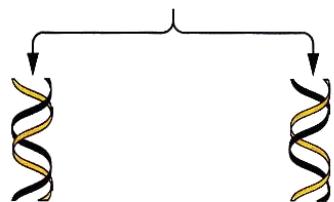


# Důkaz semikonzervativní replikace DNA (Meselson a Stahl 1958)

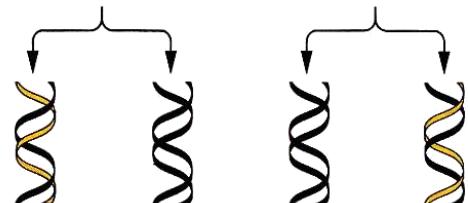
- 1 *E. coli* cells are grown on  $^{15}\text{N}$  for several generations.



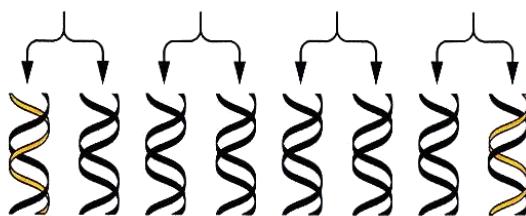
- 3 Cells are then transferred to medium containing  $^{14}\text{N}$  for one generation.



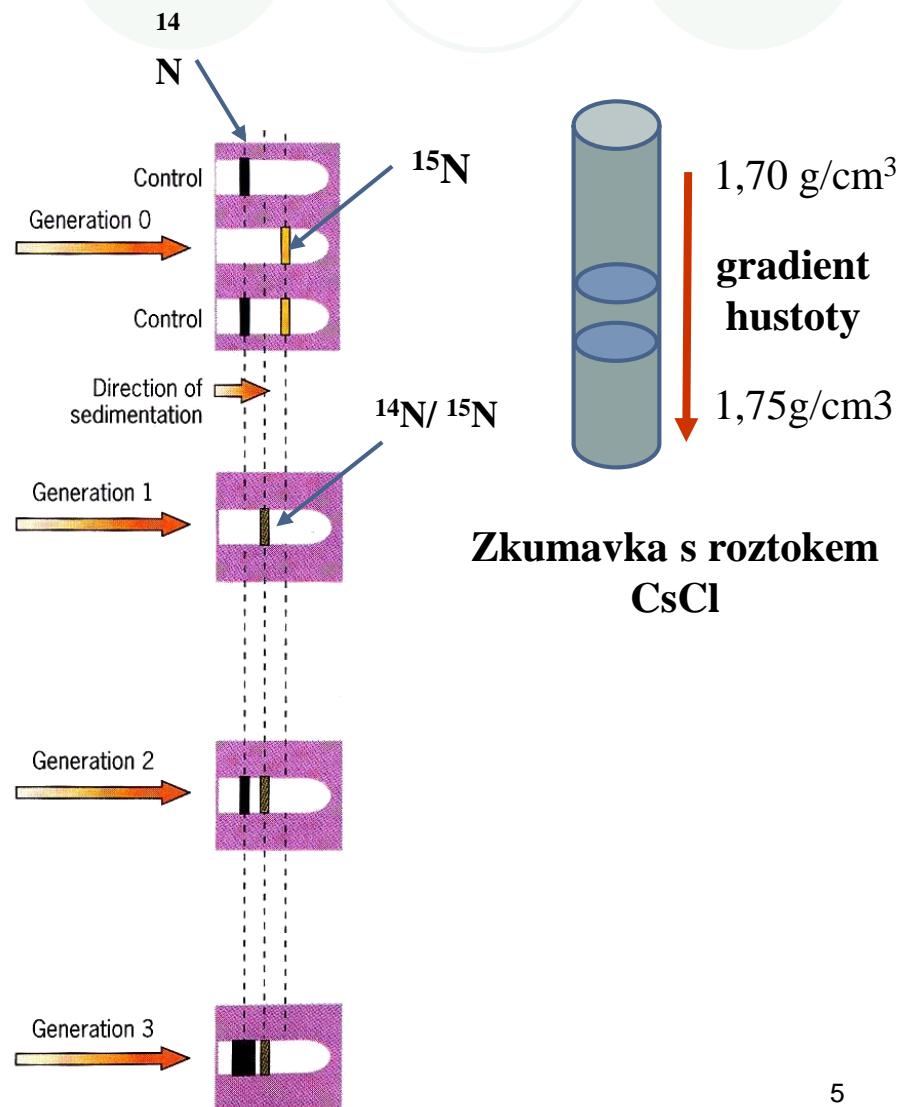
- 5 For two generations.



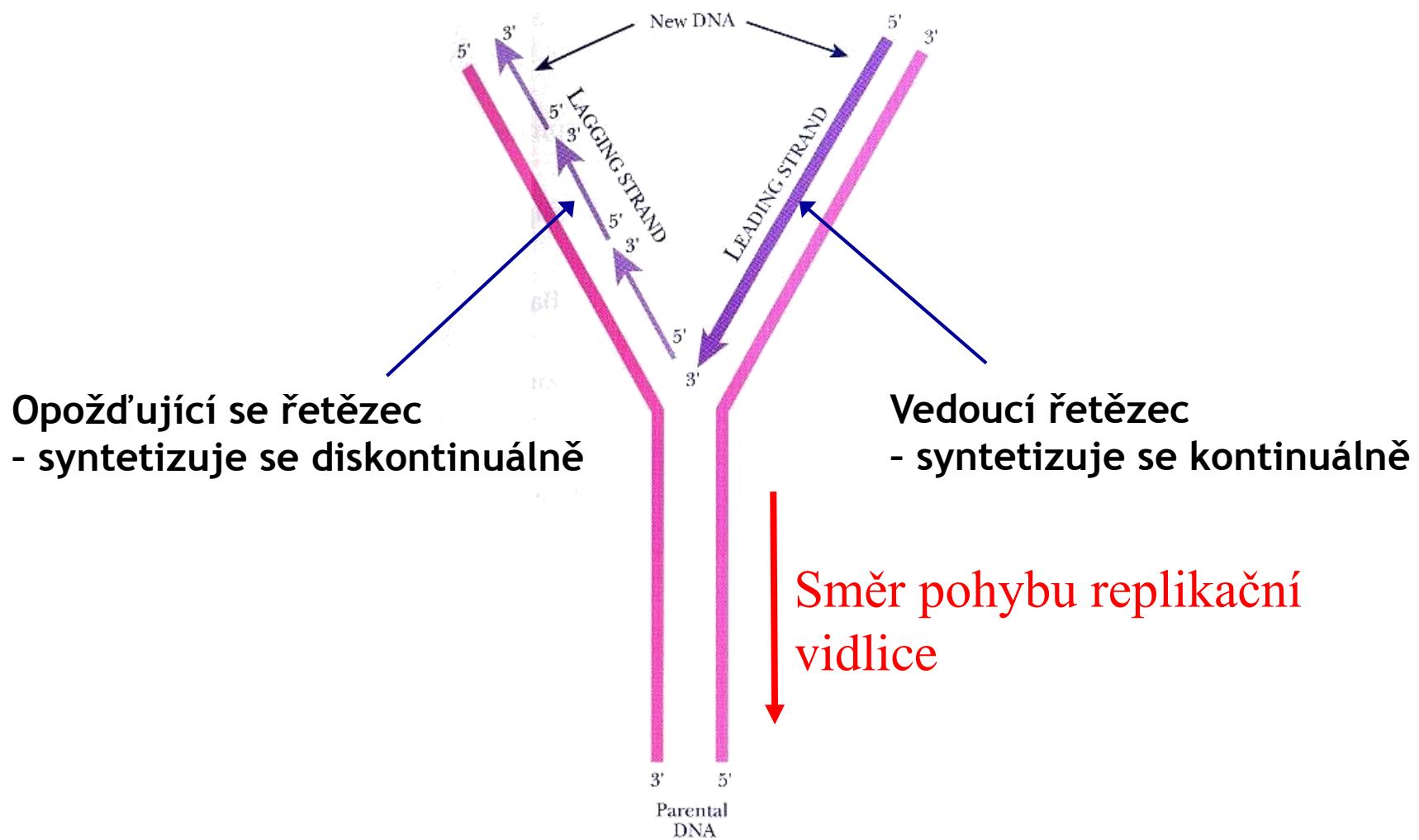
- 7 For three generations.



- 2 DNA is extracted and analyzed by CsCl density gradient centrifugation.

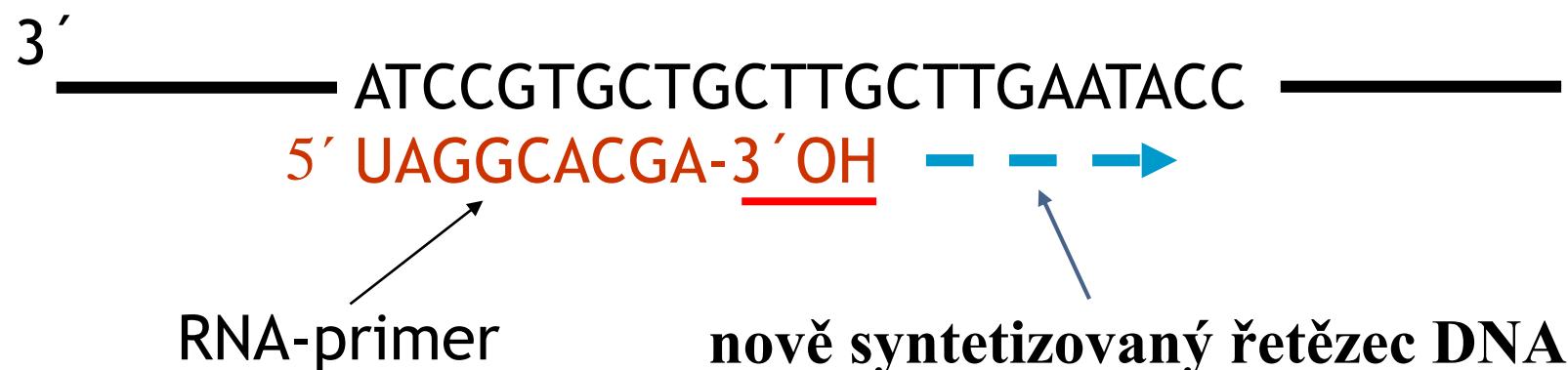


# Semidiskontinuální syntéza řetězců při replikaci

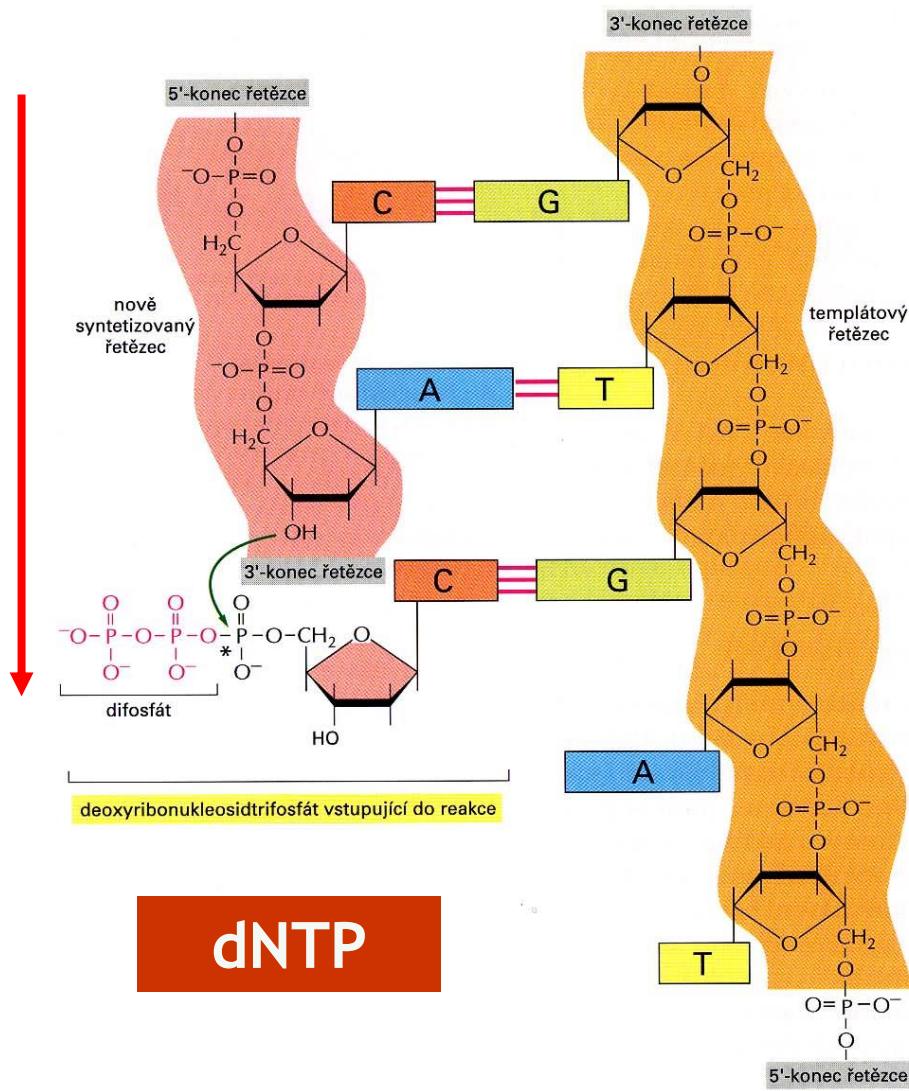


# Předpoklady a požadavky pro replikaci nukleových kyselin

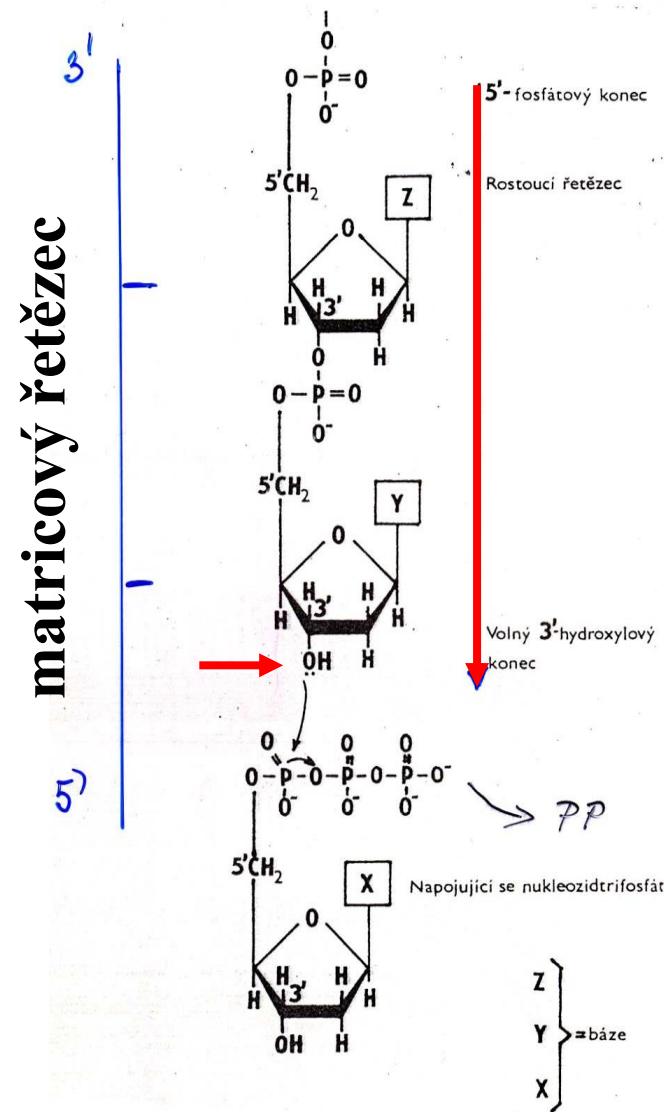
1. **Templát** (matricový řetězec) = mateřská molekula
2. **Primer** = krátký oligoribonukleotid s volným 3' OH koncem (volná 3' OH skupina nukleotidu)
3. **Enzymy katalyzující připojování nukleotidů** (polymeráza, primáza, ligáza)
4. **Nukleotidy** (dNTP)



## Syntéza DNA při procesu replikace



## Směr syntézy polynukleotidového řetězce



# Enzymy a proteiny kooperující při replikaci a jejich funkce

1. **DNA-polymerázy a DNA-primáza:** katalyzují polymerizaci NTP
2. **DNA-helikázy, DNA-topoizomerázy:** odstranění helikálního vinutí dsDNA a otevření DNA-helixu
3. **SSB - proteiny:** stabilizace jednořetězců
4. **Iniciátorové proteiny:** vazbou na ori katalyzují vytvoření replikační vidlice

Počátek replikace = ori  
specifická sekvence na DNA (dnaA box)

