

**Test:** 15.12., C02-2.11 - psací potřeby (A,B,C,D)

**Zkouška/prezentace:**

15.12., C02-2.11 – max 6 studentů

Další termín v lednu pro 7 (+ 2 na Erasu)

Kvasinky ... oblast vaší DP (ne samotná DP)

- úvod do problematiky
- výsledky z článku (ne starší než 5 let)
- závěry, reference

přednáška 15 + 5 minut

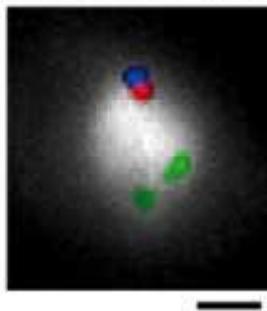
**Cvičení:** 8. 12. 8.00, B07-2.17 - pláště, psací a kreslící potřeby

# Osnova (poslední) přednášky

- Genom
  - Charakteristika kvasinkového genomu
  - Chromosomy - segmenty
  - Evoluce (duplikace genomu ...)
  - DNA-opravné mechanismy
  - SMC komplexy a struktura chromatinu
- Závěry

# Organizace chromosomů

Mitotic interphase



RABL uspořádání

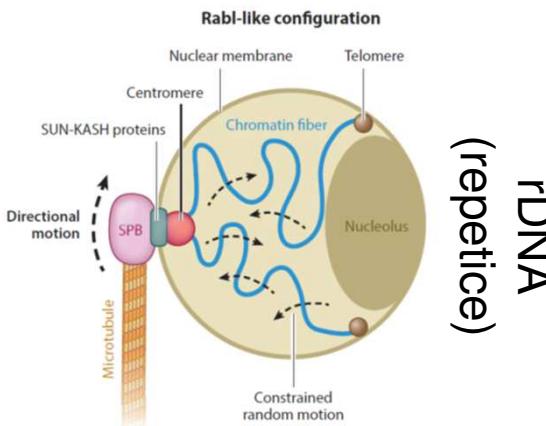


- centromere
- telomere
- SPB

SPB

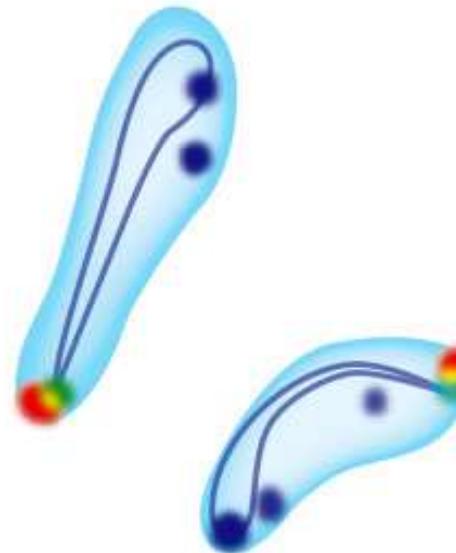
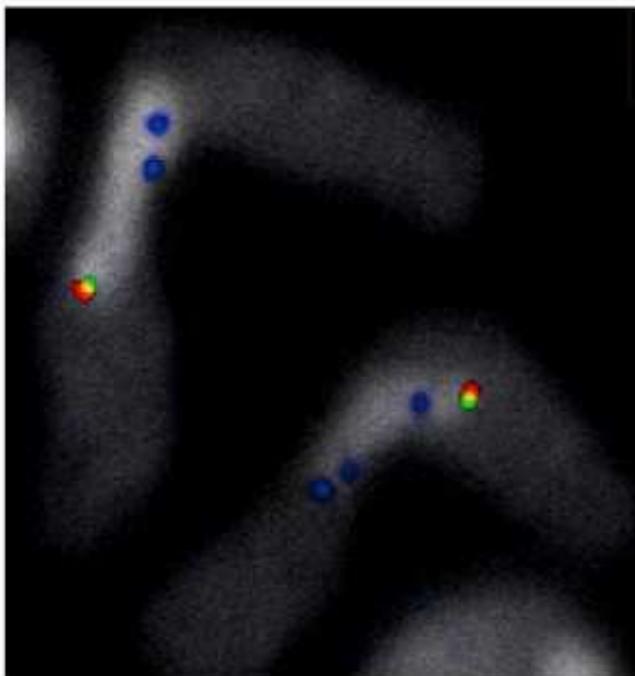


Interphase



rDNA  
(repetice)

Meiotic prophase



v mitotickém jádře jsou centromery orientovány (přichyceny) k SPB (spindle pole body)

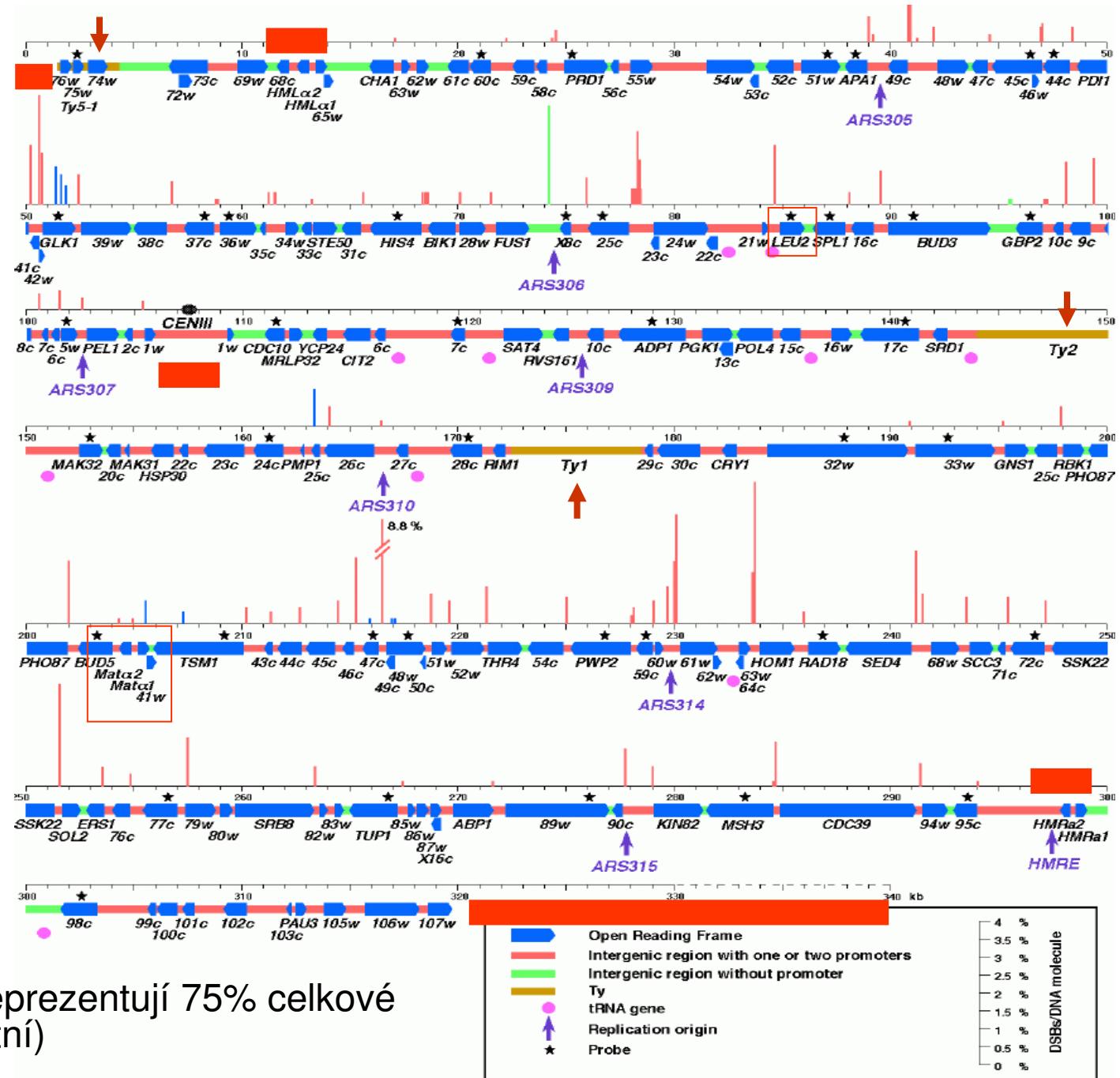
v meiotickém jádře jsou telomery blíž SPB

# Základní prvky kvasinkového genomu

## *Saccharomyces cerevisiae* vs *S.pombe*

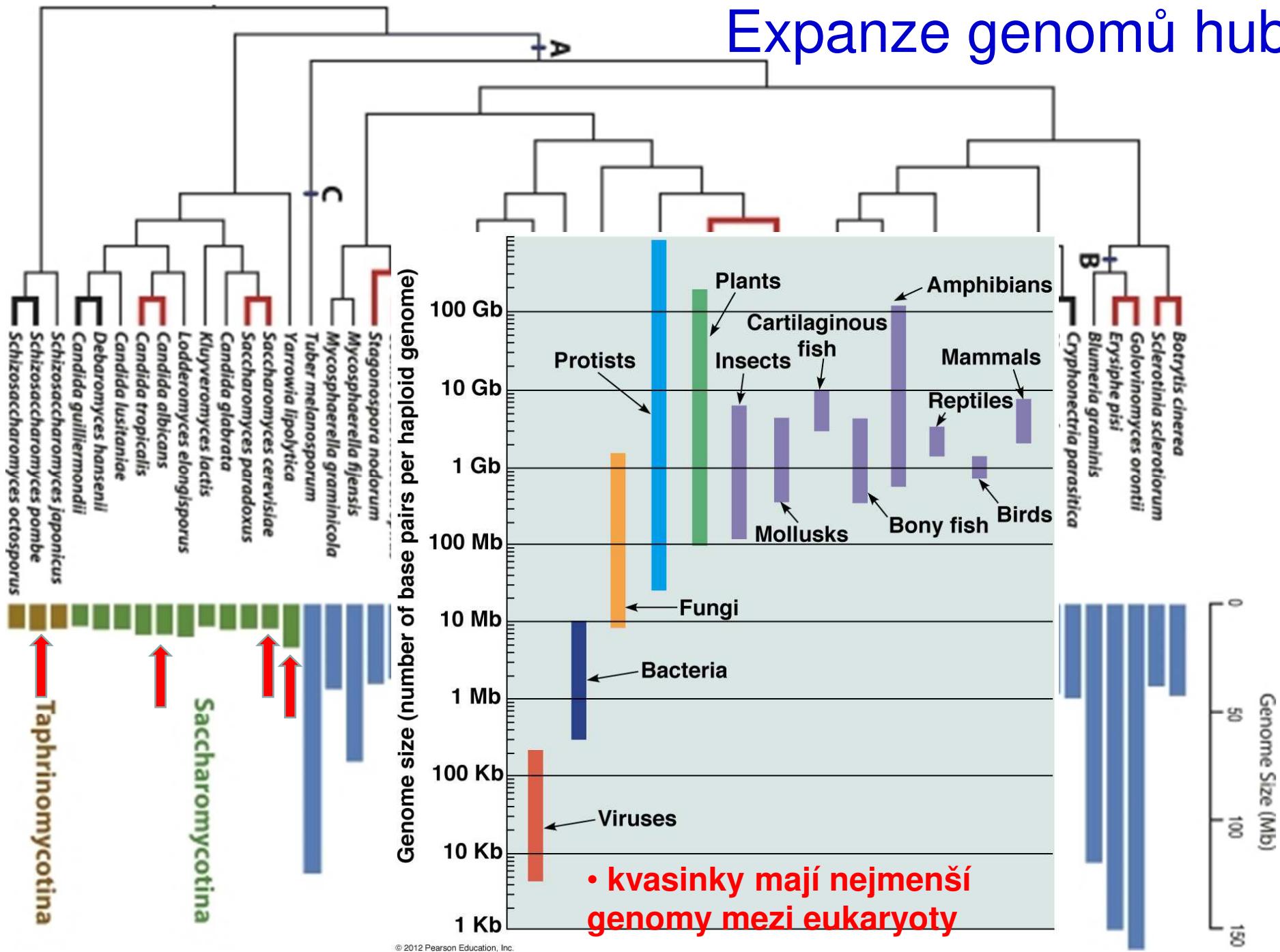
- haploidní genom - 12Mbp, 16 chromosomů (diploidní 2n, pivní kvasinky jsou polyploidní) vs 13Mbp/3 chromosomy
- délka nejdelšího chromosomu XII se u různých *S.c.* - dle počtu kopii rDNA v repetici (až 200), 262 tRNA (pro 64 kodonů)
- krátké centromery a ARS (100bp) vs repetitivní centromery
- geny (cca 6500) reprezentují 75% celkové sekvence (kompaktní)
  - redundantní (2000 genů duplikováno) – cca 30% genomu vzniklo duplikacemi
- <5% genů (280) obsahuje introny (0.5% genomu) vs většina genů s introny (4500 genů)
- 3% Ty1-5 transposony (vs 46% u člověka)
- kondenzovaný heterochromatin: centromery, telomery a HMR/HML vs 3 chromosmy jsou více kondensované

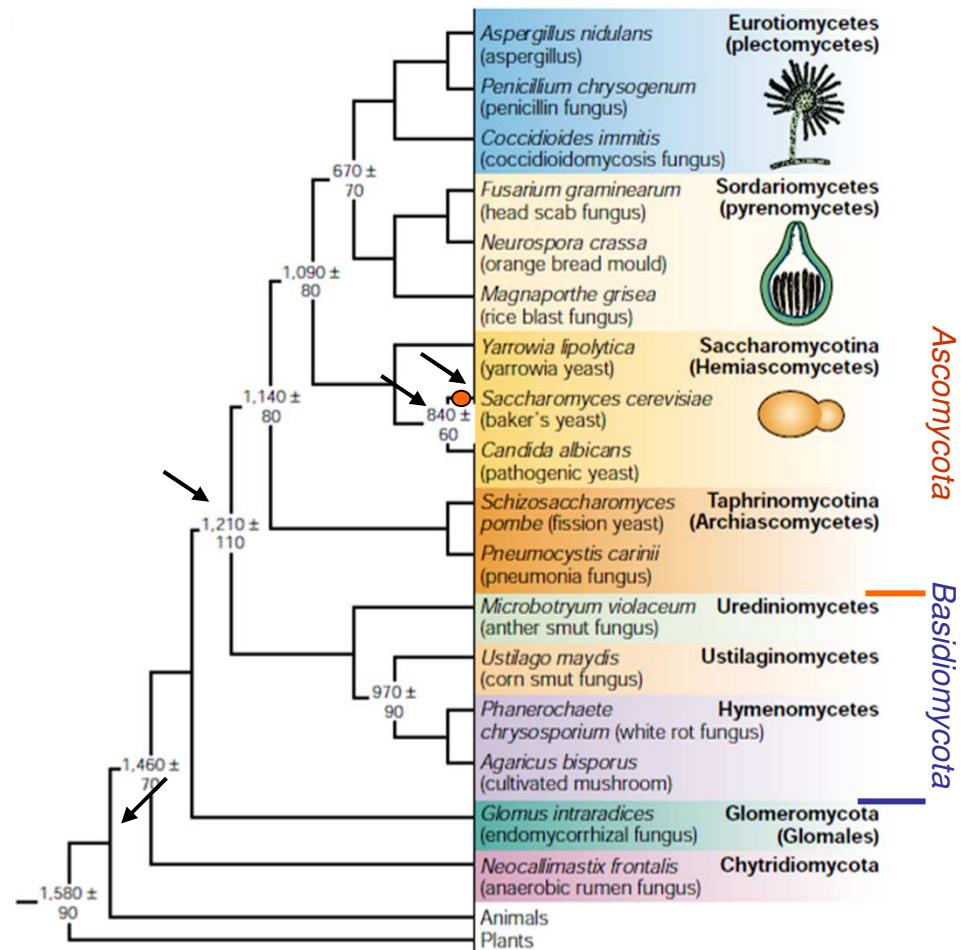
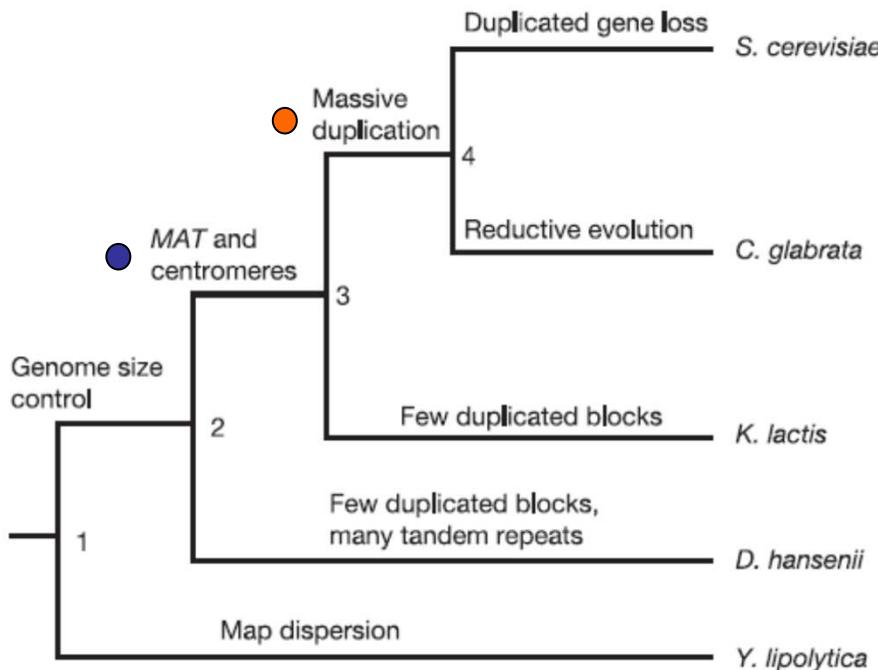
Chromosom III  
 CEN=centromera  
 ARS=autosomal  
 replicating sequence  
 TEL=telomery  
**tRNA**  
**Ty transponony**  
 MAT a HML/HMR lokusy



-geny (cca 6500) reprezentují 75% celkové sekvence (kompaktní)

# Expanze genomů hub

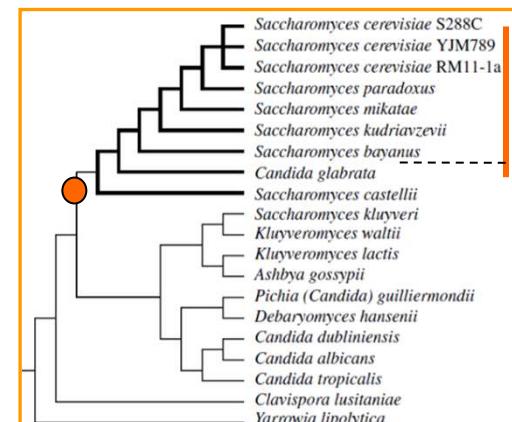




# Evolute kvasinek

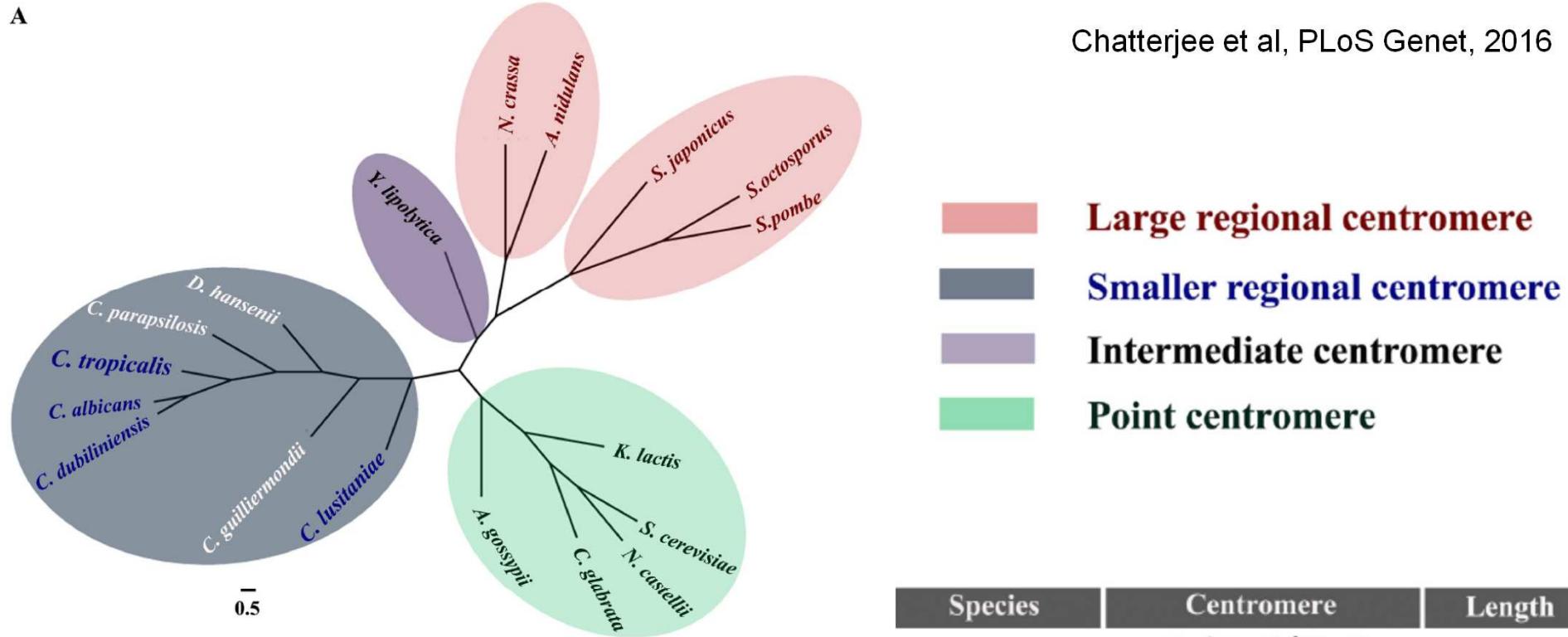
- 1500 Mya: *Metazoa - Fungi*
- 1200 Mya: *Ascomycota – Basidiomycota*.
- 1000 Mya: *S. cerevisiae – Schizosacch. pombe*
- 840 Mya: *S. cerevisiae – C. albicans*
- 170 Mya: (*Pichia, Candida*) – *Kluyveromyces* aj. ●
- 150 Mya: WGD ○