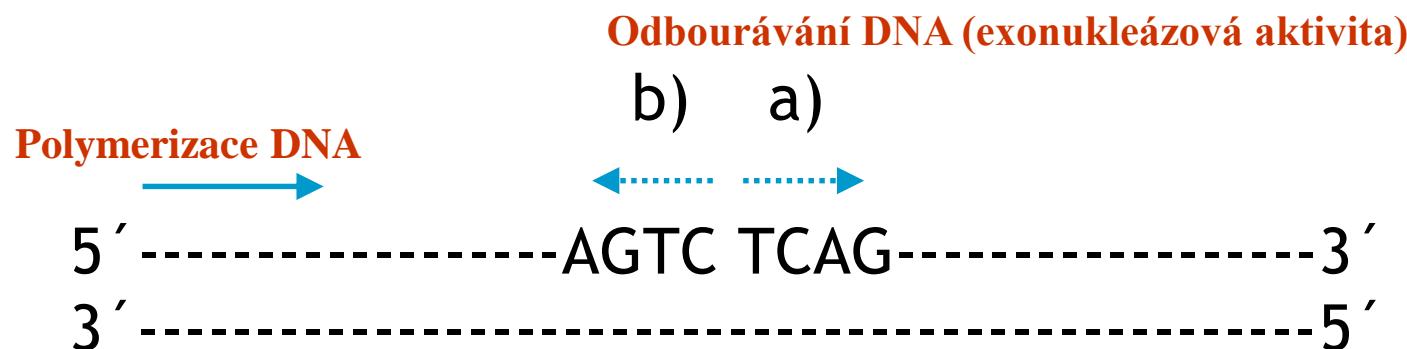
# Proteiny zajišťující replikaci u *E. coli* a jejich funkce

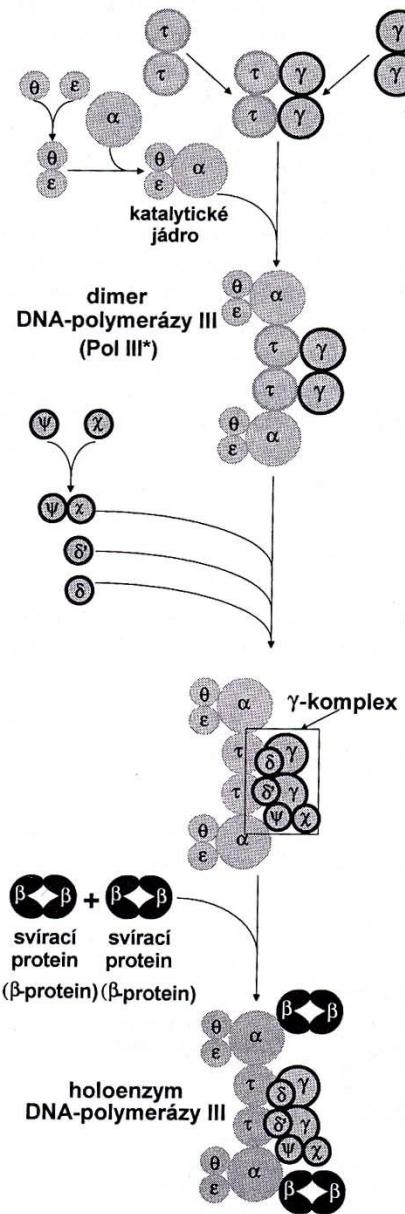
<b>Protein</b>	<b>Gene</b>	<b>Function</b>
DnaA	<i>dnaA</i>	Initiation of chromosome division; binds to the origin of replication
Helicase	<i>dnaB</i>	Unwinds the double helix
DnaC	<i>dnaC</i>	Loading of DNA helicase
SSB	<i>ssb</i>	Single strand binding protein
Primase	<i>dnaG</i>	Synthesis of RNA primers
RNase H	<i>rnhA</i>	Partial removal of RNA primers
Pol I	<i>polA</i>	Polymerase I; fills gaps between Okazaki fragments
Polymerase III		DNA polymerase III holoenzyme
α	<i>dnaE</i>	strand elongation
ε	<i>dnaQ</i>	kinetic proof-reading
θ	<i>holE</i>	unknown; part of core enzyme
β	<i>dnaN</i>	sliding clamp
τ	<i>dnaX</i>	dimerization of core enzyme
γ	<i>dnaX</i>	loading of sliding clamp
δ	<i>holA</i>	loading of sliding clamp
δ'	<i>holB</i>	loading of sliding clamp
χ	<i>holC</i>	loading of sliding clamp
ψ	<i>holD</i>	loading of sliding clamp
DNA Ligase	<i>lig</i>	Seals nicks in lagging strand
DNA Gyrase		Introduces negative supercoils
α	<i>gyrA</i>	Makes and seals double strand breaks in DNA
β	<i>gyrB</i>	ATP-using subunit
Topoisomerase IV		Decatenation
A	<i>parC</i>	Makes and seals double strand breaks in DNA
B	<i>parE</i>	ATP-using subunit

# Charakteristika aktivit DNA-polymeráz

- **DNA-dependentní-DNA-polymerázy (replikázy)**

1. Polymerizace nukleotidů ve směru 5'-3'
2. Odštěpování nukleotidů
  - a) 5'-3' exonukleázová aktivita
  - b) 3'-5' exonukleázová aktivita





Obr. 128  
Sestavování holoenzymu  
DNA-polymerázy III

**$\alpha$ -monomer**, který katalyzuje polymeraci. Monomer  $\alpha$  se vyznačuje již slabou polymerační aktivitou o rychlosti polymerace 8 nukleotidů/s. Nemá však exonukleázovou aktivitu;

**$\epsilon$ -monomer** vyznačující se **3'-5'**-exonukleázovou aktivitou;

**$\theta$ -monomer**, který stimuluje účinek  $\epsilon$ -exonukleáz;

**$\gamma$ -monomer** váže ATP;

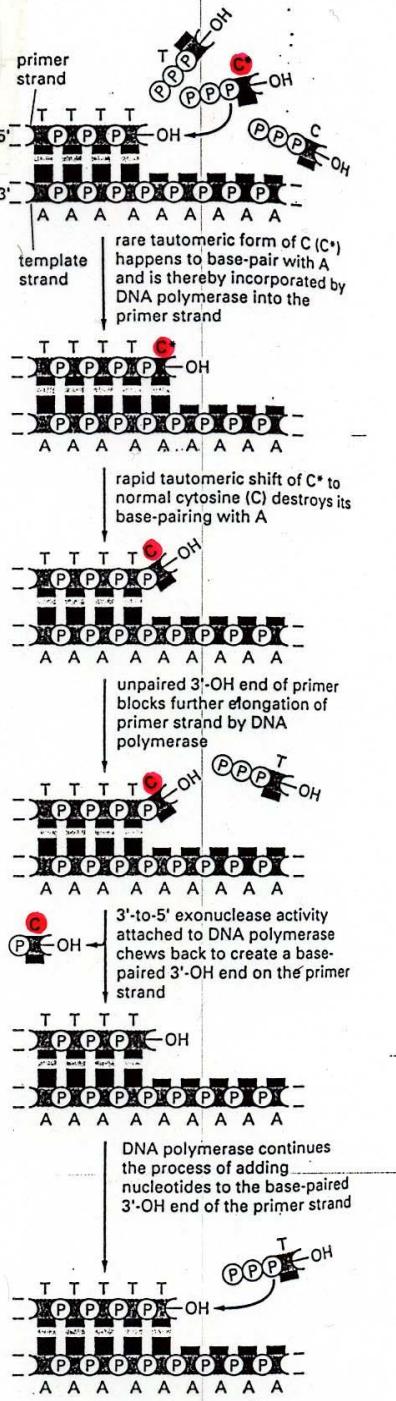
**$\delta$ -monomer** se váže na  $\beta$ ;

**$\delta'$ -monomer** stimuluje účinek monomeru  $\beta$ ;

**$\chi$ -monomer**, na který se vážou proteiny SSB;

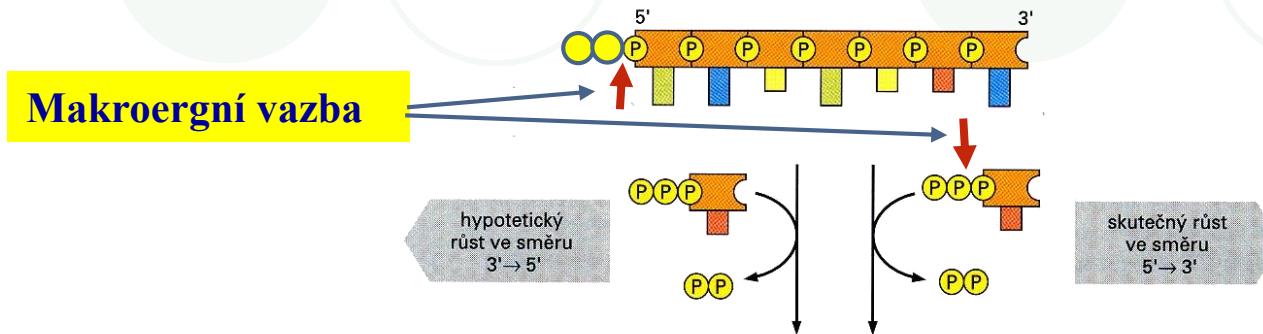
**$\psi$ -monomer** tvoří most mezi  $\chi$  a  $\gamma$ .

# Korektorská aktivita DNA-polymerázy (proofreading)



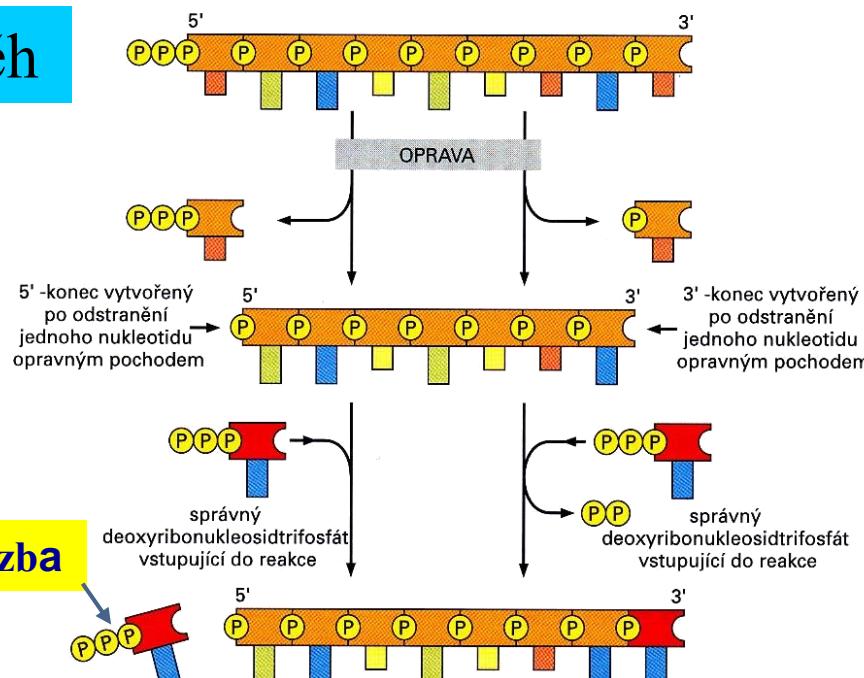
- $3' \rightarrow 5'$  exonukleázová aktivita
- počet chybně zařazených nukleotidů =  $1/10^7$
- výsledný počet chybných bází =  $1/10^9$

# Proč je DNA syntetizována jen ve směru 5' → 3'?



Hypotetický průběh

Reálný průběh

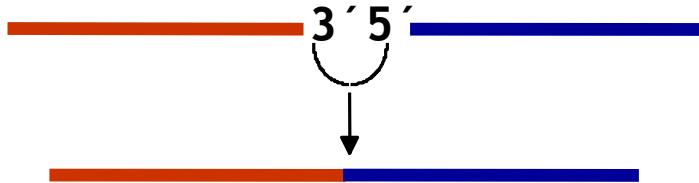


**Makroergní vazba**

Reakce neprobíhá, protože není k dispozici makroergní vazba, která by se štěpila

Makroergní vazba je rozštěpena, čímž se získá energie pro polymeraci

# DNA-ligázy

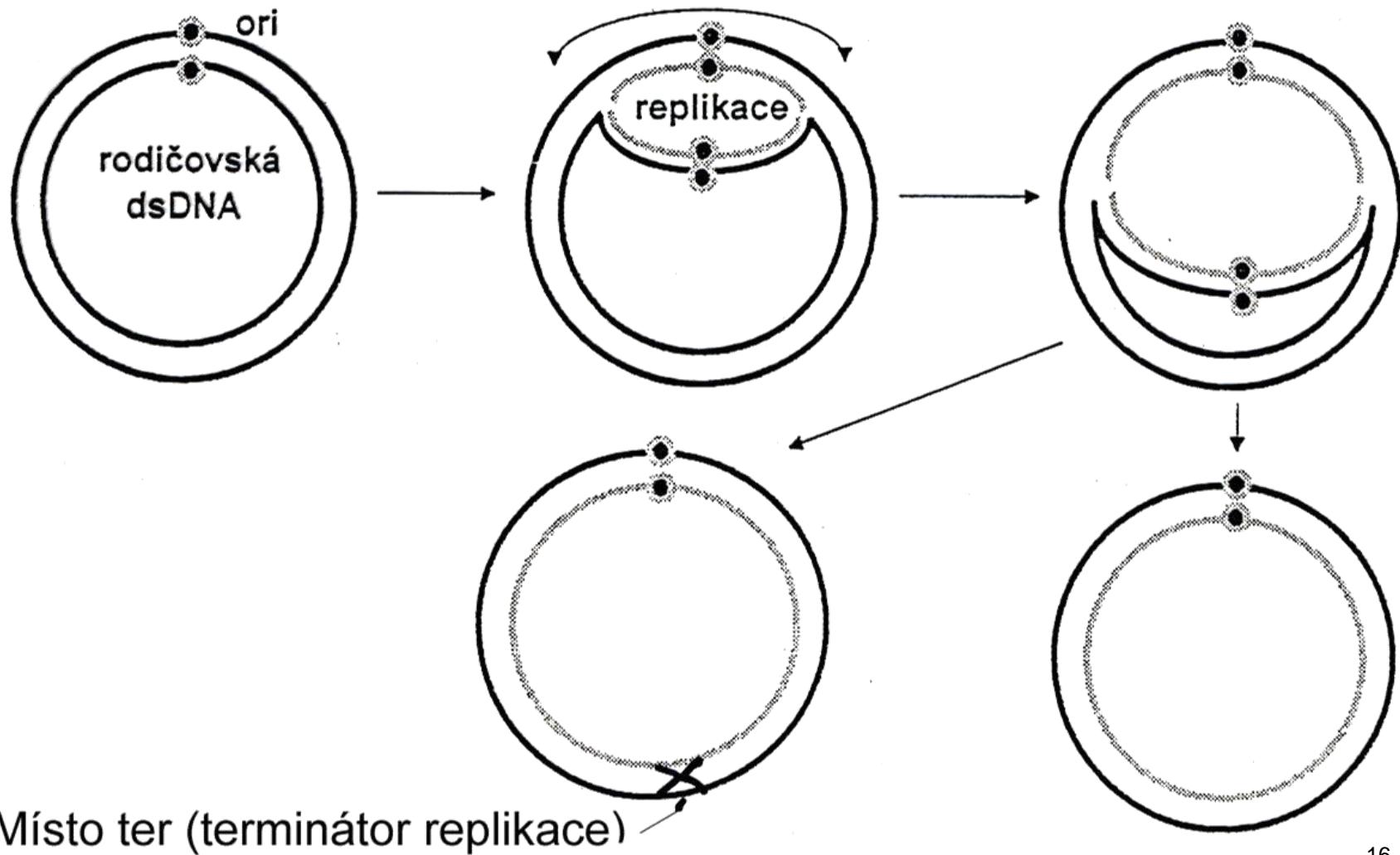


Ligázy vytvářejí fosfodiesterovou vazbu mezi dvěma sousedními nukleotidy v řetězcích DNA

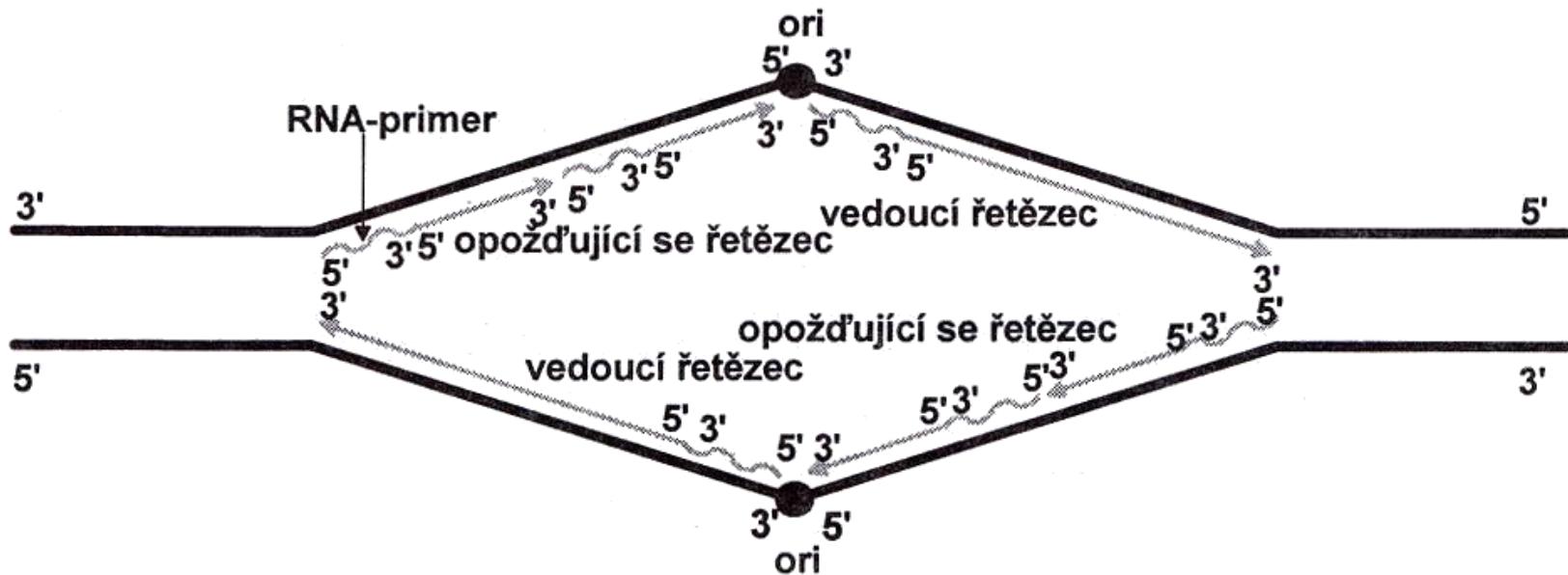
Při spojování řetězců DNA *in vitro* se používá T4 DNA ligáza

- **DNA-ligáza (ATP)**
  - $\text{ATP} + \text{dNMP}_n + \text{dNMP}_m = \text{AMP} + \text{PP}_{an} + \text{dNMP}_{n+m}$
- **DNA-ligáza ( $\text{NAD}^+$ )** $\text{NAD}^+ + \text{dNMP}_n + \text{dNMP}_m = \text{AMP} + \text{nAMN} + \text{dNMP}_{n+m}$

# Dvousměrná replikace kružnicové chromozomové dsDNA prokaryot

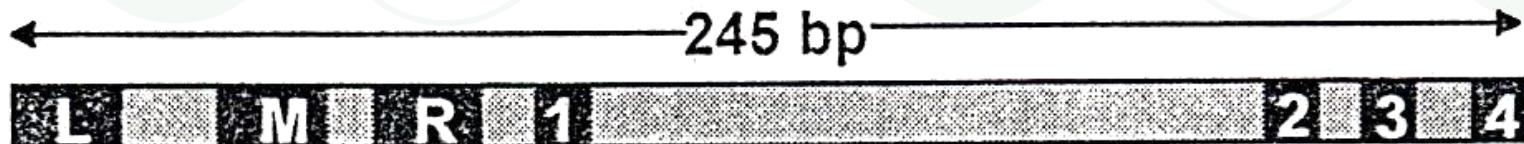


# Asymetrie replikační vidlice



Syntéza vedoucího a opožďujícího se řetězce  
při replikaci bakteriálního chromozomu

# Struktura počátku replikace (oriC) u *E. coli*

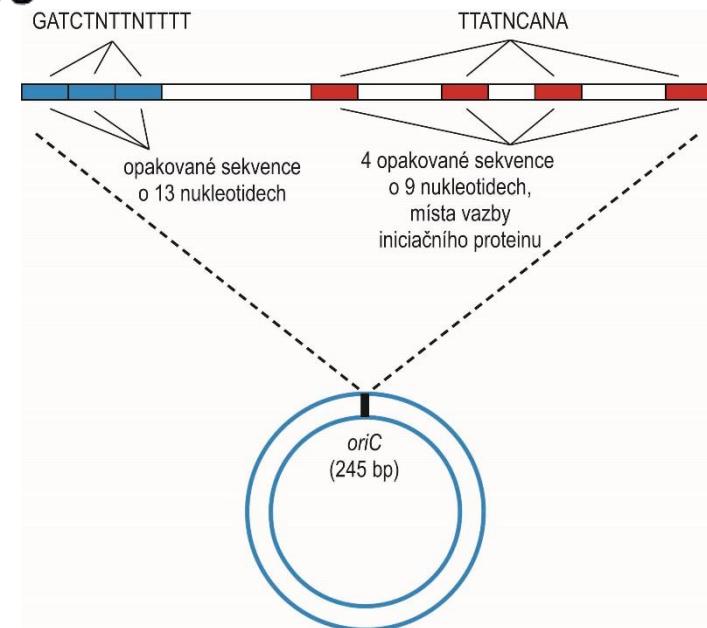


L, M, R jsou 13 bp-sekvence **GATCTNTTNTTTT**

A+T

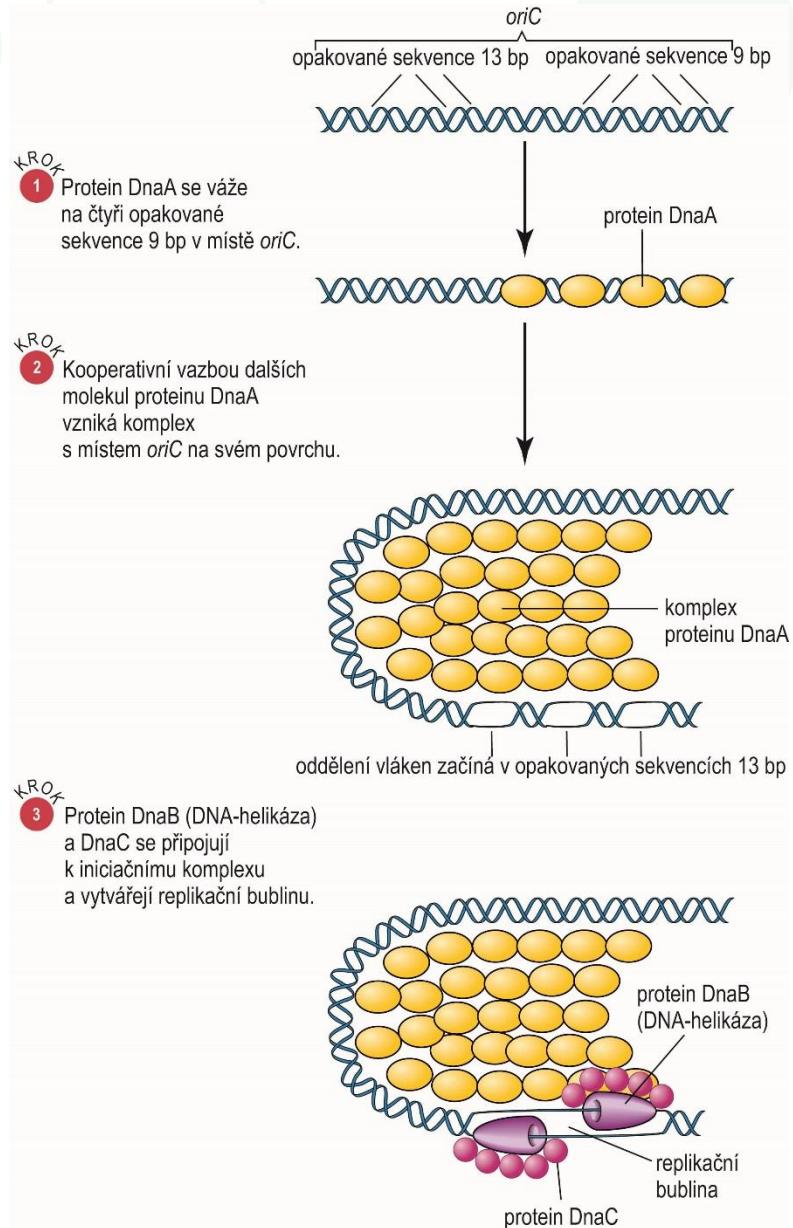
1, 2, 3, 4 jsou 9 pb-sekvence TTATNCANA

= neopakující se sekvence

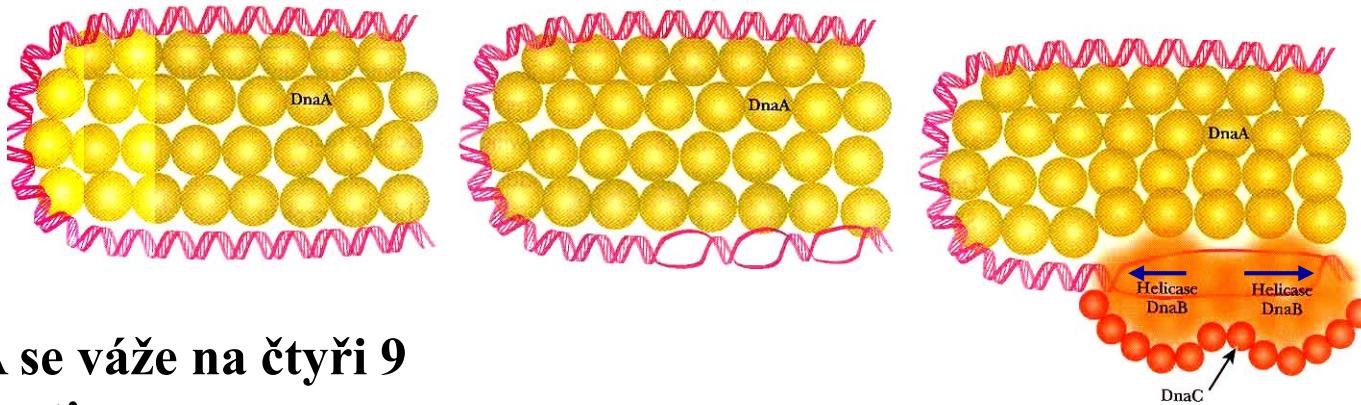


*Minireplikon*

# Předprimerová fáze replikace DNA v oriC u E. coli



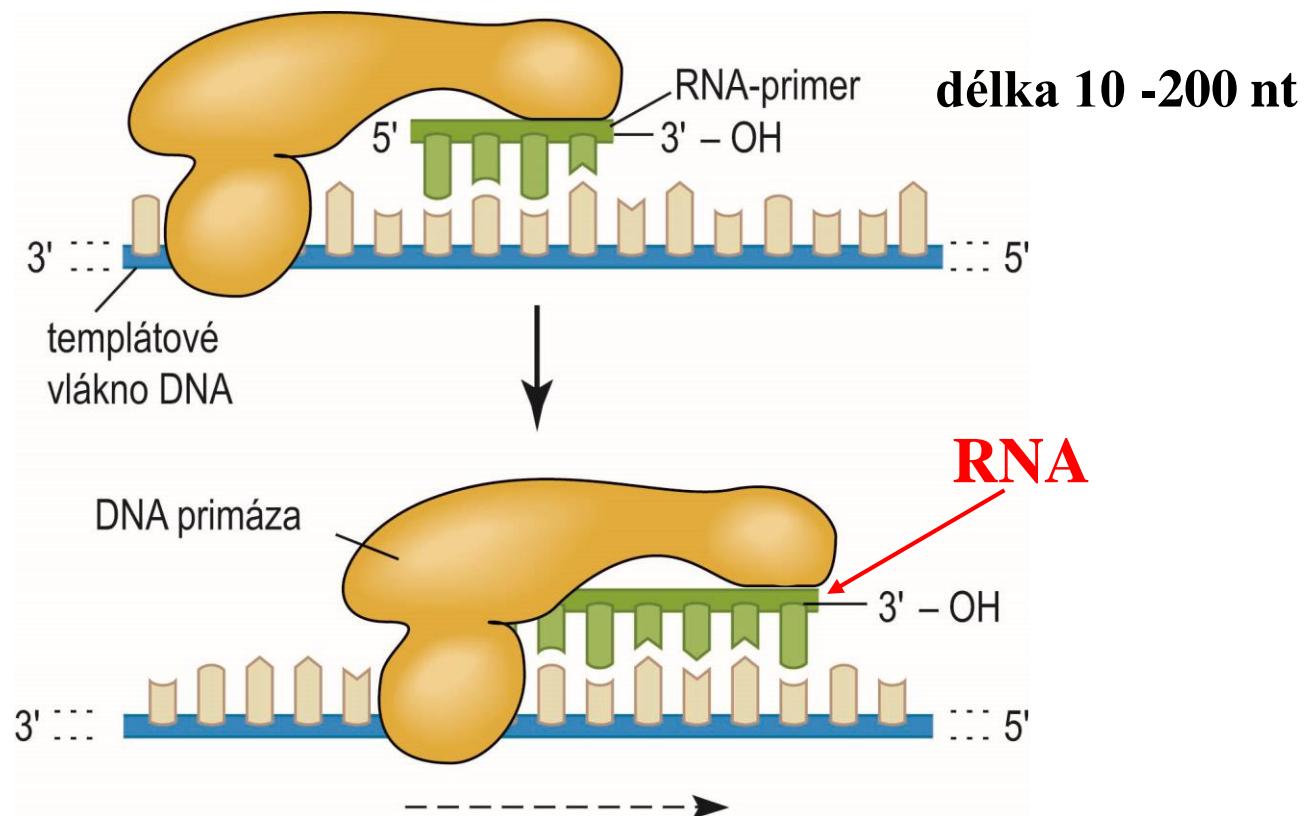
## Fungování proteinů DnaA, DnaB a DnaC při iniciaci replikace v oriC



DnaA se váže na čtyři 9  
bp repetice

**DNA se ohýbá a začíná se rozmotávat v místě tří 13 bp repetitive – zde se pak vážou DnaB a DnaC, což vede k vytěsnění DnaA a rozmotá se celá oblast bohatá na AT páry. DnaB (helikáza) vytváří dvě replikační vidlice – každou v jednom směru**

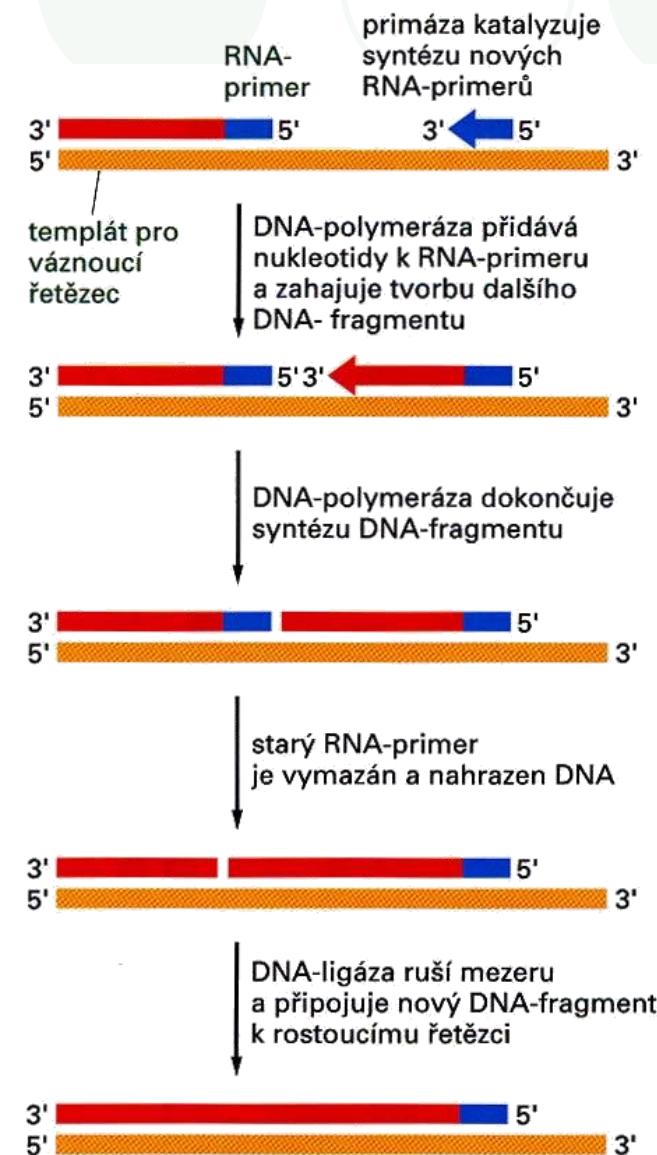
# Iniciace replikace DNA prostřednictvím RNA-primerů