Dujon et al., Nature, 2004



A

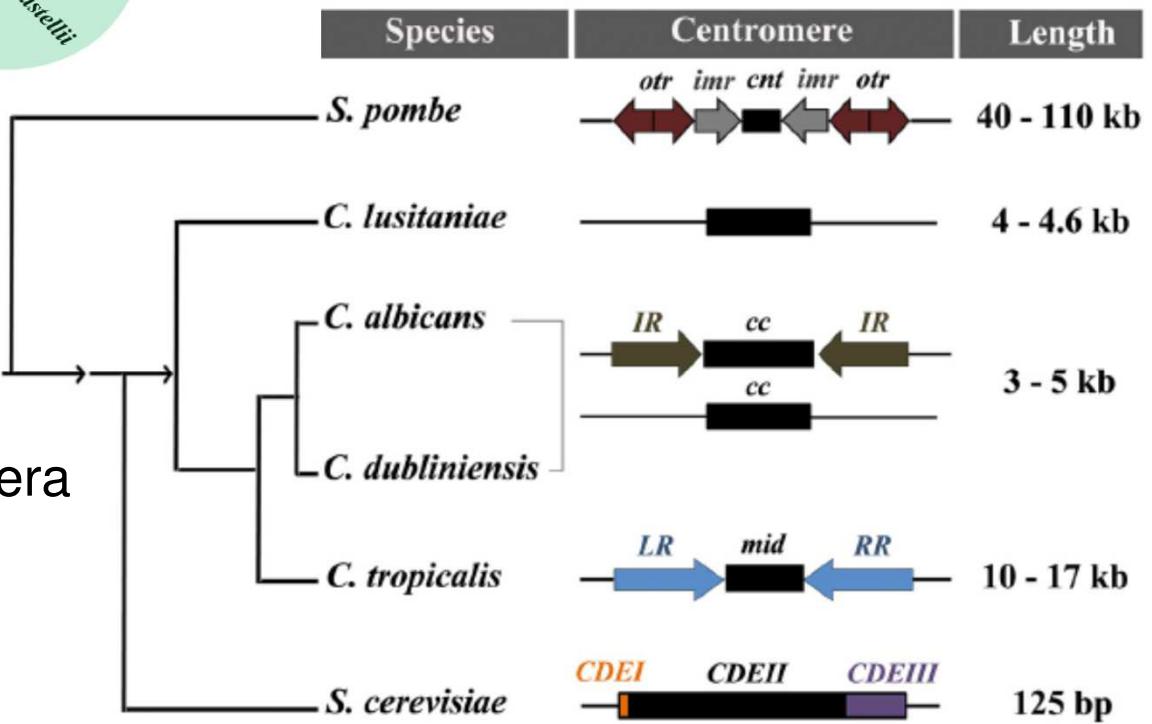
Chatterjee et al, PLoS Genet, 2016



# Evolute centromer

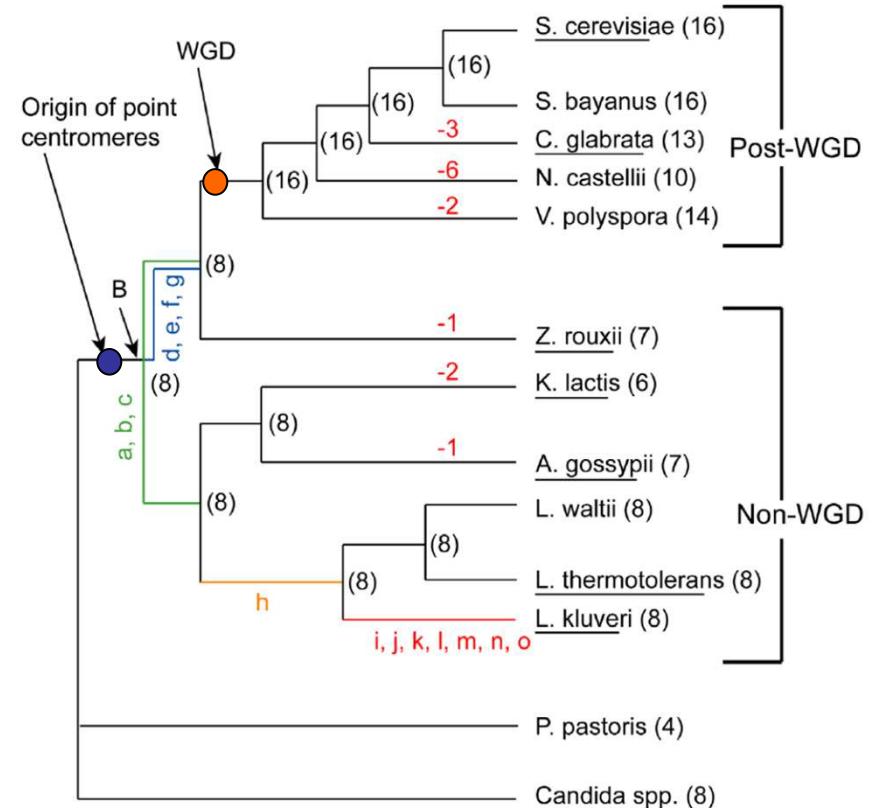
Ancestor →

sekvenčně specifická centromera  
se patrně vyvinula z původně  
repetitivní/sekvenčně  
nespecifické centromery

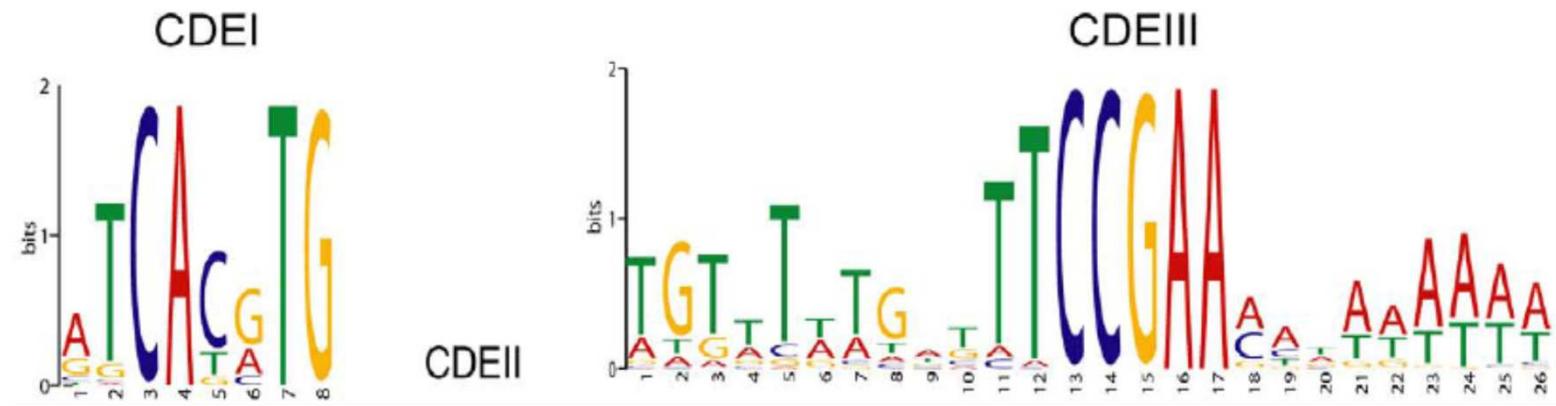


# Centromera *S. cerevisiae*

sekvenčně specifická centromera se patrně vyvinula z původně repetitivní/sekvenčně nespecifické centromery



Konsensní sekvence *S.c.* centromer

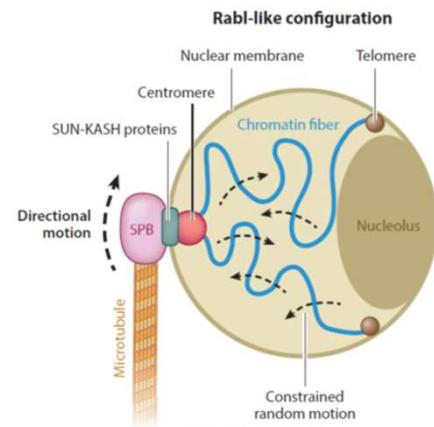
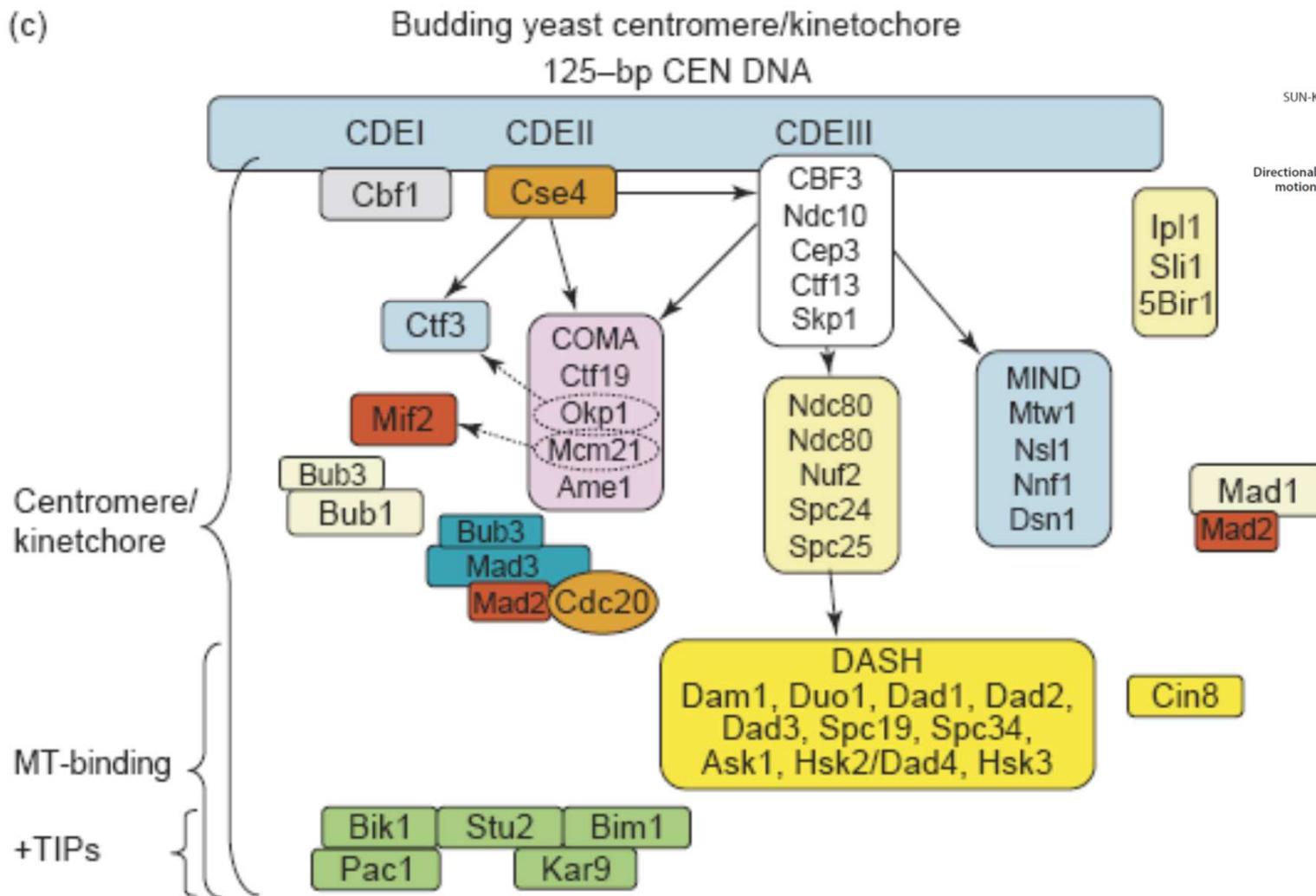


Chan et al., Trends in Cell Biol, 2005

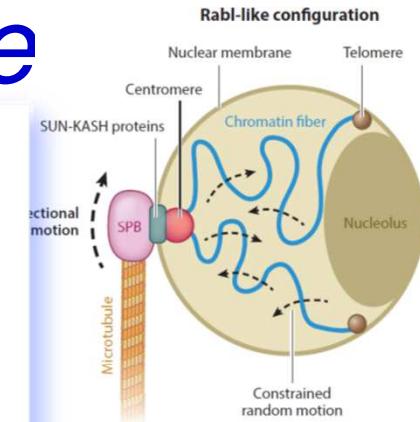
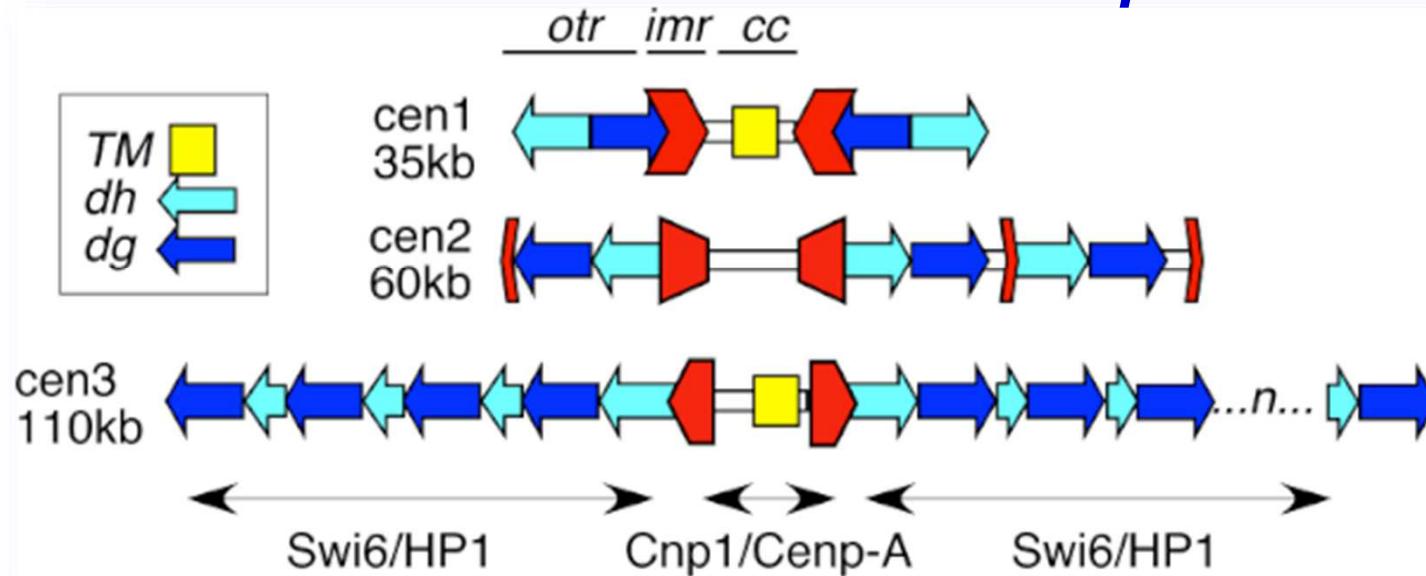