**DNA-primáza: DNA-dependentní RNA-polymeráza**

# Syntéza Okazakiho fragmentů a proces jejich spojování postupným působením enzymů:

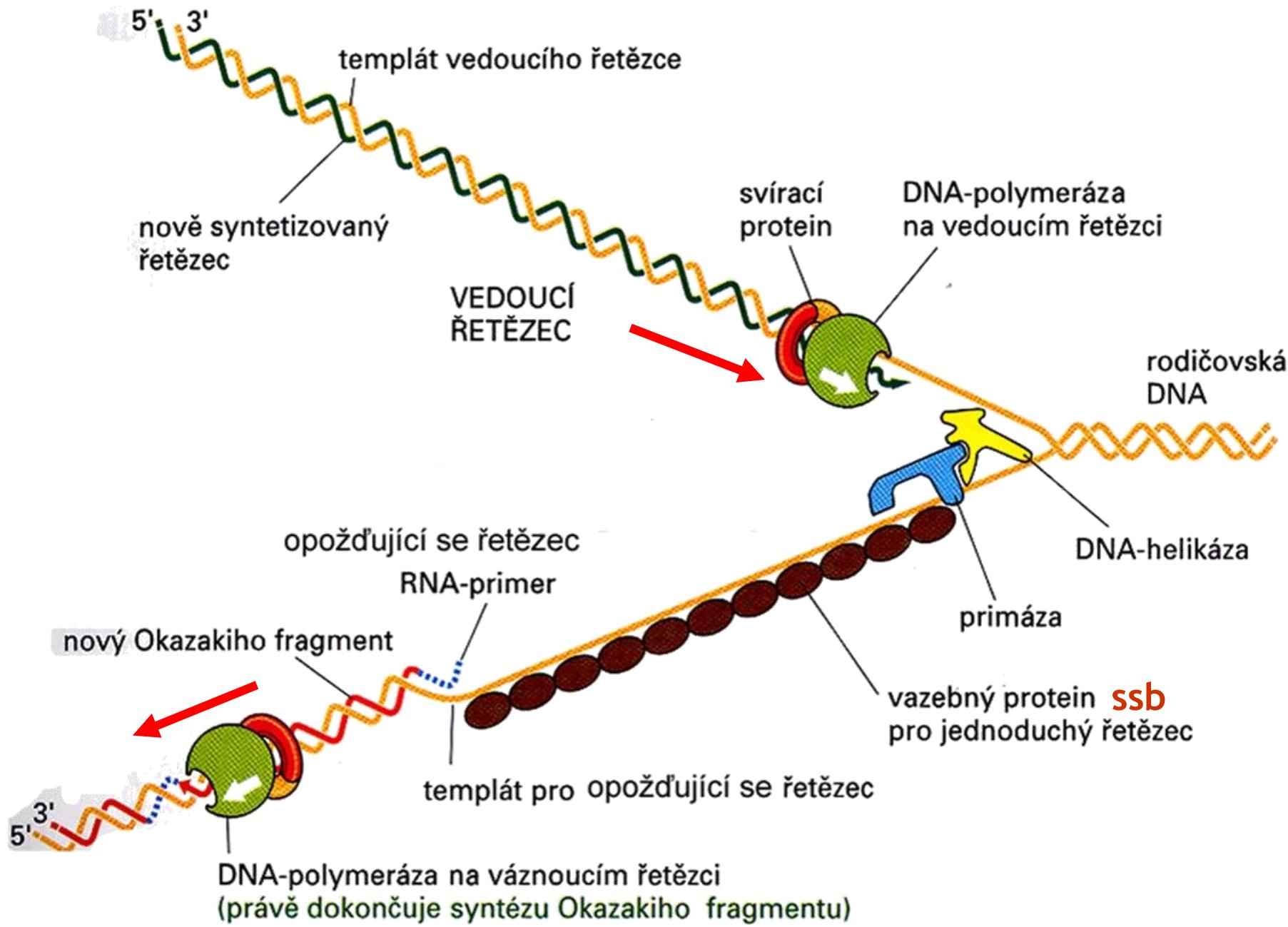
1. Primáza
2. DNA-polymeráza
3. Nukleáza (Poli)
4. Ligáza



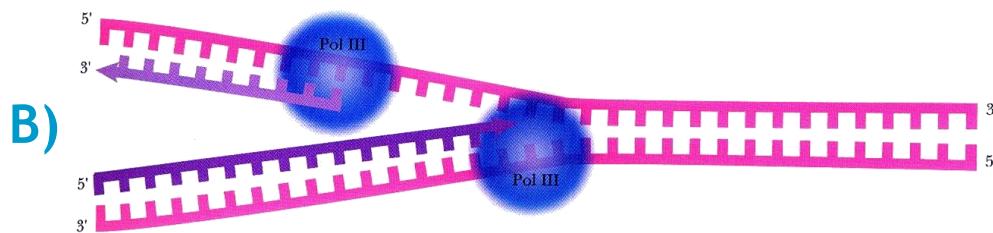
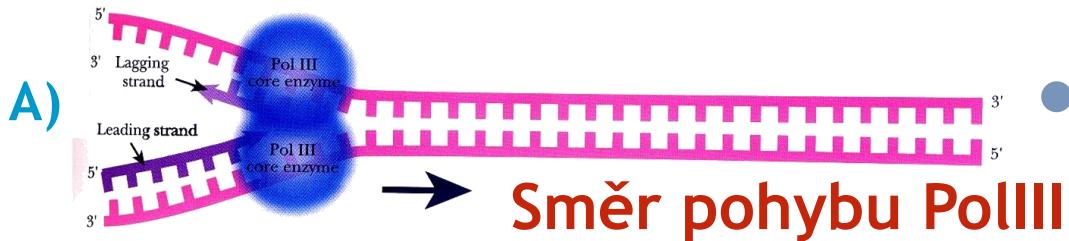
Délka Okazakiho fragmentů:

1000-2000 nt u prokaryot

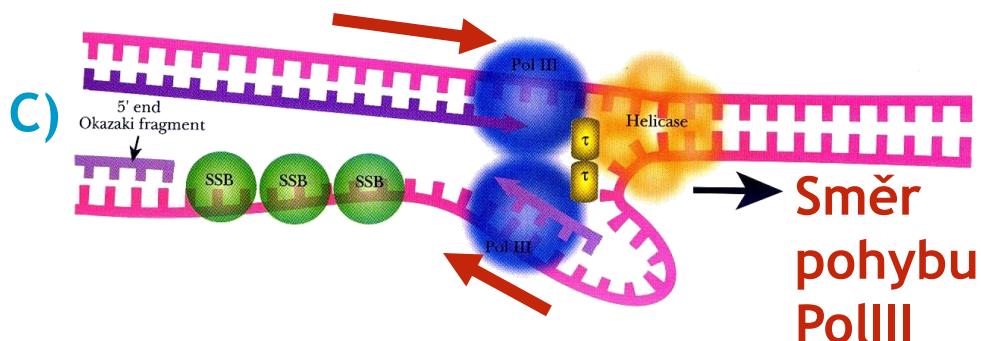
100-200 nt u eukaryot



# Relativní poloha podjednotek DNA polymerázy III v replikační vidlici



**Směr syntézy DNA  $5' \rightarrow 3'$**



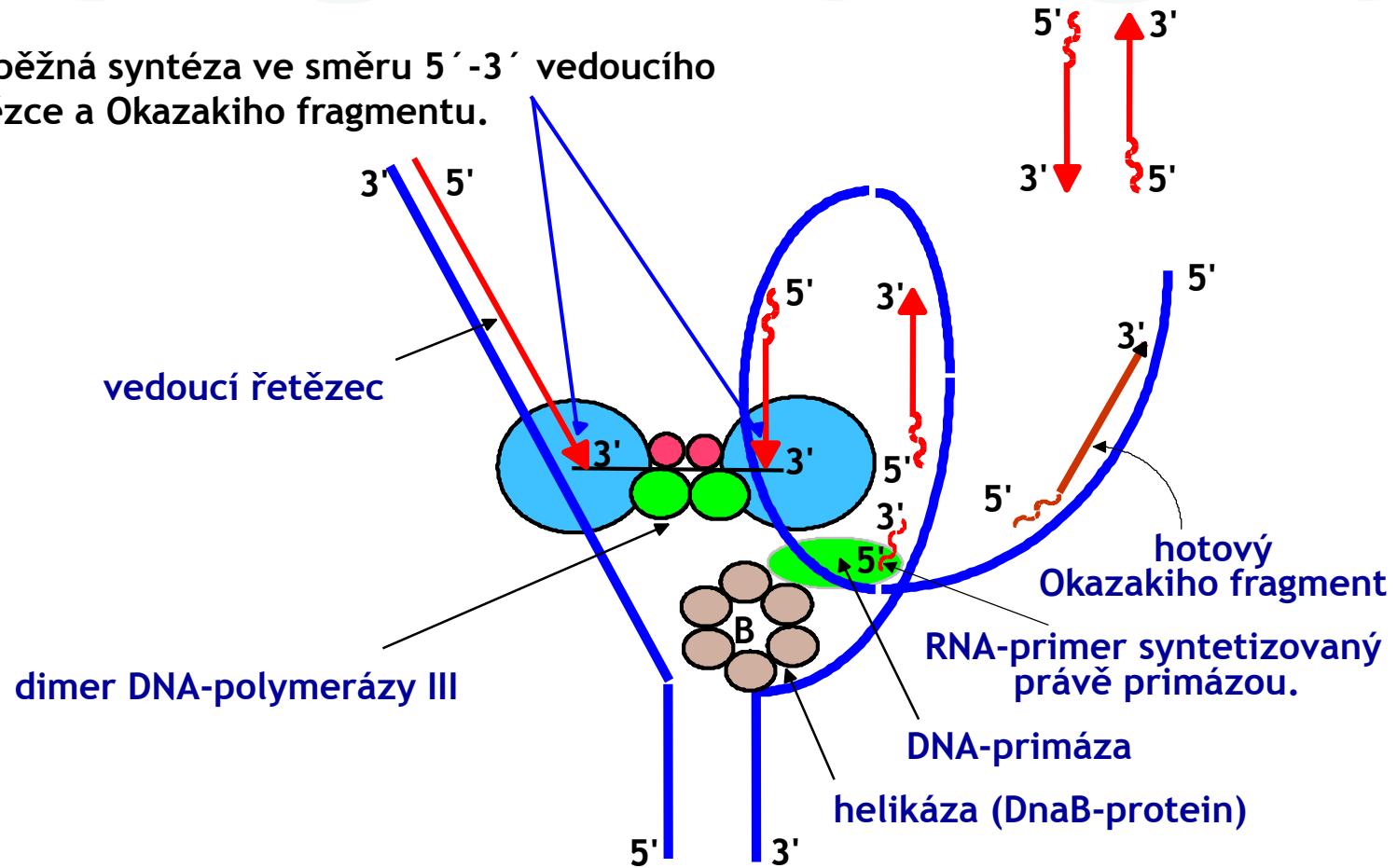
- dvě podjednotky PolIII fungují společně

- pokud by DNA nevytvorila ohyb, podjednotky by se oddělily

- ohyb DNA umožní podjednotkám zůstat pohromadě

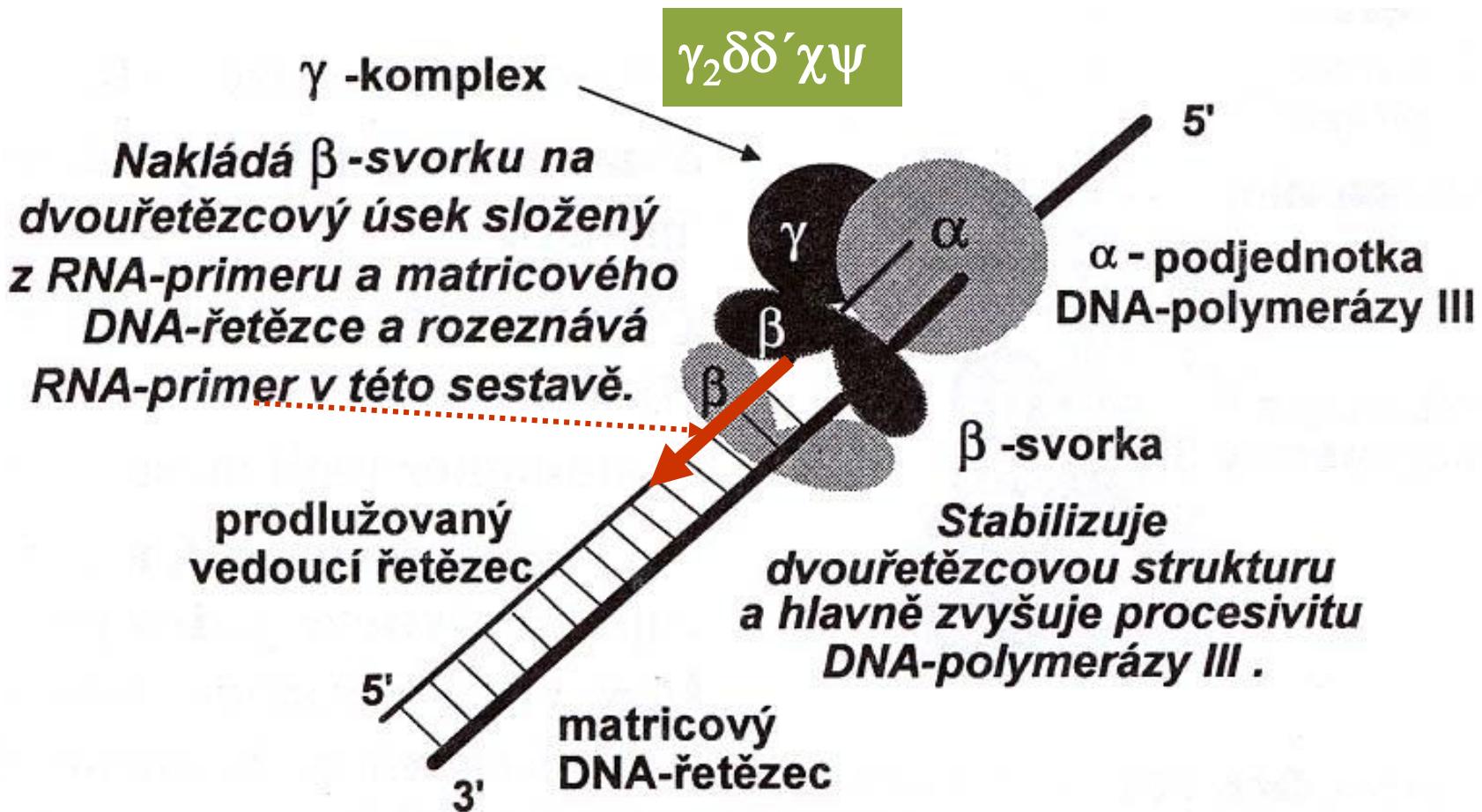
# Syntéza vedoucího řetězce a Okazakiho fragmentů

Souběžná syntéza ve směru 5' -3' vedoucího řetězce a Okazakiho fragmentu.