# Centromera *S. cerevisiae*

(c)

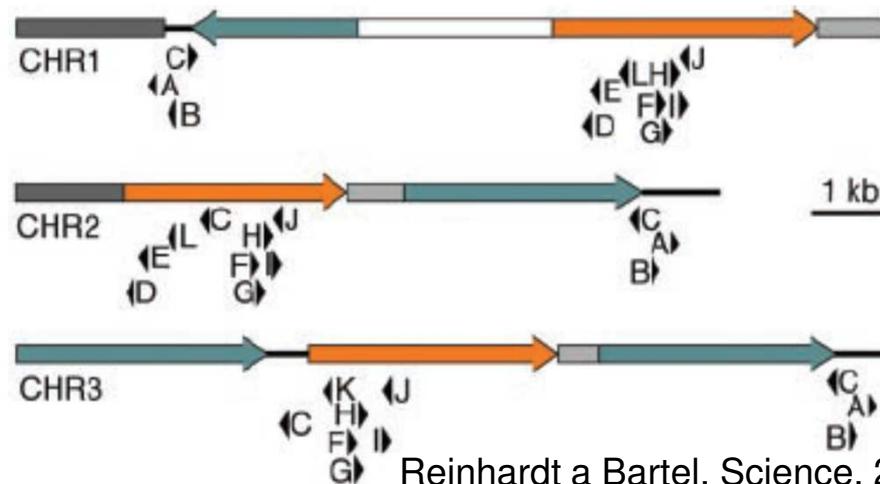


# Centromera *S. pombe*



- pouze 3 chromozomy (13 Mbp = 3.5, 4.6, 5.7)
- velké repetitivní centromery (40-150kb) a 1kb počátky replikace
- centromery jsou definovány strukturou chromatinu

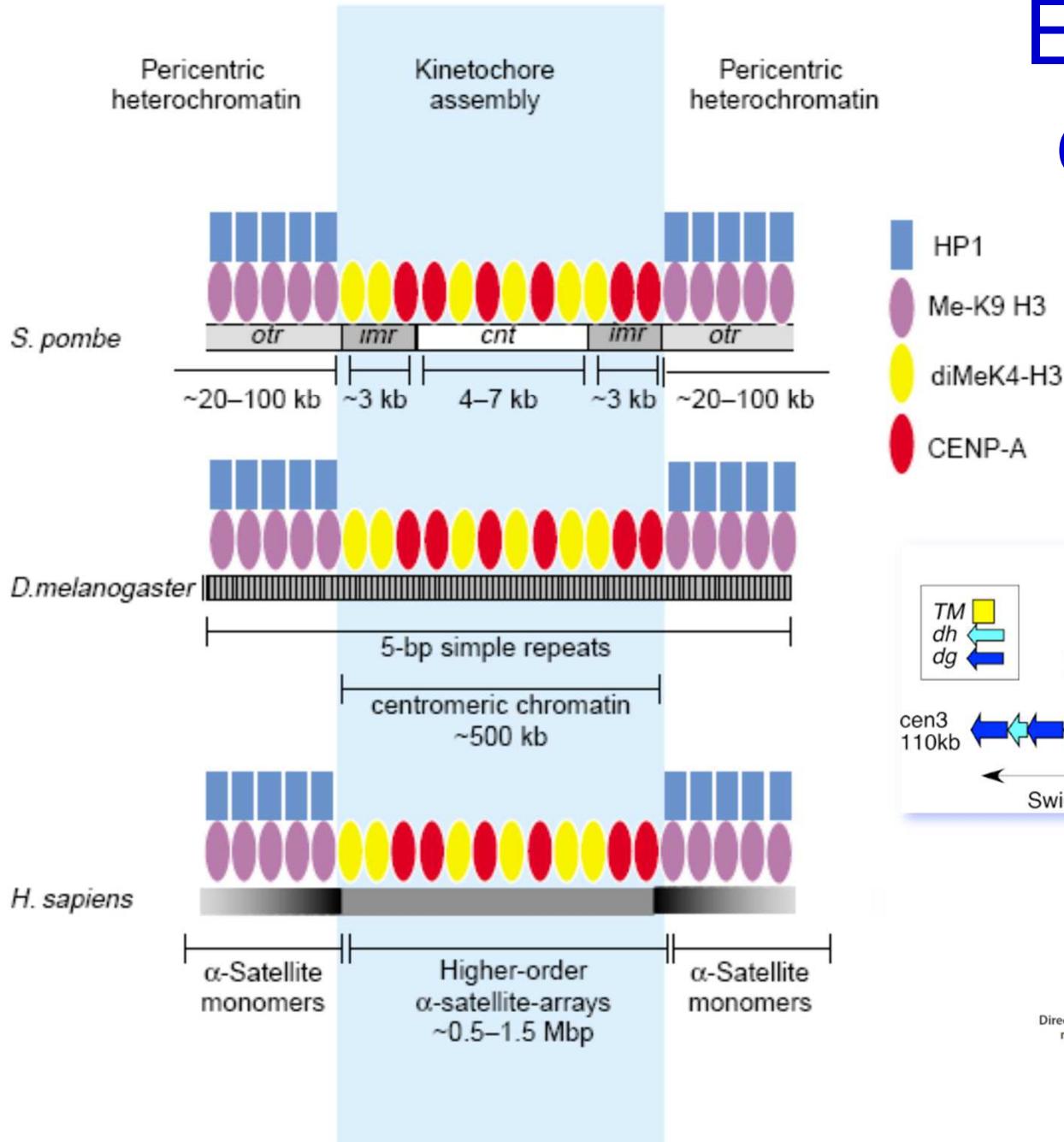
**- siRNA**



A) GAGGCUUUUCG GUUUAGUCGC  
 B) AAUGC GGAGU AAGGCUAAUC ACGGU A  
 C) UCUAGCUUCG CCAUCAAUA A GUA  
 D) UGGAUUAAGG AGAAC GGGUA  
 E) ACAAGUGUA AGAGUAGGUG U  
 F) UGC GCAACUC CUGCUUAUCG UC  
 G) UACAAGAUAU AGGCCACAC U  
 H) UGAGCAUAUC CUAAUGACAG UA  
 I) UGCCUAUUUUA UACAUUUCC  
 J) UCUACCUCAG CAGUCCUUGG GAAA  
 K) UGUGUCCAUA UCC AUGCUGU GUCCA  
 L) UAAACAAACUU GCAAUAUCUG CCA

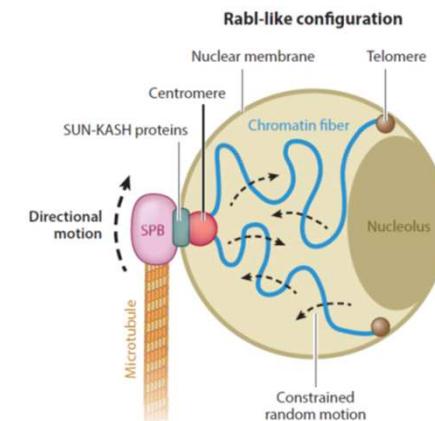
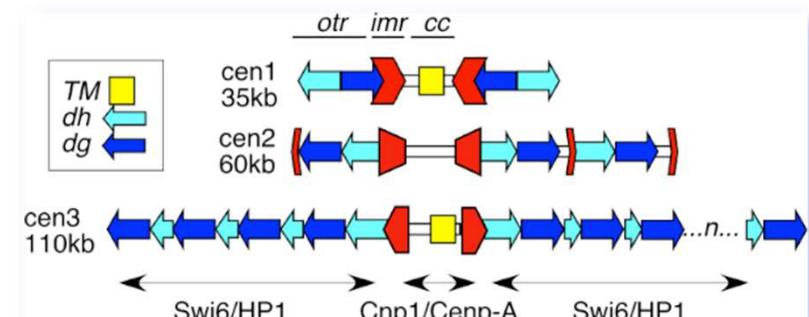
Reinhardt a Bartel, Science, 2002, <http://www-bcf.usc.edu/~forsburg/main7.html>

# Eukaryotické centromery



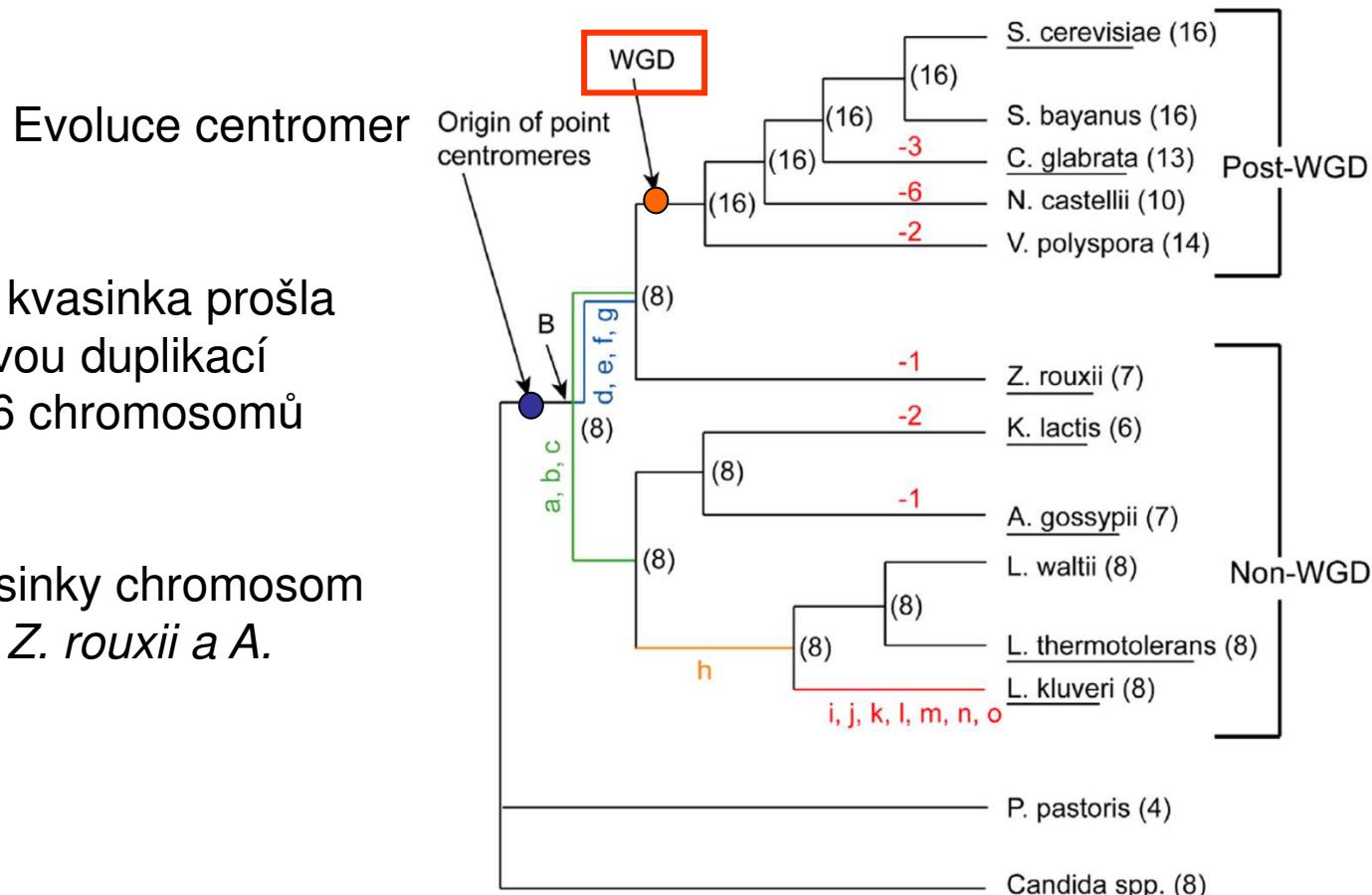
Carroll a Straight, Trends in Cell Biol, 2006