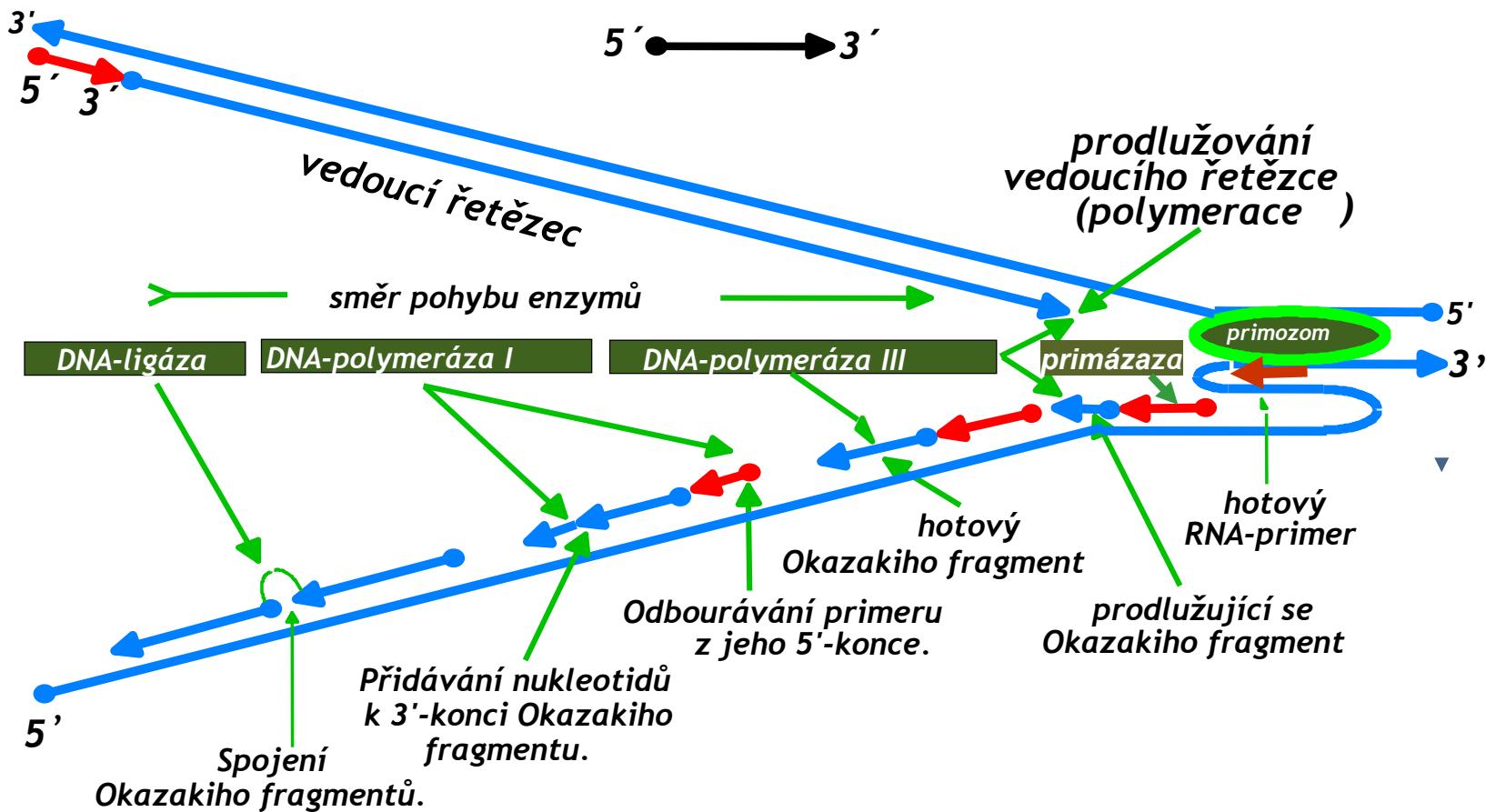


Pro zjednodušení není zakreslena  $\beta$ -svorka a  $\gamma$ -komplex

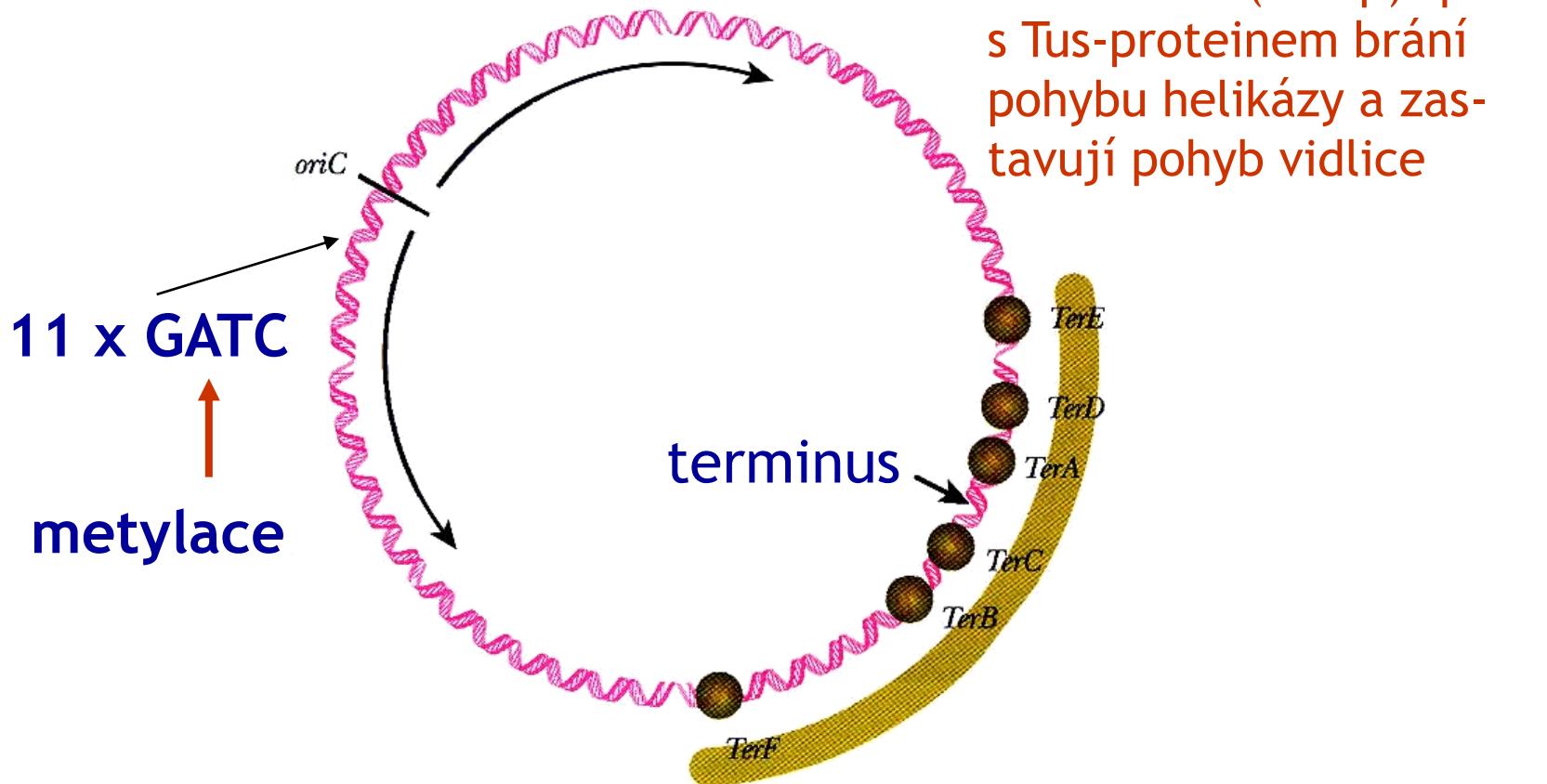
# Úloha podjednotek gama a beta při replikaci



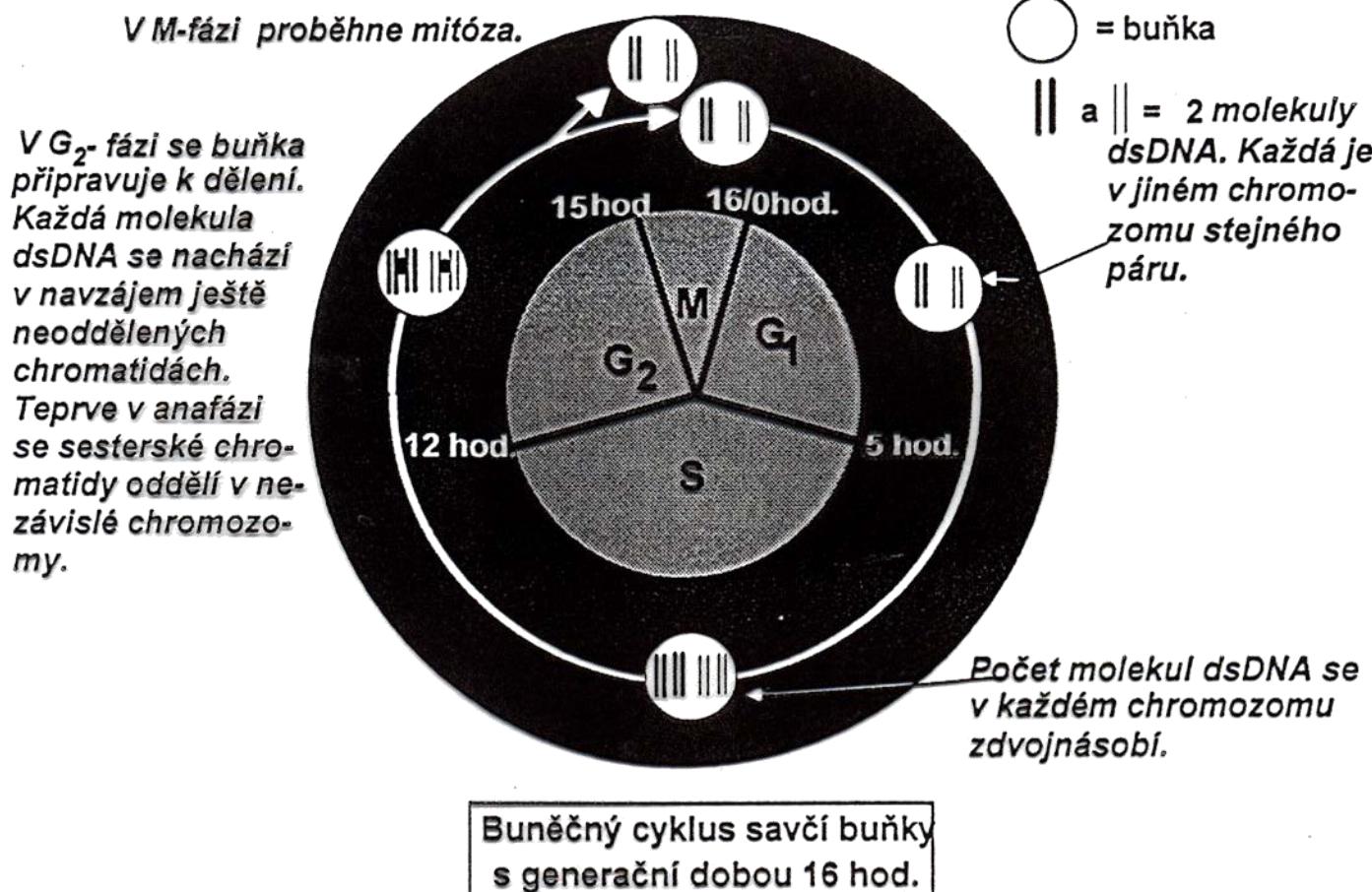
# Globální pohled na průběh replikace dsDNA



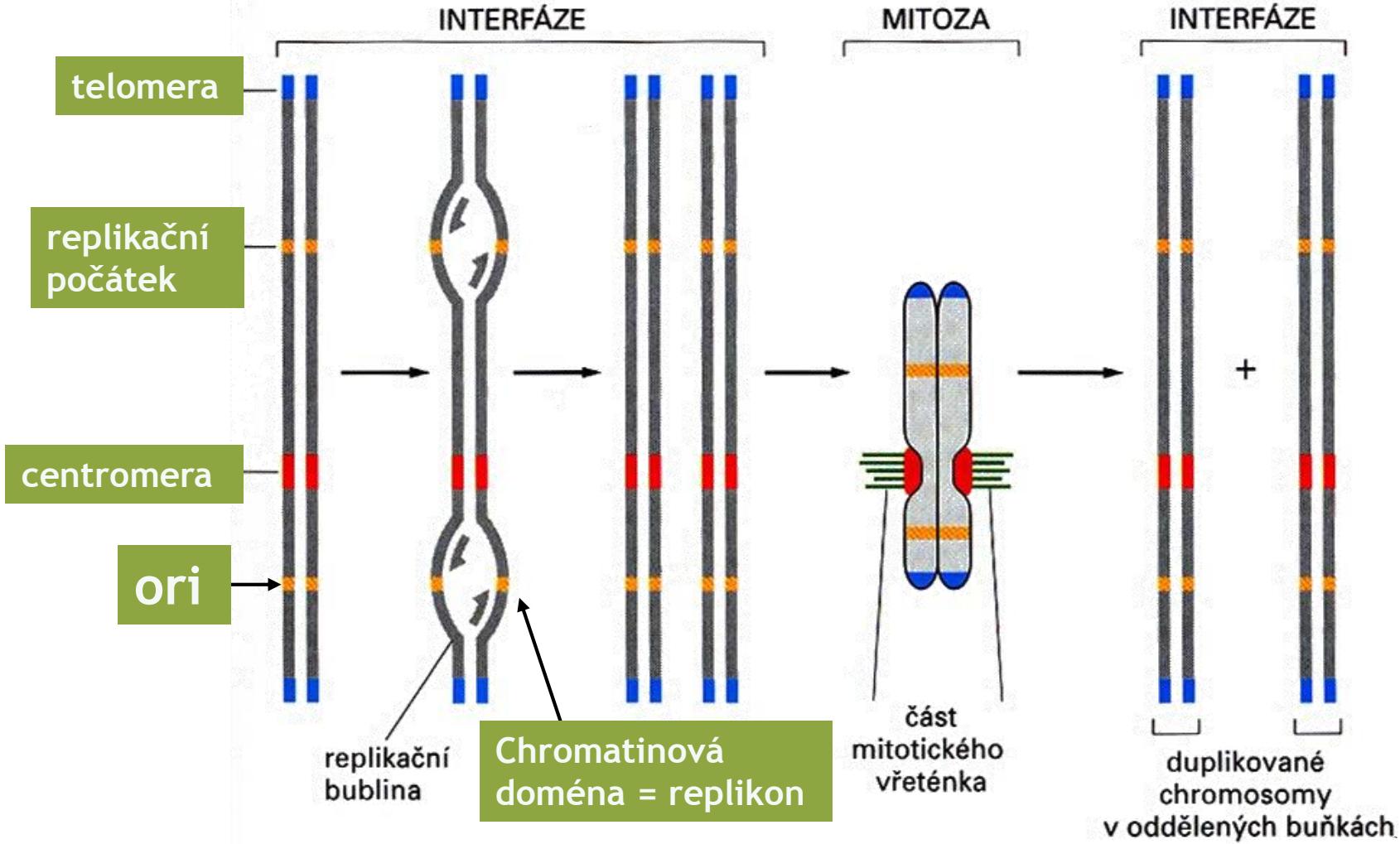
# Terminace replikace bakteriálního chromozomu



# Zjednodušené schéma buněčného cyklu zdůrazňující počet molekul dsDNA v chromozomech v jeho různých fázích



# Struktura chromozomu během dělení buňky



# Počet počátků replikace u různých organismů

Organismus	Počet replikonů	Velikost replikonů	Rychlosť pohybu vidlice
------------	-----------------	--------------------	-------------------------

(E. coli)	1	4200 kb	50 000 bp/min
(S. cerevisiae)	500	40 kb	3 600 bp/min
(D. melanogaster)	3 500	40 kb	2 600 bp/min
(X. laevis)	15 000	200 kb	500 bp/min
(M. musculus)	25 000	150 kb	2 200 bp/min
(V. faba)	35 000	300 kb	

Rozdíly v rychlosti syntézy

# Složky bakteriálního a eukaryotického replizomu

Složka replizomu	U bakterií	U eukaryot
<b>Replikativní polymeráza</b>	Holoenzym polIII*	pol $\alpha$ /primáza v komplexu s pol $\delta$
<b>Faktor zvyšující procesivitu replikativní polymerázy</b>	$\beta$ -svorka	PCNA
<b>Faktor nakládající <math>\beta</math>-svorku (PCNA)</b>	$\gamma$ -komplex	RFC
<b>Primáza</b>	jen DNA-primáza (DnaG-protein)	komplex pol $\alpha$ /primáza
<b>Helikáza</b>	DnaB-protein, n'-protein	?
<b>Odstranění primeru</b>	DNA-polymeráza I	exonukleáza MF1
<b>Oprava opožďujícího se řetězce</b>	DNA-polymeráza I a DNA-ligáza	Komplex pol $\delta$ /pol $\epsilon$ ? a DNA-ligáza
<b>DNA-topoizomeráza</b>	II (gyráza)	II
<b>Proteiny vázající se na jednořetězcové úseky DNA</b>	SSB-proteiny	replikační protein A (RP-A) nebo lidský SSB (HSSB)

# Eukaryotické DNA-polymerázy

- $\alpha$  Syntéza Okazakiho fragmentů, **3'-5' exonukleáza**  
Je v komplexu s DNA-primázou
- $\delta$  Syntéza vedoucího řetězce a dokončení syntézy  
opožďujícího se řetězce **3'-5' exonukleáza**
- $\epsilon$  Neznámá funkce (možná syntéza vedoucího řetězce)
- $\beta$  Syntéza krátkých řetězců při reparaci DNA
- $\gamma$  Syntéza mitochondriové DNA

**Odstranění RNA-primerů z Okazakiho fragmentů:**  
**Ribonukleáza H1, Ribonukleáza FEN-1**

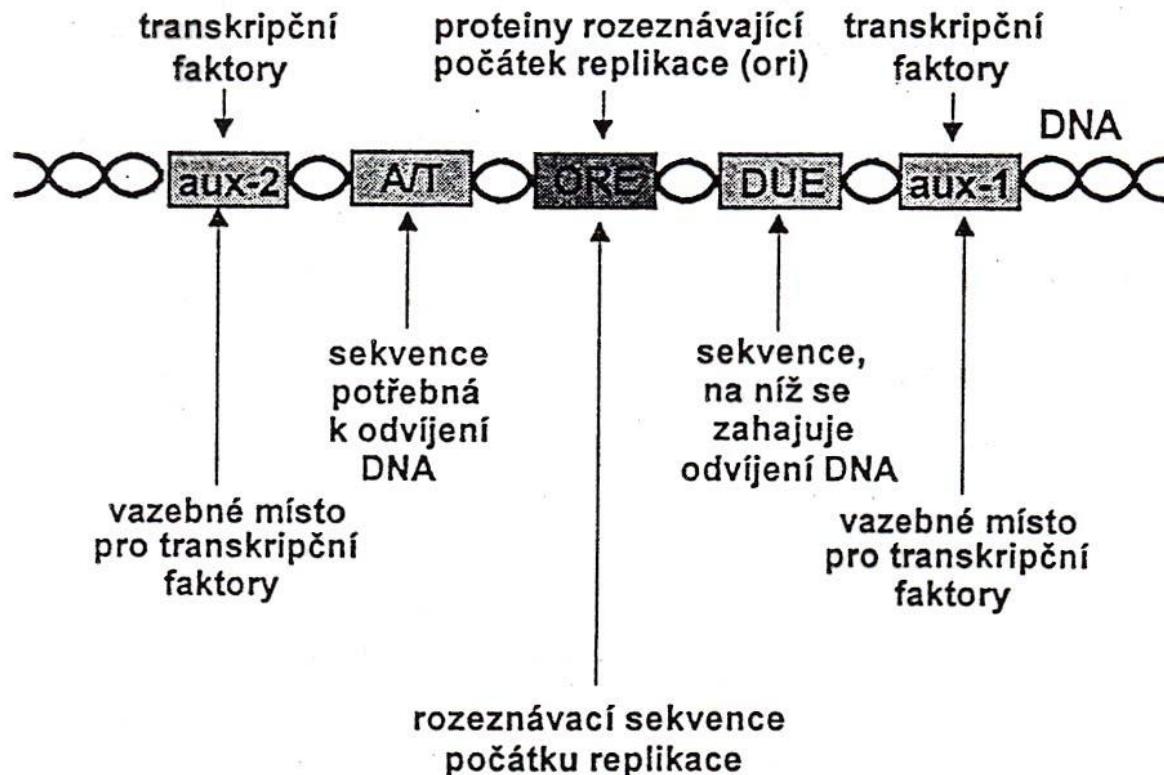
# Přehled vlastností a funkcí eukaryotických DNA-polymeráz