Centromery jsou definovány více strukturou chromatinu než jejich sekvencí



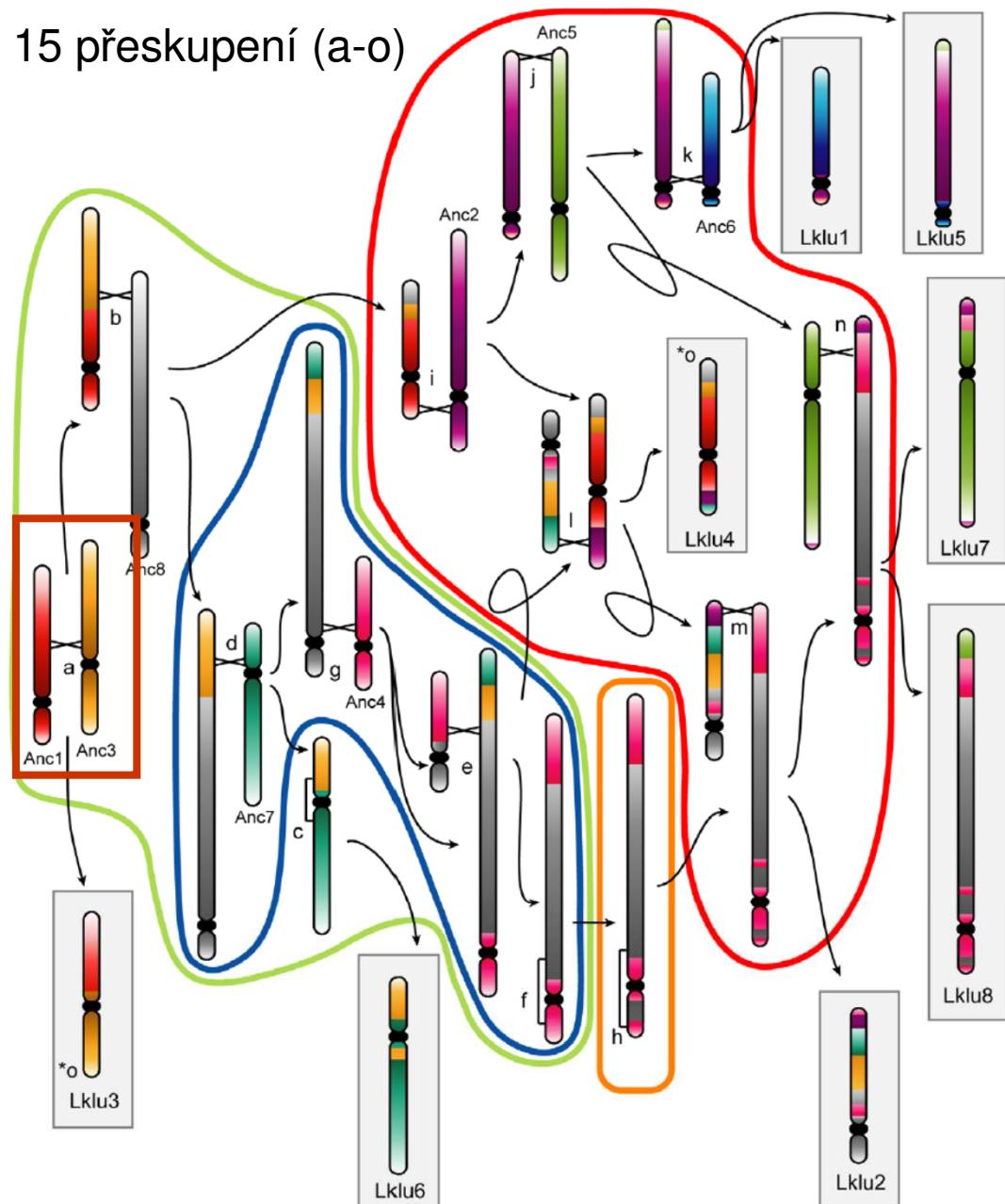
# Prakvasinka a duplikace genomu

- srovnání kvasinkových genomů ukázalo na existenci „prakvasinky“ s 8-mi ancestrálními chromosomy (cca 4500 geny)
- nejblíže anc. genomu je *Lachancea kluyveri* (8 chromosomů, nejméně přeskupení v genomu = 15 - viz **a-o**)



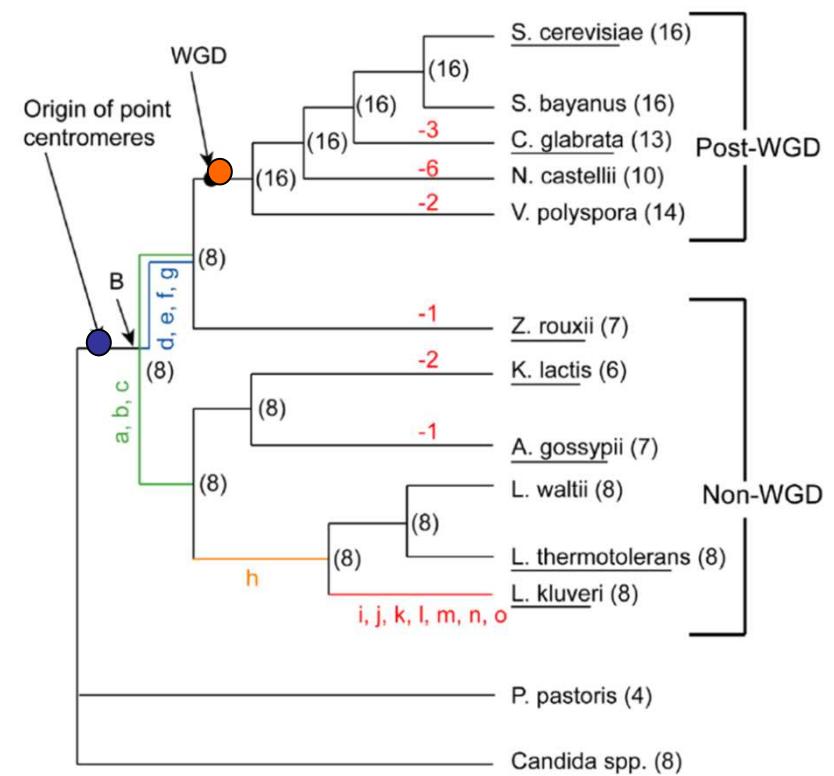
- ancestrální kvasinka prošla celogenomovou duplikací (WGD) 8->16 chromosomů
- některé kvasinky chromosom ztratili (např. *Z. rouxii* a *A. gossypii*)

15 přeskupení (a-o)



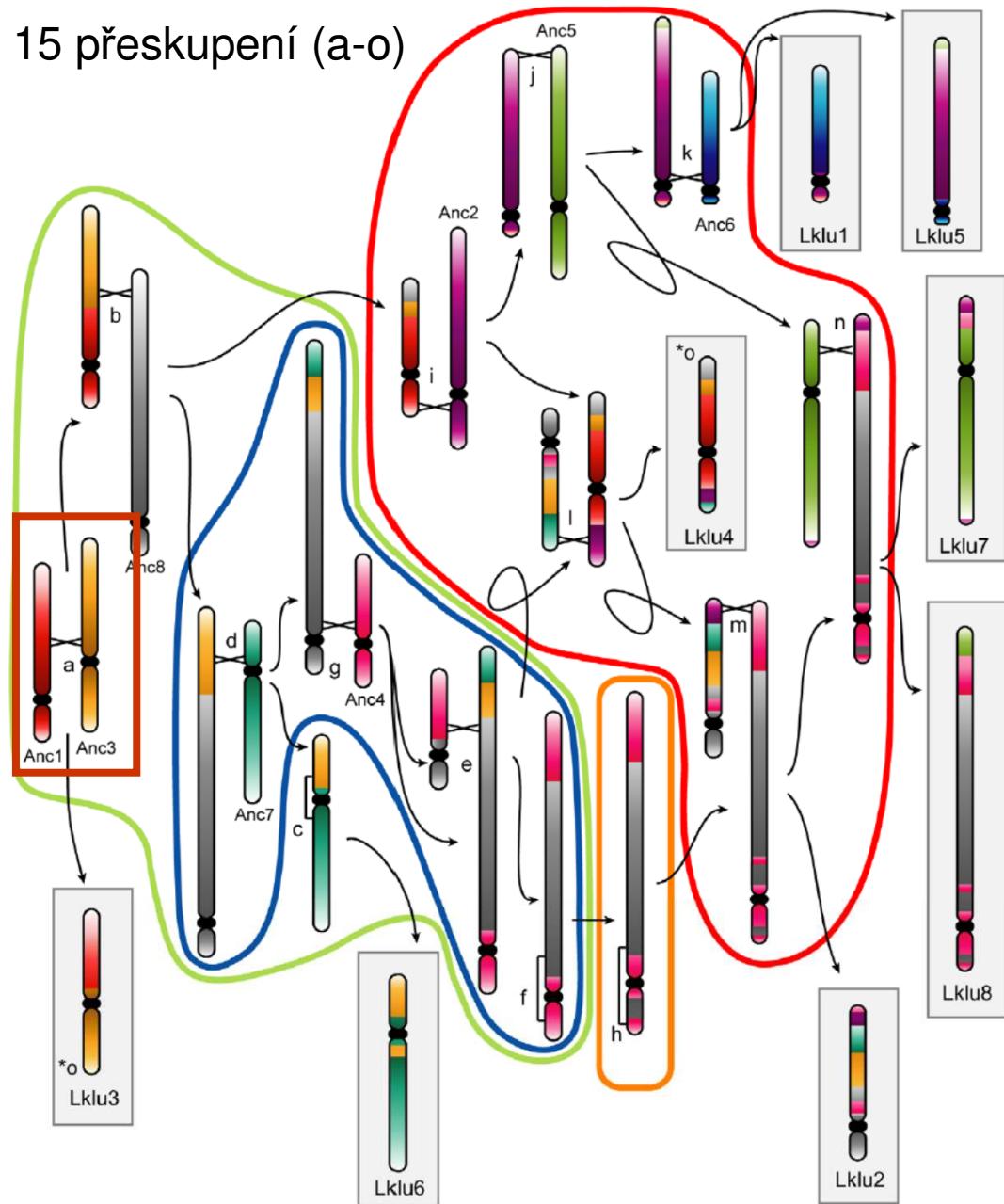
nejblíže anc. genomu je *Lachancea kluyveri*  
(8 chromosomů, nejméně = 15 přeskupení v genomu)

# Přeskupování chrom. bloků u *L.kluyveri*



Gordon et al., PLoS Genetics, 2011

15 přeskupení (a-o)



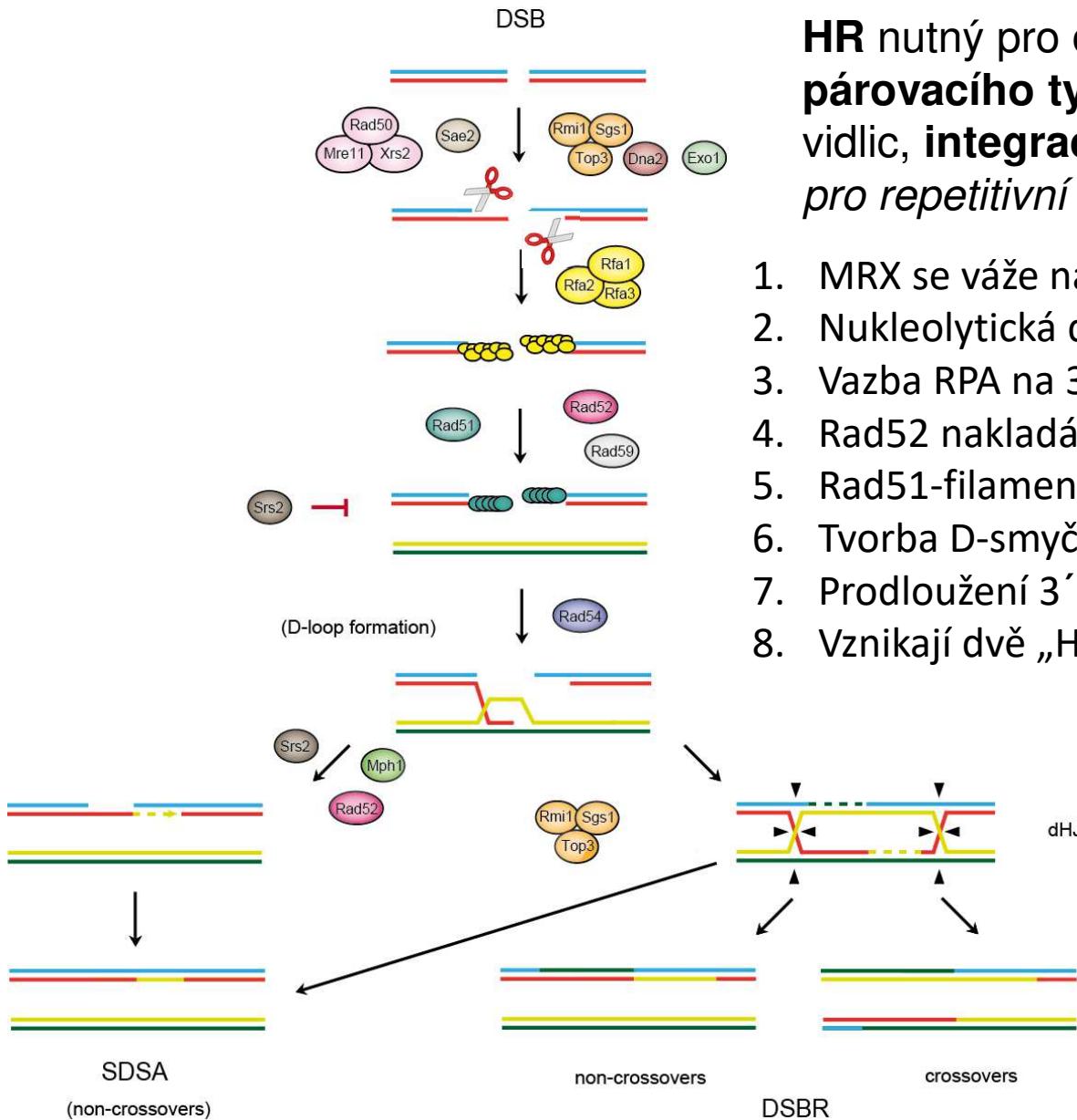
# Přeskupování chrom. bloků u *L.kluveri*