Proliferační buněčný antigen (proliferating cell nuclear antigen, PCNA) ~ $\beta$ -svorka

Označení u savců	$\alpha$	$\beta$	$\gamma$	$\delta$	$\epsilon$
Označení u kvasinek	pol1	pol4	polM	pol3	pol2
Umístění	v jádře	v jádře	v mitochondriích	v jádře	v jádře
Počet podjednotek	4	1	2	2	>1
Polymerázová aktivita 5'-3'	+	+	+	+	+
Exonukleázová aktivita 3'-5'	-	-	+	+	+
Primáza	+	-	-	-	-
Sdružené faktory	žádný	žádný	žádný	PCNA	žádný
Procesivita	mírná	nízká	vysoká	vysoká ve sdružení s PCNA	vysoká
Funkce	začátek syntézy Okazakiho fragmentů primery	oprava poškozené DNA	katalýza replikace v mitochondriích	syntéza prodlužujícího se řetězce a dokončení syntézy Okazakiho fragmentů	neznámá

# Struktura počátku replikace u kvasinek

## Soubor proteinů = ORIZOM



1. Vazba inciačních proteinů na sekvenci ore (helikáza, polymeráza atp)

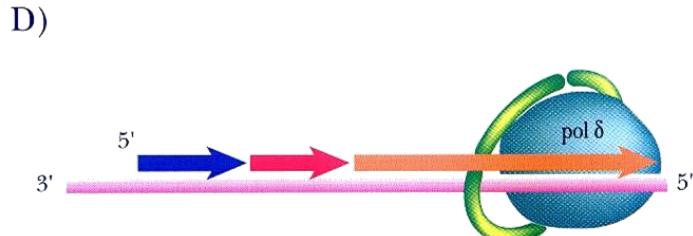
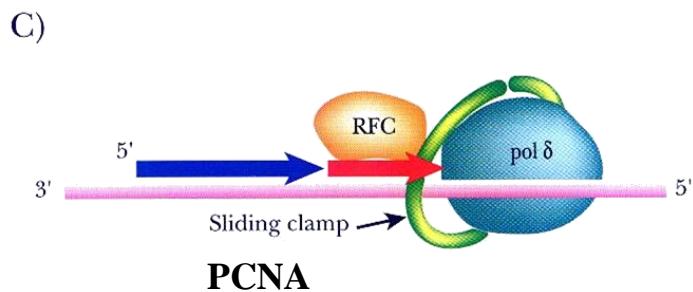
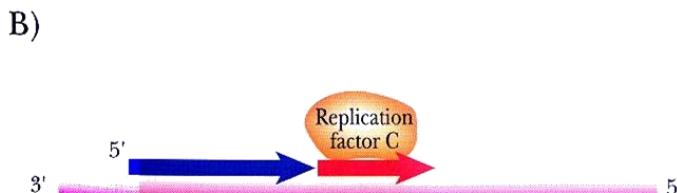
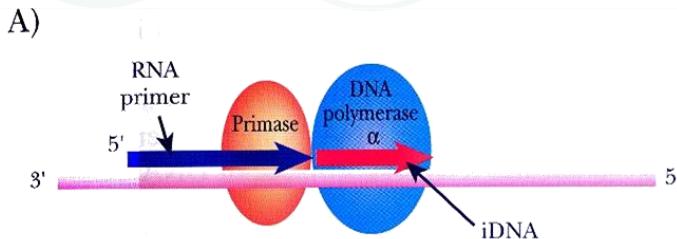
2. Vazba transkripčních faktorů a jejich interakce s proteiny v místě ORE

3. Iniciace replikace, rozmotání DNA v místě DUE

Různé transkripční faktory aktivují různé počátky replikace

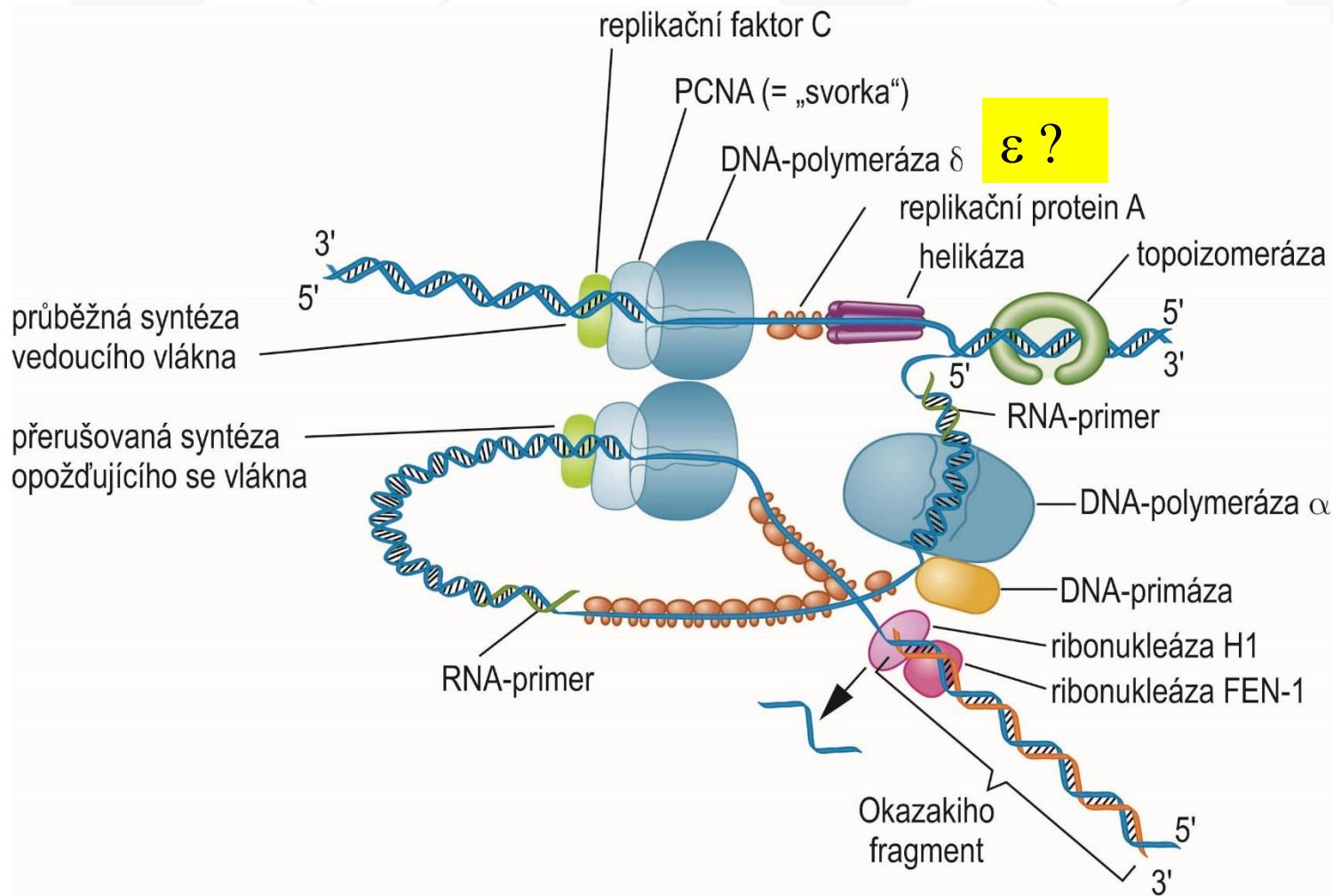
Před zahájením replikace se poblíž počátku replikace naváže RLF (replication licensing factor), který je po zahájení replikace odstraněn: koordinace iniciace mnoha ori

# Iniciace replikace u eukaryot - rozdíly oproti bakteriím

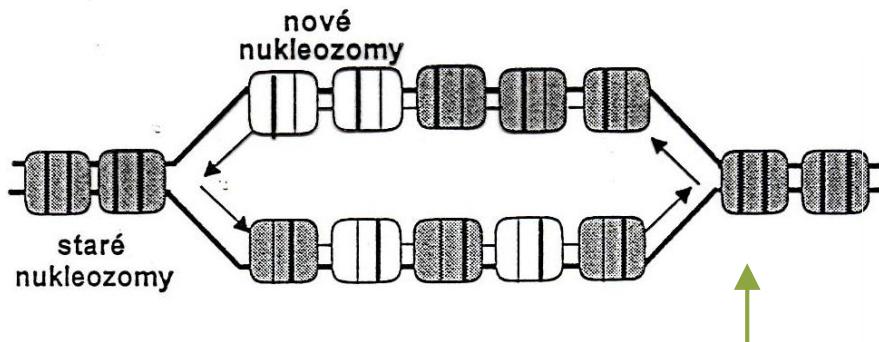


- a) Primáza syntetizuje RNA-primer, poté se váže DNA polymeráza  $\alpha$ , která nasyntetizuje iDNA (iniciátorová DNA).
- b) RFC nasedá na iDNA
- c) RFC napomáhá navázat DNA-polymerázu  $\delta$  a PCNA protein (trimer)
- d) DNA-polymeráza  $\delta$  pak prodlužuje nový řetězec DNA

# Základní složky replizomu eukaryot

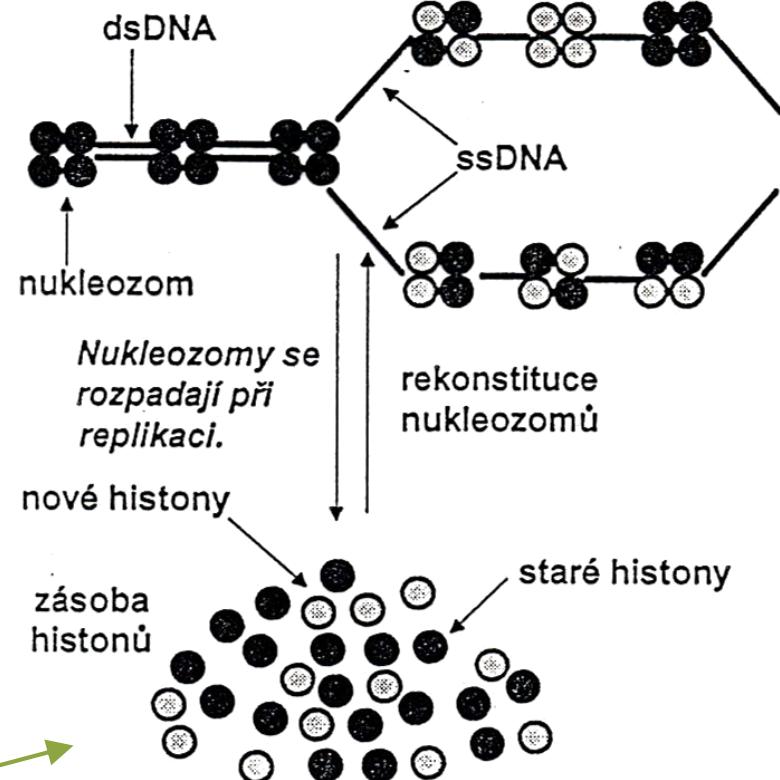


# Schéma replikační vidlice eukaryotické jaderné DNA



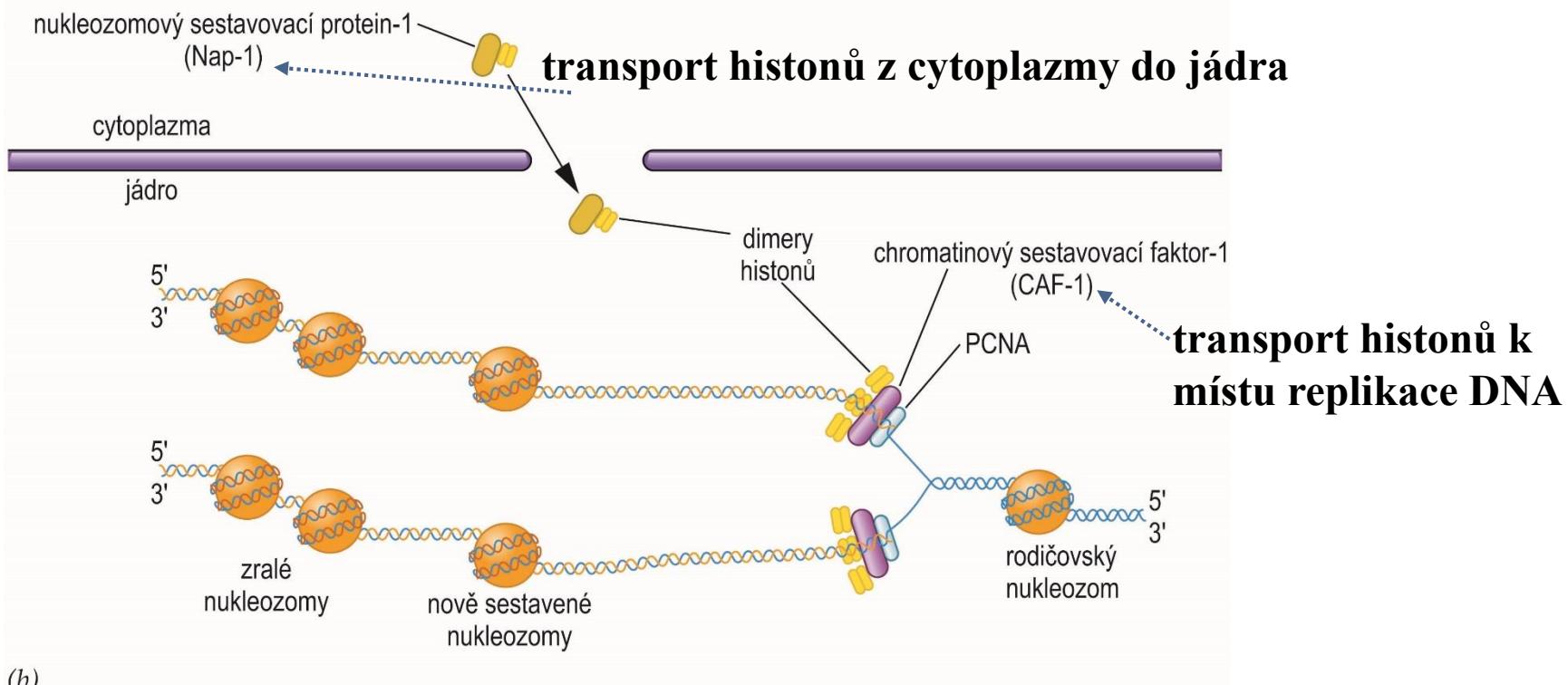
Staré a nové nukleozomy se na matrikových a podle nich syntetizovaných komplementárních řetězcích rozdělují náhodně

Na obrázku je pro jednoduchost schématického vyjádření nukleozom znázorněn jako tetramer histonů. Ve skutečnosti však jde o oktamer.