- přeskupení prostřednictvím rekombinace (mikrohomologii) po zlomení chromosomu (**DSB**)
- *L.k.* neztratil chromosom - patrně způsobeno absencí genů **DNL4**, **POL4**, **NEJ1** – důležité pro NHEJ mechanismus (oprava poškozené DNA např. dvouretězcových zlomů, které jsou nutné pro fúze chromosomů i přeskupování => omezené přeskupování)

nejblíže anc. genomu je *Lachancea kluyveri*  
(8 chromosomů, nejméně = 15 přeskupení v genomu)

Gordon et al., PLoS Genetics, 2011

# Homologní rekombinace



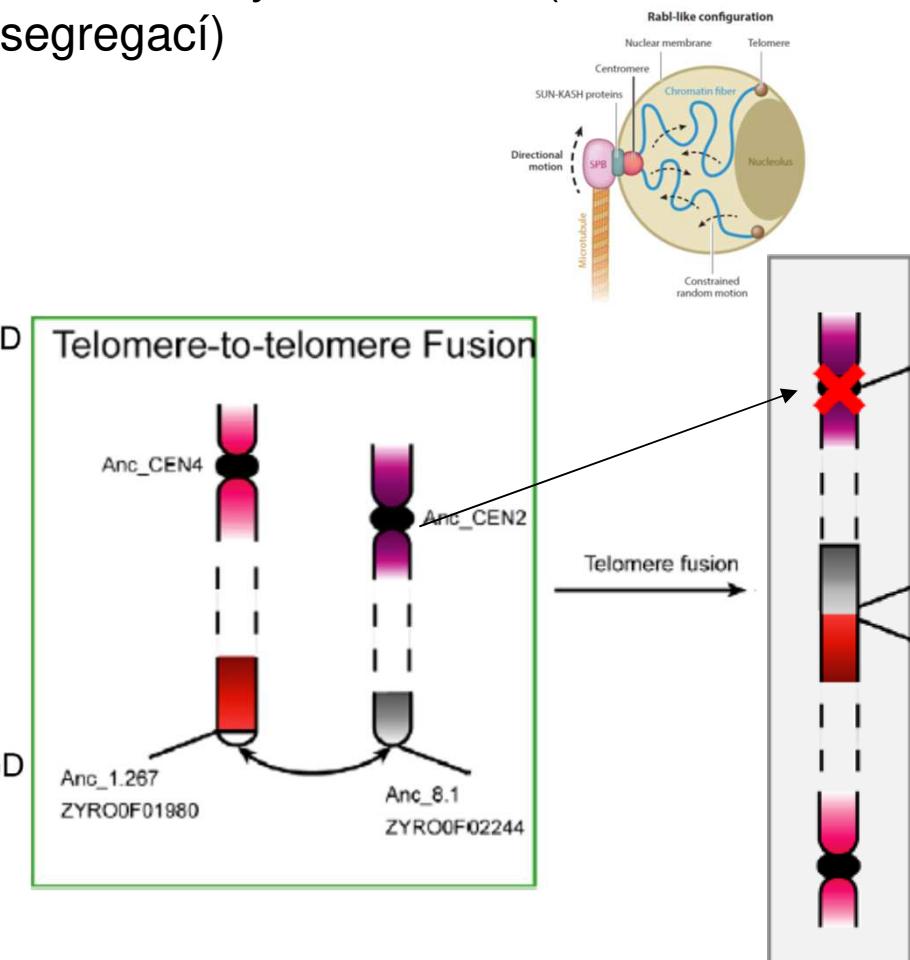
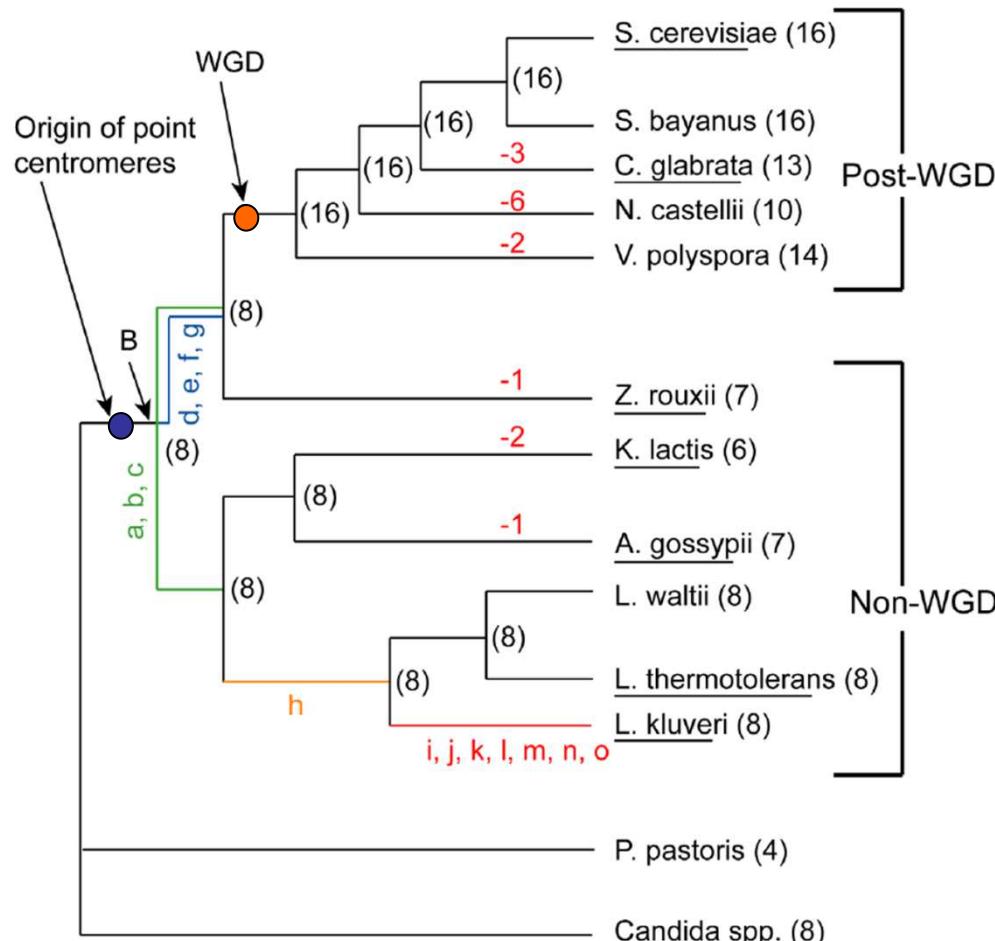
**HR** nutný pro opravu DSB, **přepínání párovacího typu**, meiosu, restart replikačních vidlic, **integraci DNA do genomu** - nebezpečný pro repetitivní sekvence

1. MRX se váže na zlomené konce DNA.
2. Nukleolytická degradace 5' řetězců
3. Vazba RPA na 3' jednovlákновé konce
4. Rad52 nakladá Rad51 rekombinázu na ssDNA
5. Rad51-filament hledá homologní DNA (Rad54).
6. Tvorba D-smyčky
7. Prodloužení 3' konce filamentu (DNA polymeráza δ)
8. Vznikají dvě „Holiday junctions“

rozrušený Sgs1-Top3-Rmi nebo rozštěpený endonukleázami (Mus81-Mms4, Slx1-Slx4, Rad1-Rad10, Yen1).

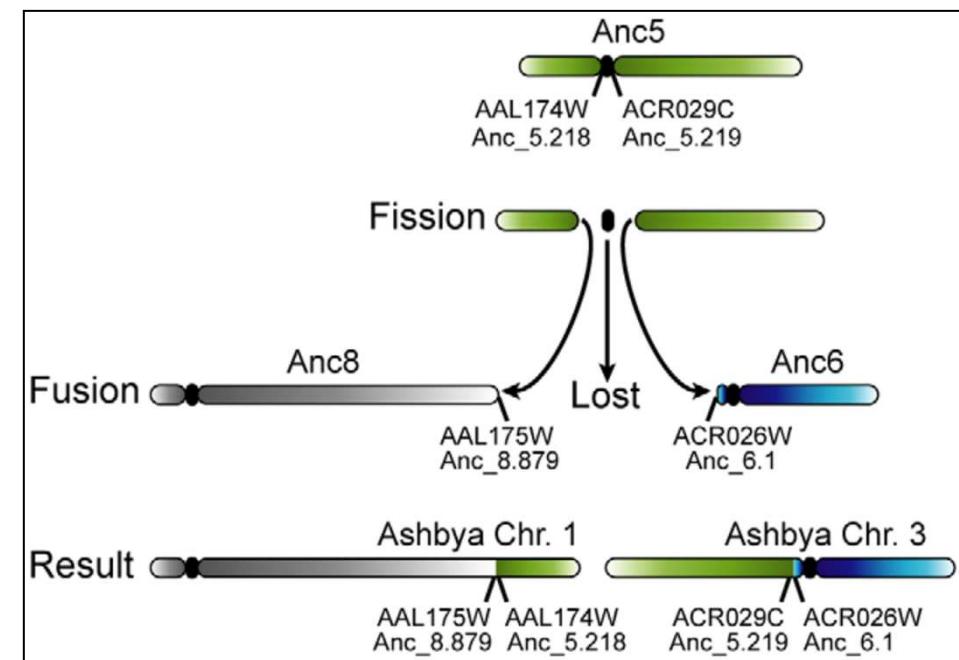
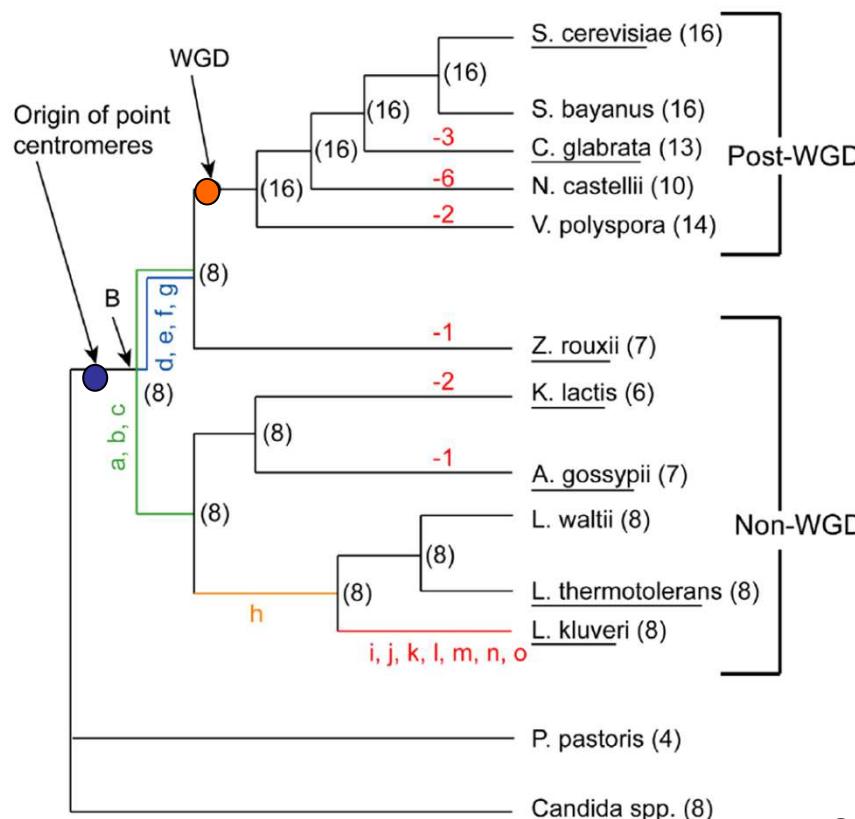
# Redukce chromosomů telomera-telomera fúzemi

*Zygosaccharomyces rouxii* ztratila 1 chromosom díky telomera-telomera fúzi 2 ancestrálních chromosomů (NHEJ) - současně ztratily centromeru (chromosom nemůže mít 2 centromery – problémy se segregací)



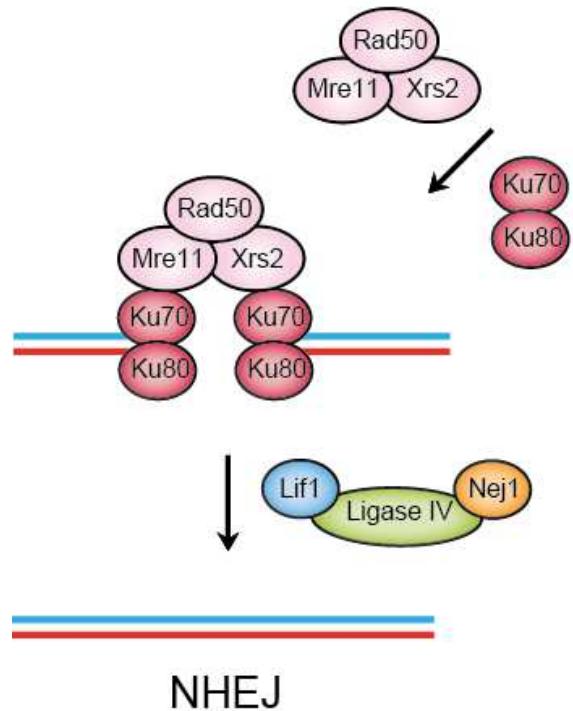
# Redukce chromosomů fúzemi

- rozložení v centromere a napojení vzniklých ramen na telomery jiných chromozomů (*A. gossypii*)
- geny v oblasti **telomer** (neesenciální, málo transkribovány, malý evoluční tlak) - mutují více než ostatní geny - telomery jako „kotlík“ evoluce („cooking pots of evolution“)
- při fúzi chromozomů se geny z telomerových oblastí dostávají dovnitř chromozomu (změna míry exprese uvnitř chromozomu)



# Nehomologické spojování konců

Non-homologous end joining (NHEJ)

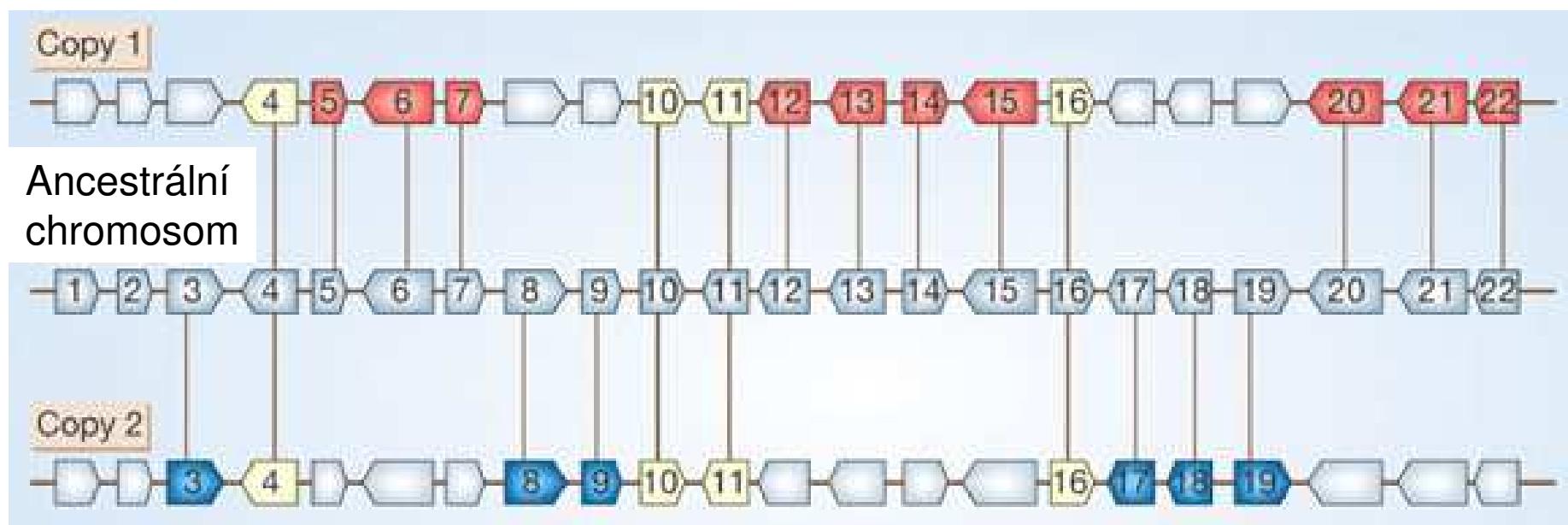
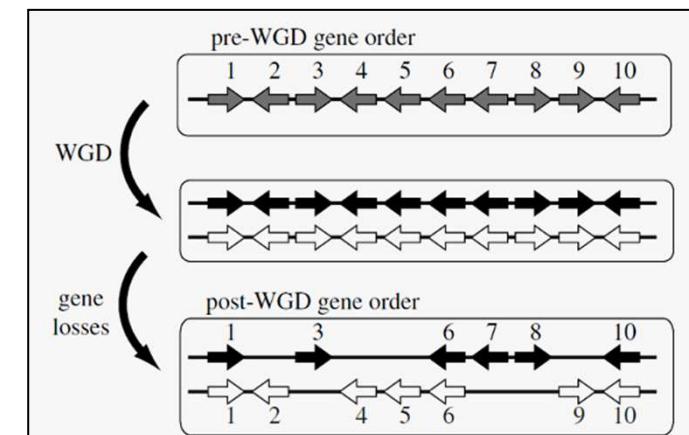
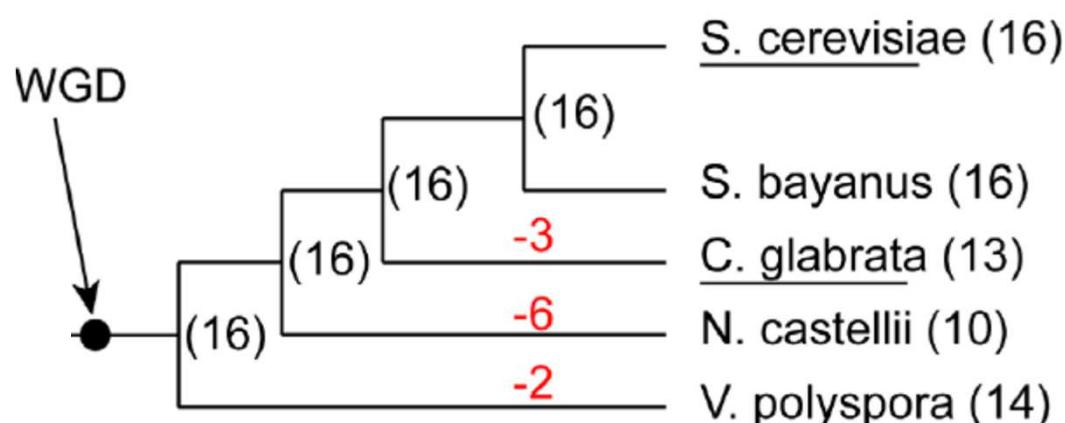


1. Vazba MRX (Mre11-Rad50-Xrs2) komplexu, Ku heterodimeru (Yku70-Yku80) na zlomené konce DNA
2. Vazba DNA ligázy IV (**Dnl4**) a jejích pomocných proteinů Lif1 a Nej1.
3. Religace konců

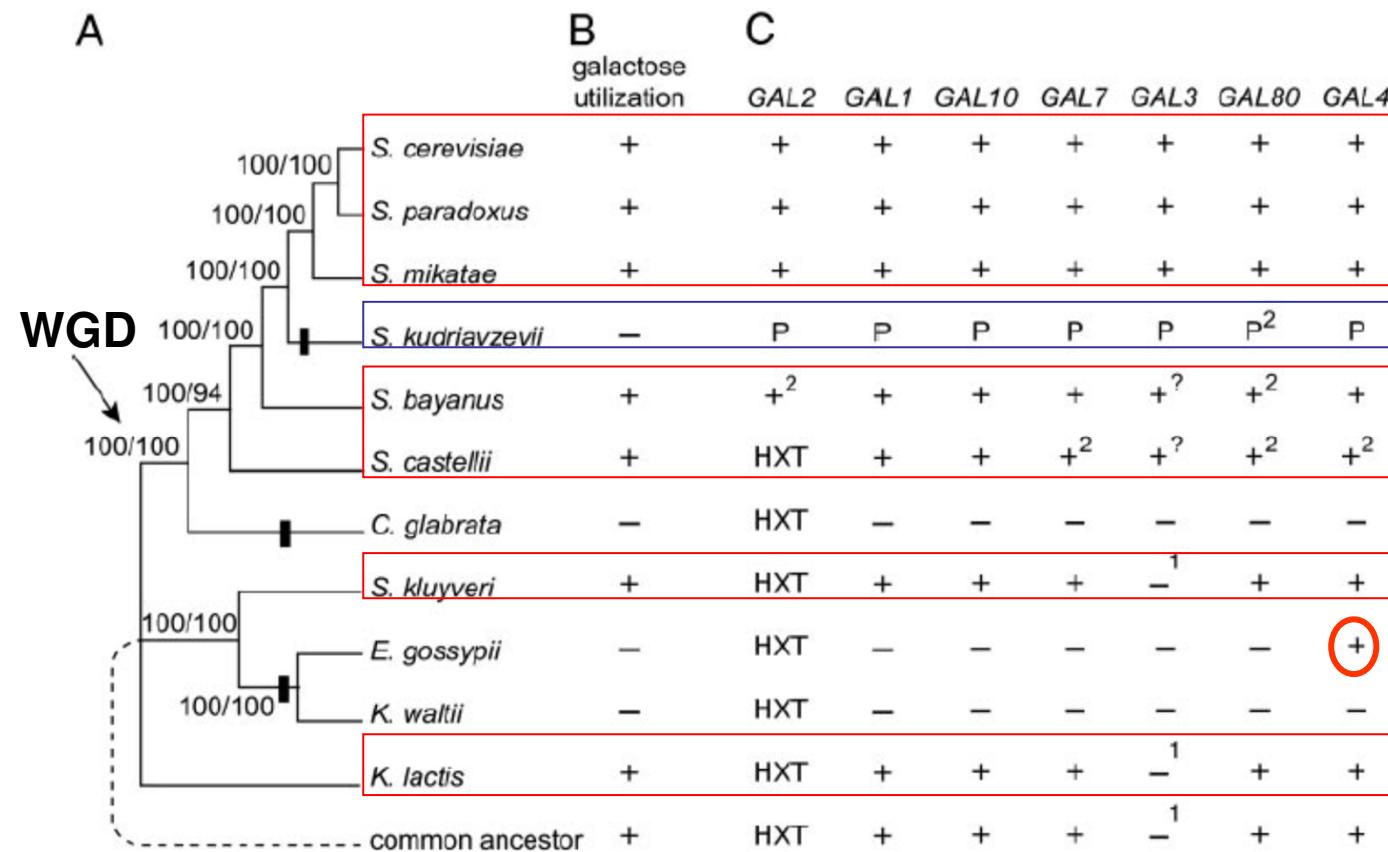
při opravě nekompatibilních konců většinou dochází k delecím nebo inzercím – HR je lepší, ale je potřeba homologní sekvence – NHEJ v G1 zatímco HR v G2/M – dobře rostoucí kultura kvasinek má významnou frakci buněk v G2/M (proto je v kvasinkách možná integrace homologních sekvencí – genetika – použít exponenciální kultury pro transformace)