# Sestavování nukleozomů během replikace

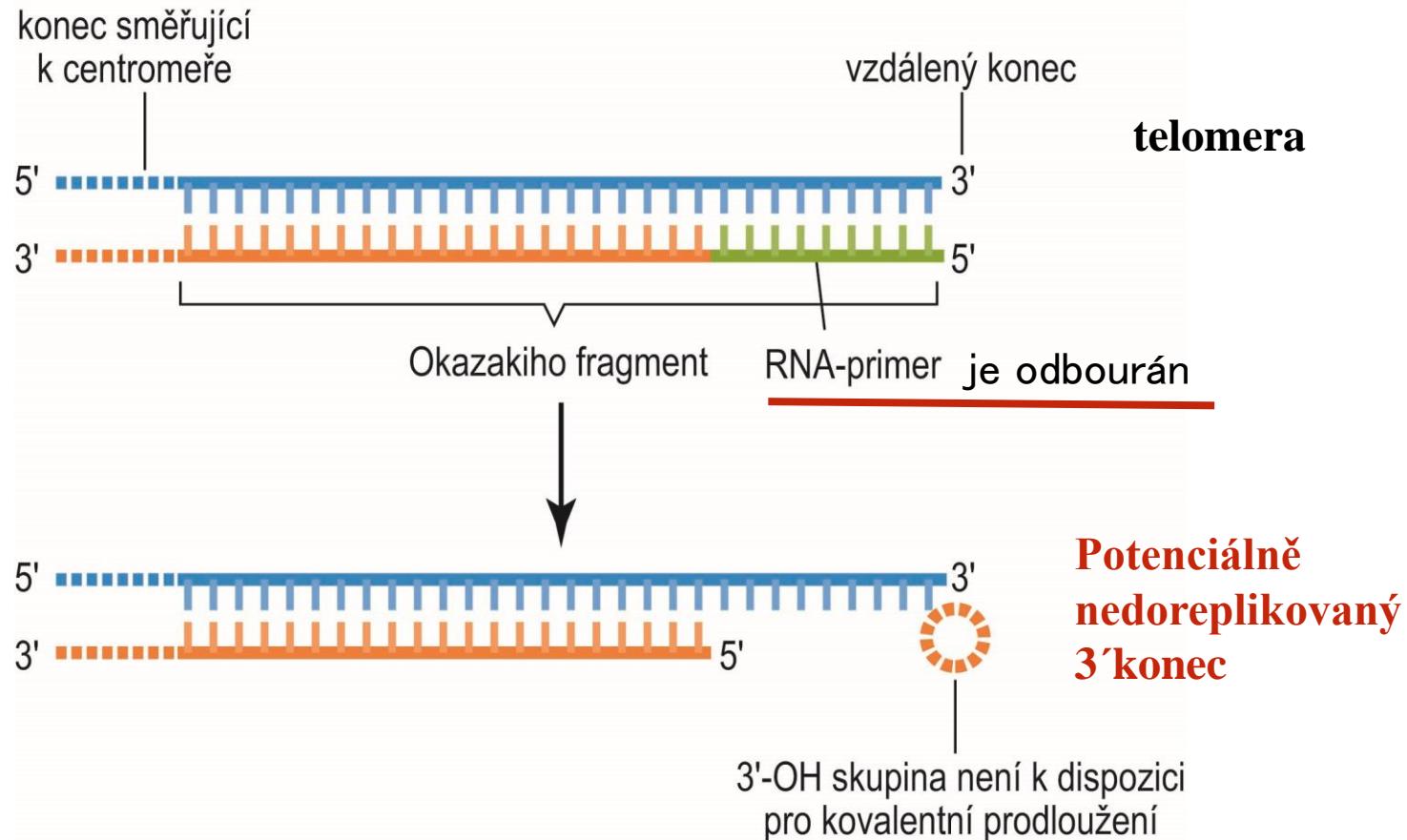
sestavování nukleozomů během replikace chromozomu



(b)

# Problém doreplikování 3' konců lineárních chromozomů

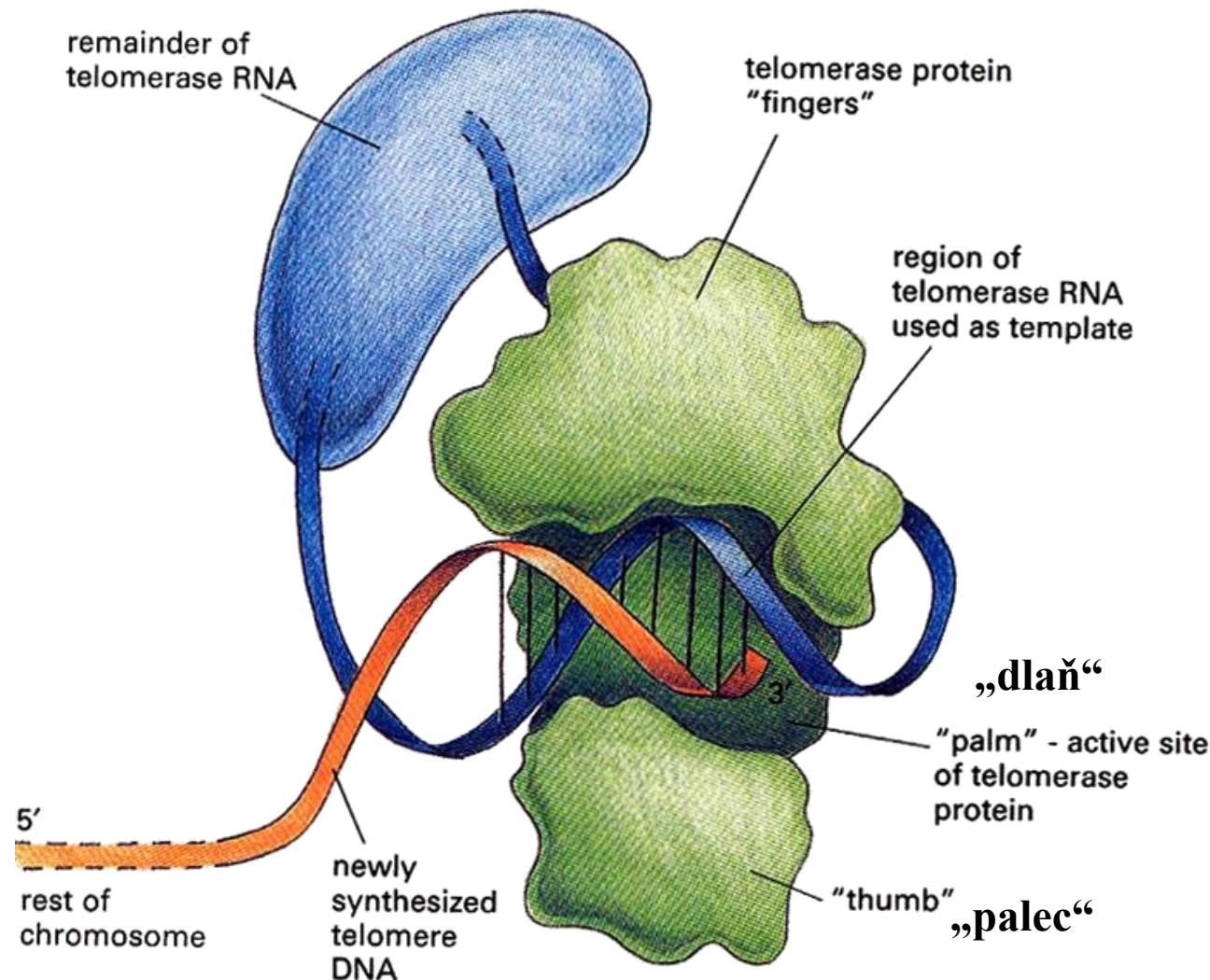
problém s primerem pro telomery na opožďujícím se vlákně



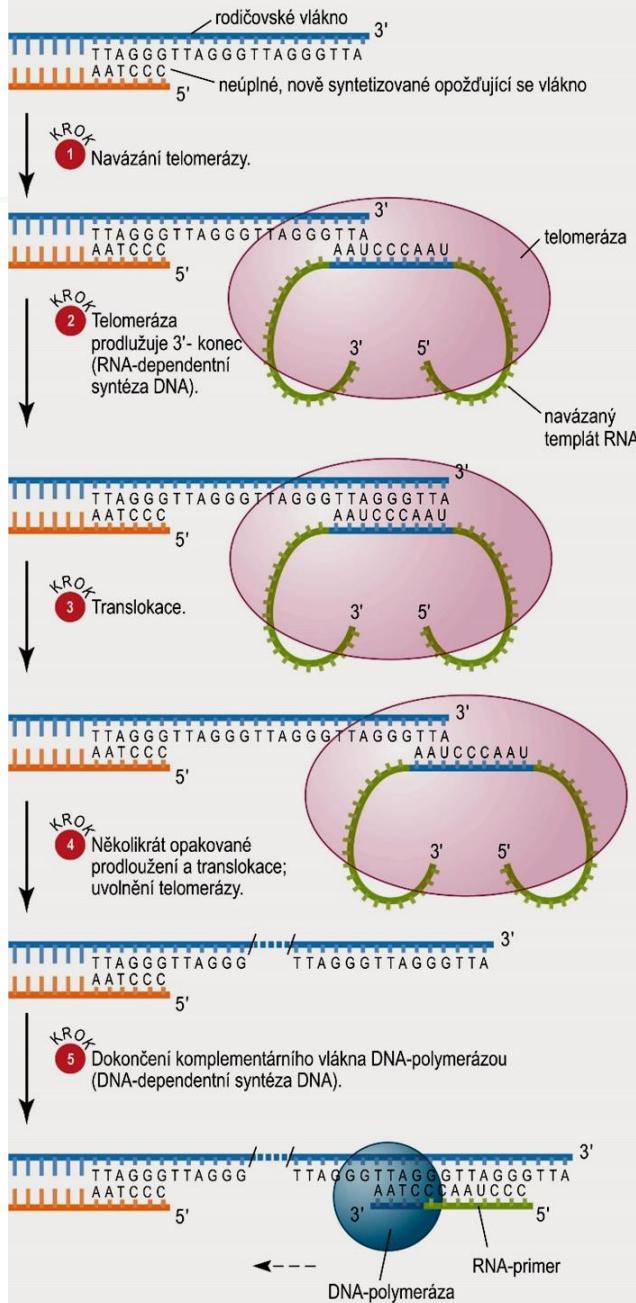
(a)

# Struktura telomerázy

TERT = telomerase reverse transcriptase; TR (TERC) = telomerase RNA component

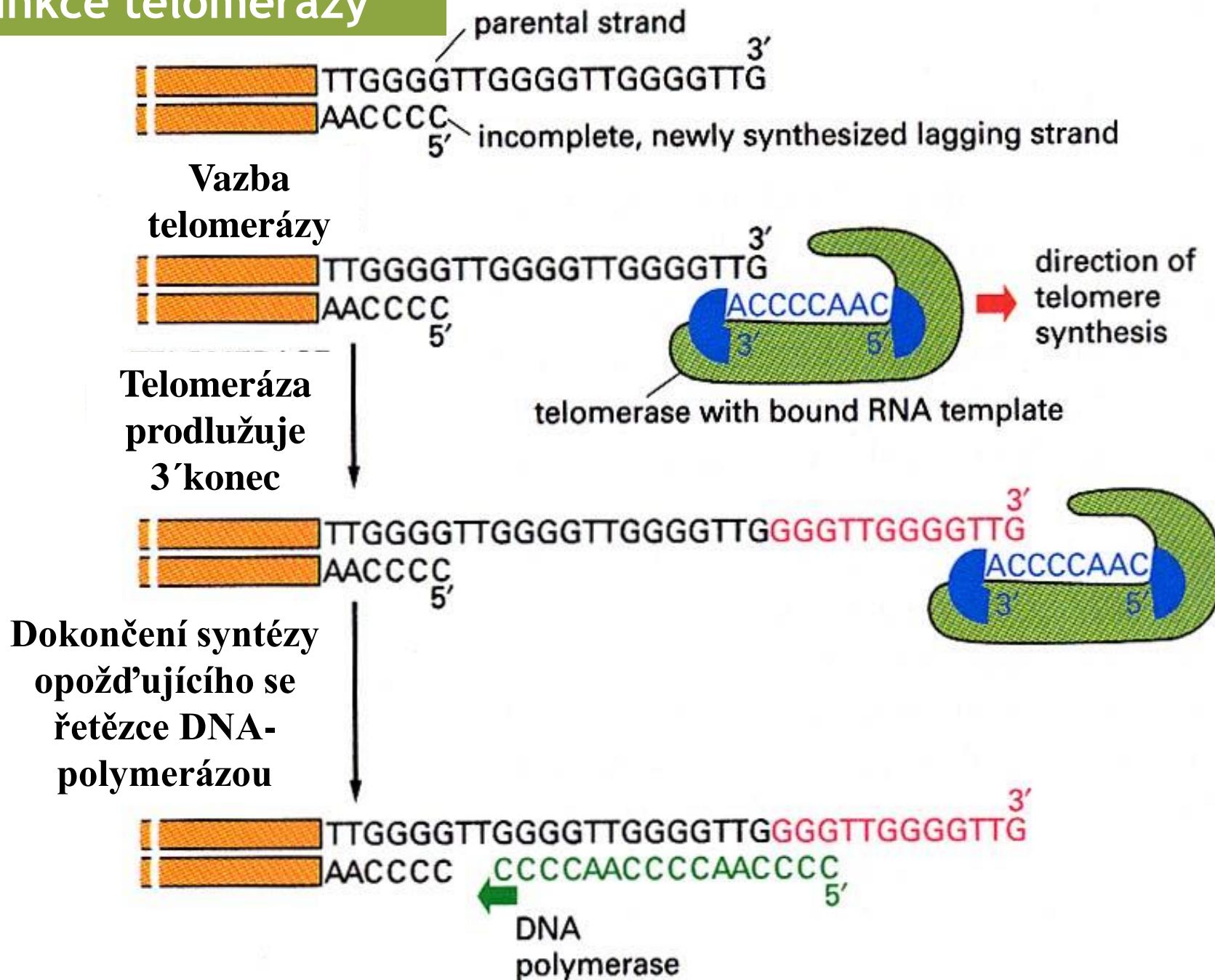


Telomeráza řeší problém koncového primeru.



(b)

# Funkce telomerázy



# Sekvence telomer různých organismů

- **TTGGGG** -  $T_2G_4$  u *Tetrahymena thermophila* a *Glaucoma chattoni*
- **TTTTGGGG** -  $T_4G_4$  u *Euplates aediculatus* a *Oxytricha nova*
- **TTTAGGG** -  $T_3A_1G_3$  u *Arabidopsis thaliana*
- **TGGG** -  $TG_3$  u *Saccharomyces cerevisiae*
- **TTAGGG** -  $T_2A_1G_3$  u člověka, myší, a *Trypanosoma brucei*

asi 1000 kopií na konci každé telomery

5'-TTAGGG-3'

# Telomerová opakování ~ mechanismus pro kontrolu buněčného dělení

- při narození mají v somatických buňkách telomery úplnou délku
- při každém dělení buňky ztrácí telomera 50-100 nt
- po mnoha děleních zdědí buňky defektní chromozomy a dochází k zástavě dělení buněk = **replicative cell senescence**
- Mechanismus zajišťuje, že nedochází k nekontrolovatelnému dělení buněk („measuring stick“)
  - lidské fibroblasty ve tkáňové kultuře - po 60 děleních buněk dochází k zástavě tvorby telomerázy
  - po vložení genu s aktivní telomerázou se délka telomer udržuje a buňky nestárnou
  - Vnesení genu pro telomerazu do myší prodlouží jejich život o ¼
  - Deregulace exprese telomerázy může vést k onkogenezi

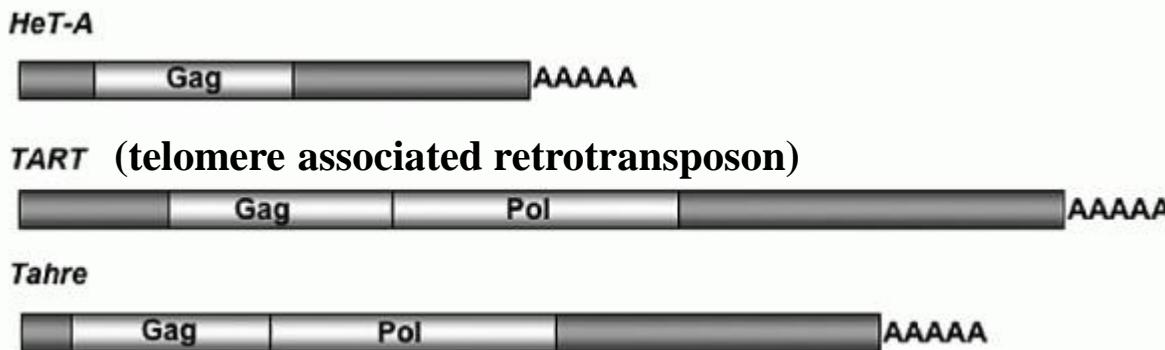
## Další funkce telomerázy

- Reparace DNA

# Prodlužování telomer u drosofily

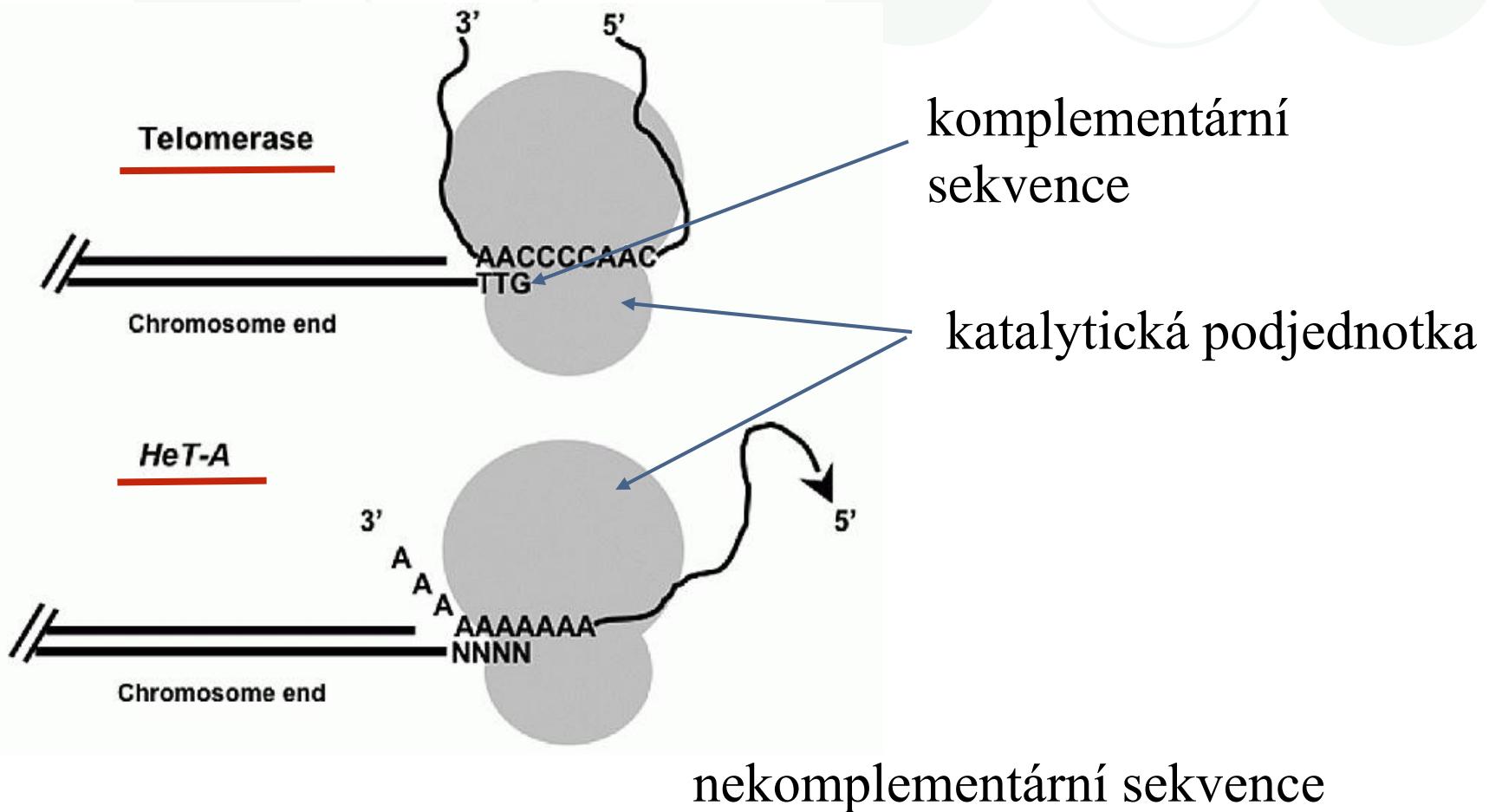
Mobilní elementy (retrotranspozony) Het-A, TART a Tahre  
(telomere associated retrotransposon)

Přednostně se transponují do koncových oblastí chromozomů a tím je prodlužují

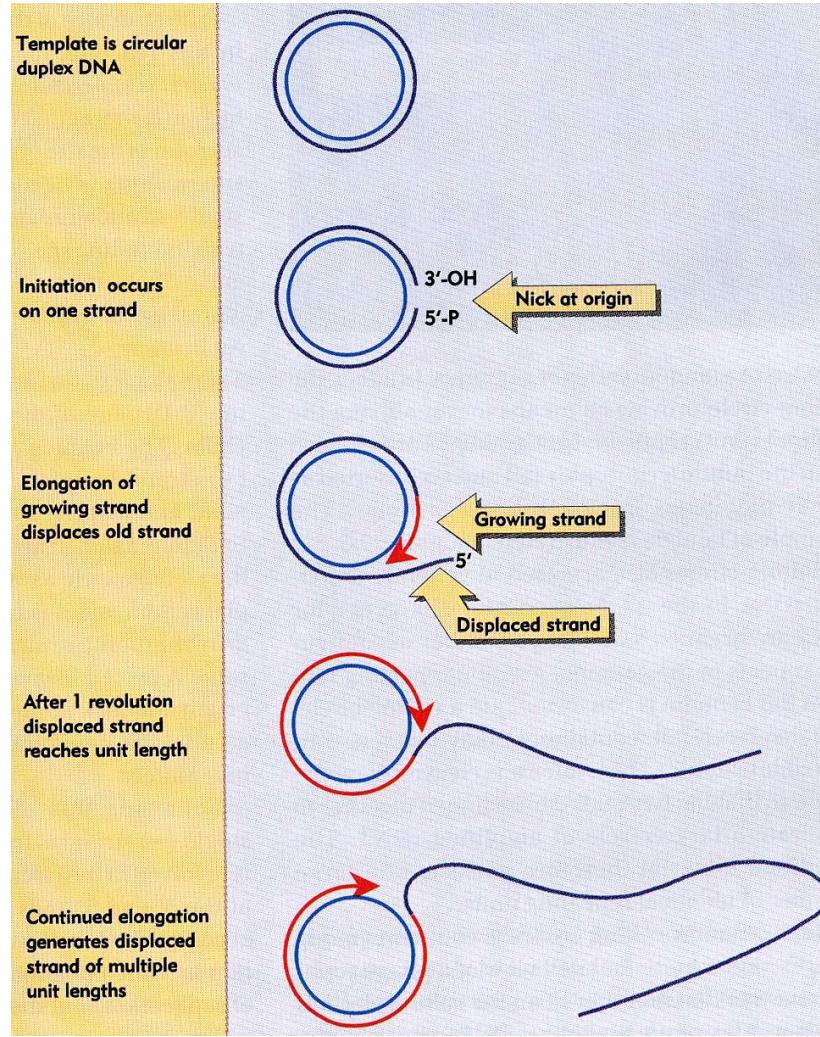


The three *D. melanogaster* telomere retrotransposons drawn as their putative RNA transposition intermediates. Coding regions, Gag and Pol, are labeled. Gray regions indicate 5' and 3' untranslated regions. AAAAA indicates the 3' poly(A) tail on each RNA. It is the source of the (dA/T)n that joins each DNA copy to the chromosome when the element transposes. Sizes are only approximate because individual elements can differ in length of both coding and noncoding regions. *HeT-A* elements are ~6 kb. The 5' end of TART has not been completely defined but subfamilies appear to be 10-13 kb. *Tahre* is ~10.5 kb

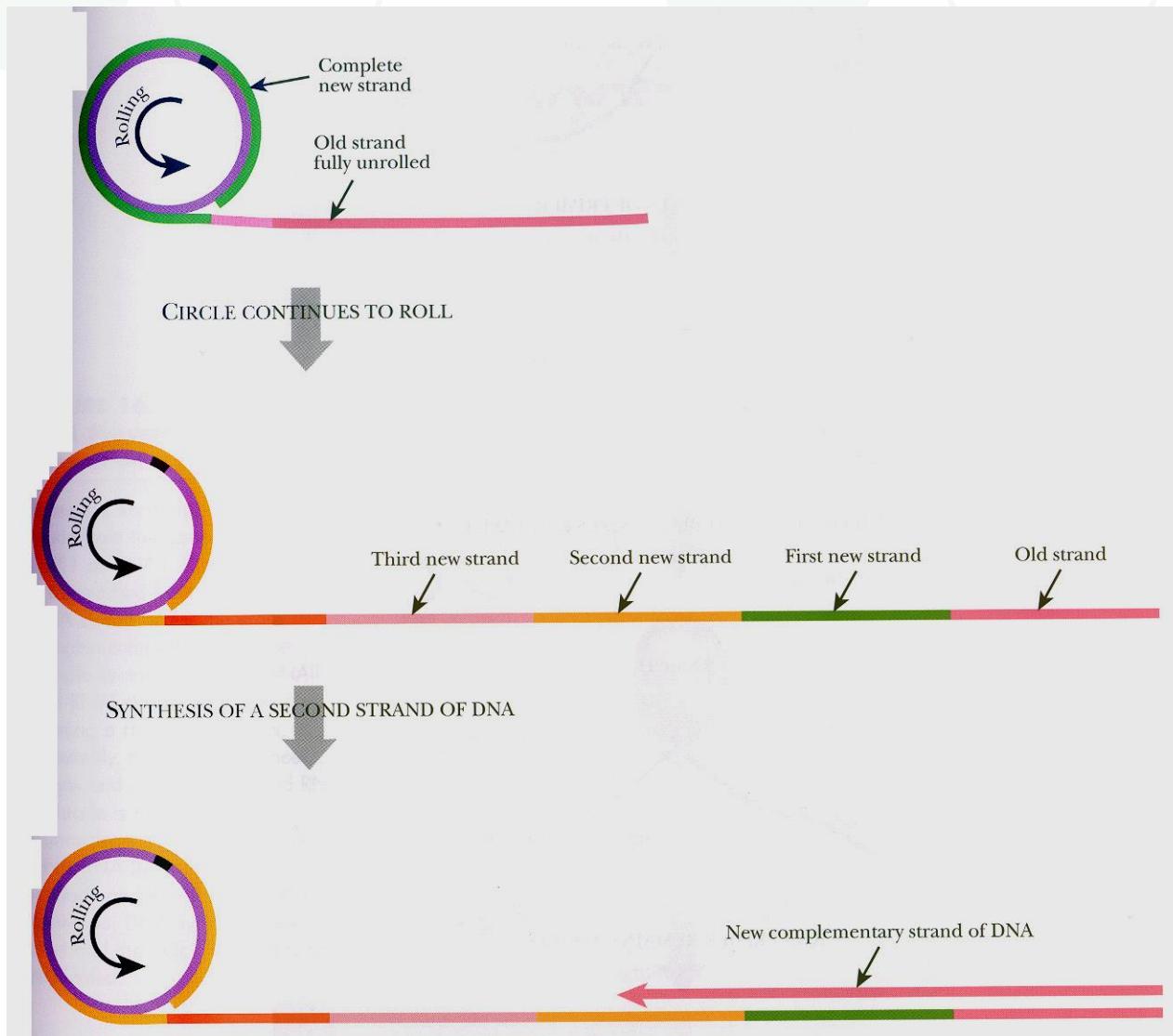
# Srovnání prodlužování telomer telomerázou a retroelementy



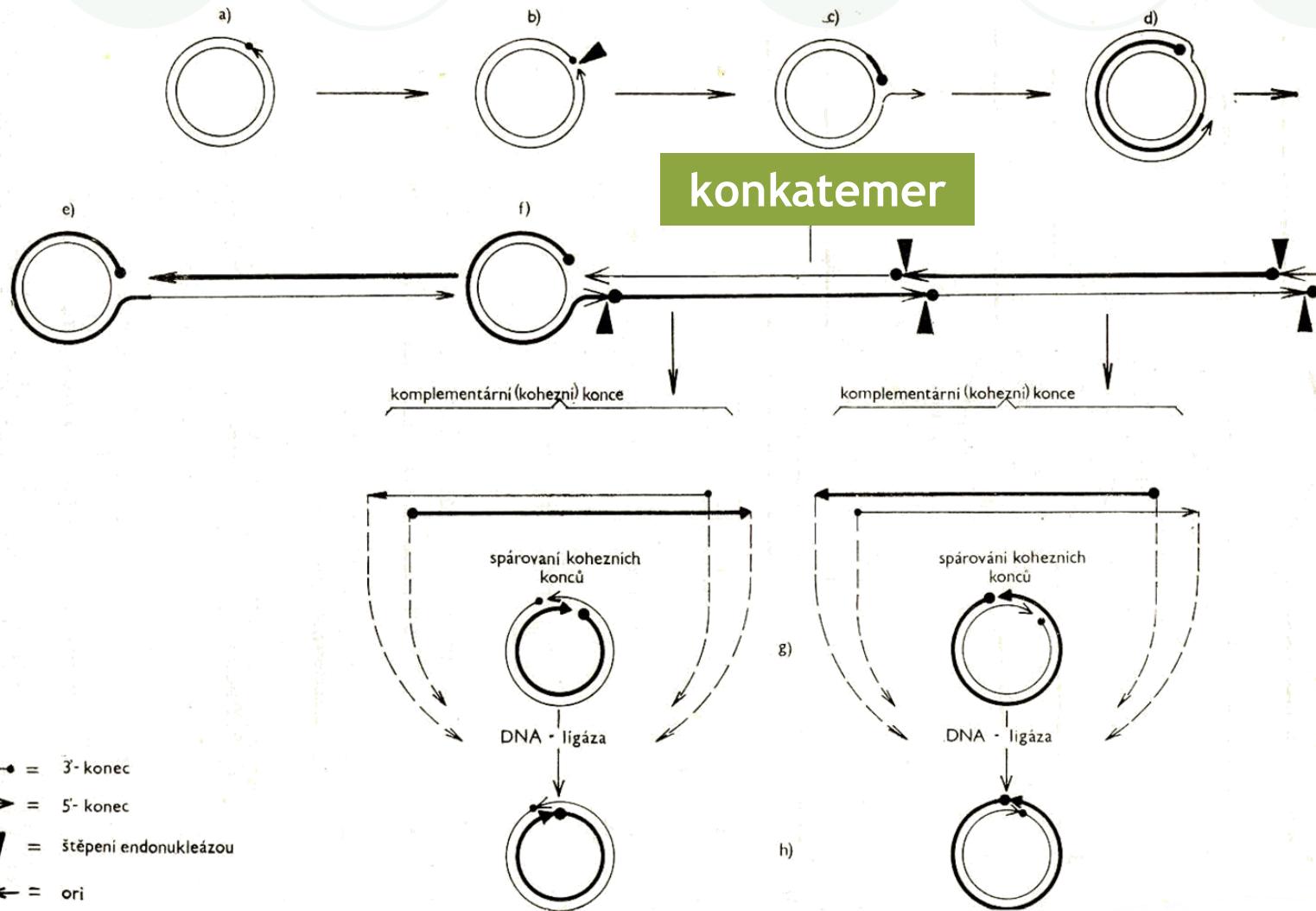
# Replikace DNA mechanismem otáčející se kružnicí



# Replikace virových molekul otáčející se kružnicí

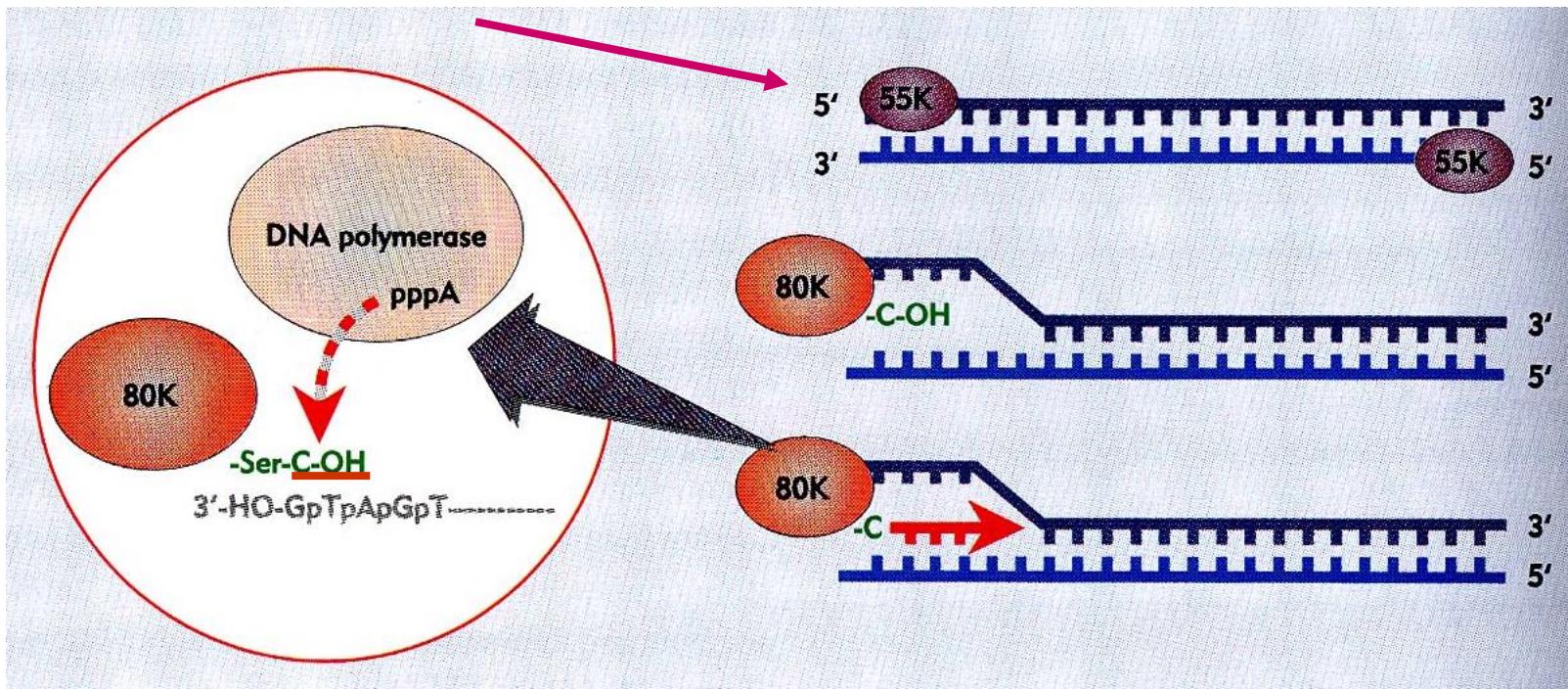


# Replikace plazmidů a virů otáčející se kružnicí



# Replikace genomu adenoviru (též některé bakteriofágy)

## Specifický protein pro iniciaci replikace



Ostatní viry: používají vlastní DNA-polymerázy nebo DNA-polymerázy hostitele; proteiny pro iniciaci replikace; retroviry: využívají reverzní transkriptázu