# Celogenomová duplikace – *Saccharomycotina*

cca 30% genomu *S.c.* vzniklo duplikacemi => cca 2000 genů duplikováno nebo došlo k celogenomové duplikaci (WGD) => a poté došlo k přeskupování a redukci segmentů – 30% genomu u *S.c.* je pozůstatkem celogenomové duplikace (nikoli duplikace segmentů či genů)



# Evoluce metabolismu galaktózy – ztráty genů



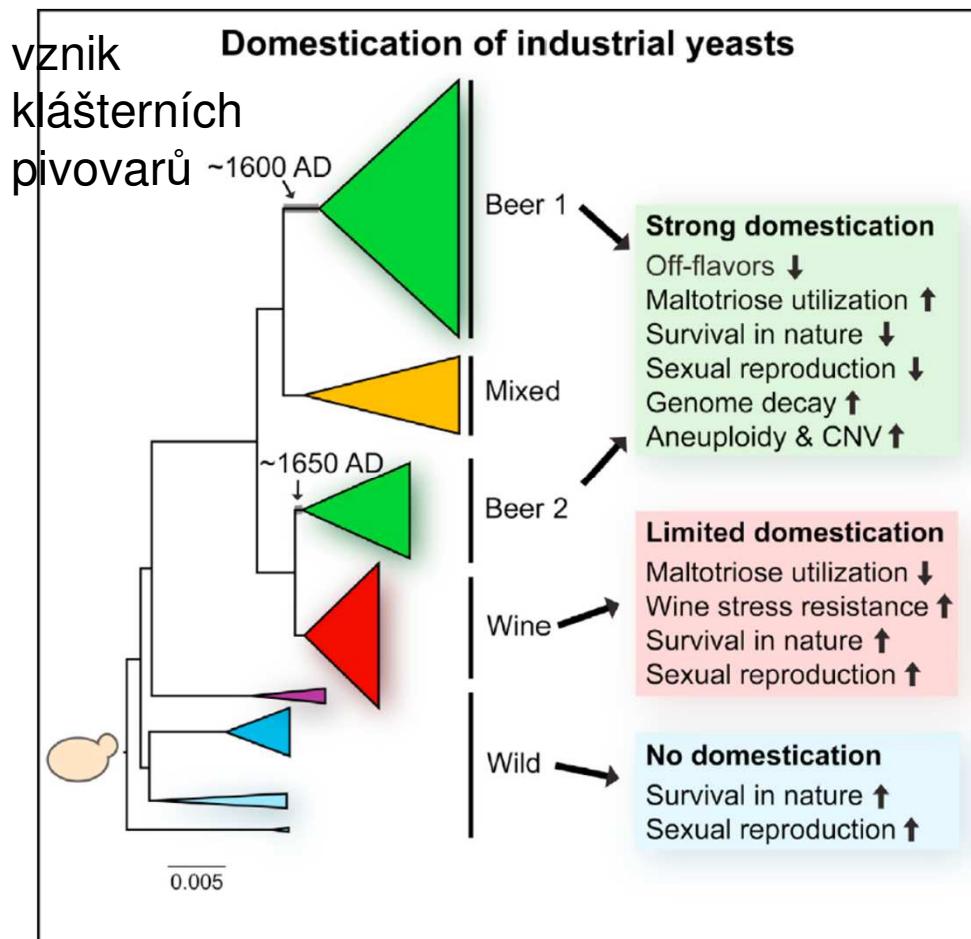
blízký - pouze degenerace = pseudogeny (STOP ...)

vzdálené - částečné nebo úplné delece genů a promotorů

- různé kvasinky využívají různe cukry (viz přednáška o určování kvasinek)
- *S. cerevisiae*, *S. paradoxus*, *S. mikatae*, *S. bayanus*, *S. castellii*, *S. kluyveri*, a *K. lactis* využívají galaktosu – mají všechny GAL geny
- *S. kudriavzevii*, *C. glabrata*, *K. waltii*, a *E. gossypii* nemohou využívat galaktosu (vyřazení jednoho GAL genu znemožní kvasince metabolismus galaktosy – vede k degeneraci i ostatních GAL – GAL4 TF je „pleiotropní“/širší – více zachován)

# amplifikace genů

průmyslově-specifická selekce na toleranci ke stresu (vyšší obsah etanolu 7-15%), využití cukru, specifické aroma, nižší schopnost reprodukce

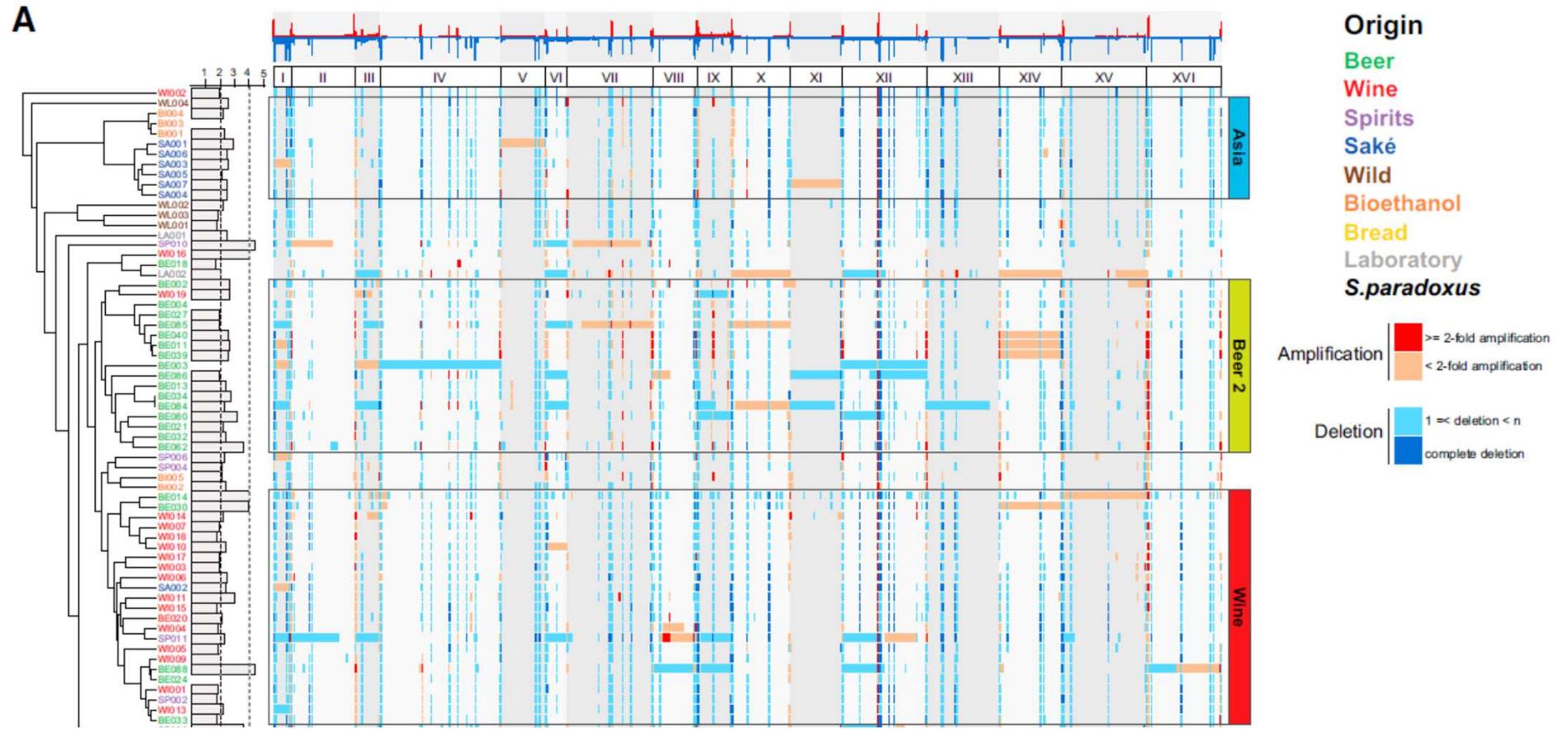


„technologie“ piva ~3000 BC

Gallone et al, Cell, 2016

„očkováním“ předchozích pivních kultur do nových kvasných procesů (ztráta kontaktu s přirodním prostředím - ~75 000 generací) – např. ztráta schopnosti sporulovat (stále bohaté médium), rychlejší evoluce ... nebo naopak zvýšení resistence vůči sulfátům (přidávaným kvůli konzervaci)

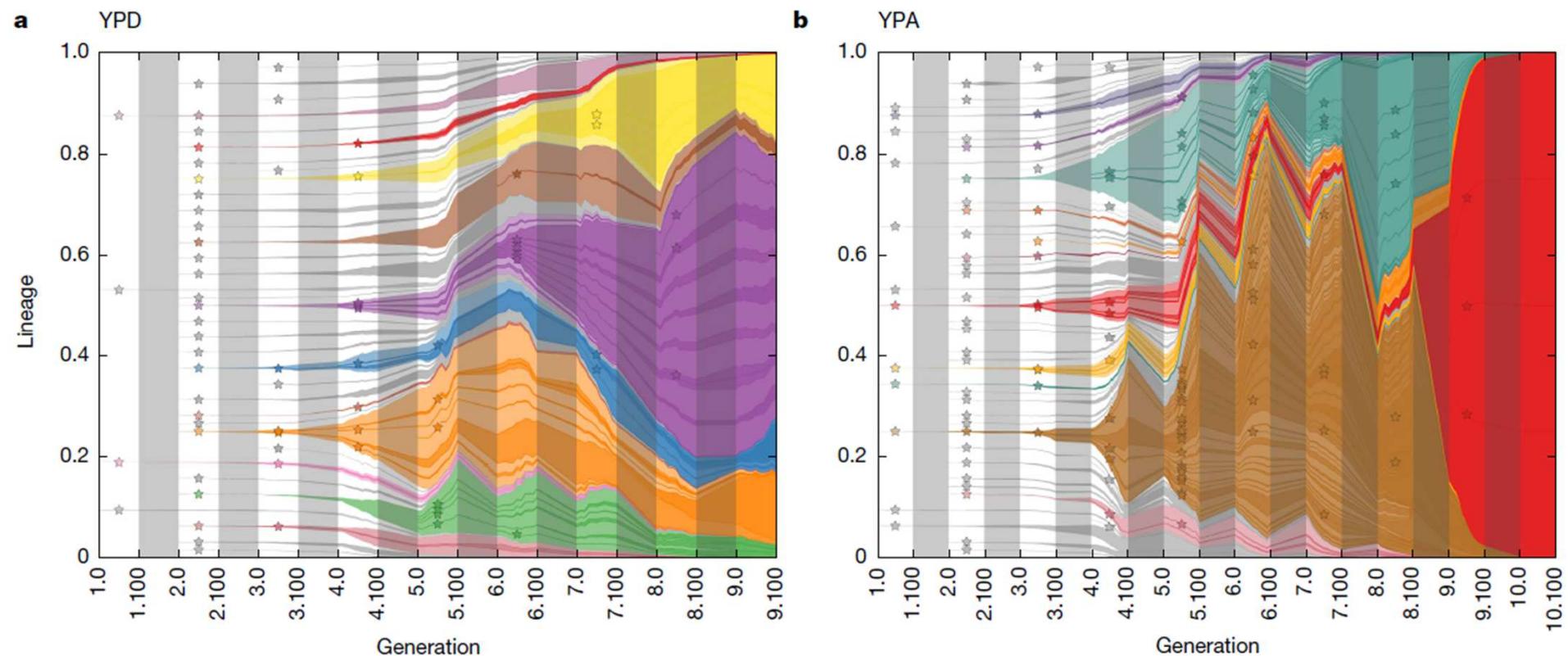
mutace a duplikace v MAL genech – zlepšení schopnosti utilizace maltosy  
- nonsense mutace PAD1 a FDC1 (snížení produkce 4-vinyl guaiacolu odpovídajícího za nepříjemné aroma piva) ...



nejvíce amplifikací v MAL genech (IMA2, IMA3, MAL31, MAL33, MAL32) u pivních kvasinek (rostou na maltose), zatímco ve vinných kmenech došlo k mnoha delecím těchto genů (ve vinném moště maltosa není) – obecně více delecí než amplifikací (v genomech analyzovaných kvasinek)

mnoho pivních kvasinek je polyploidních – stres ...

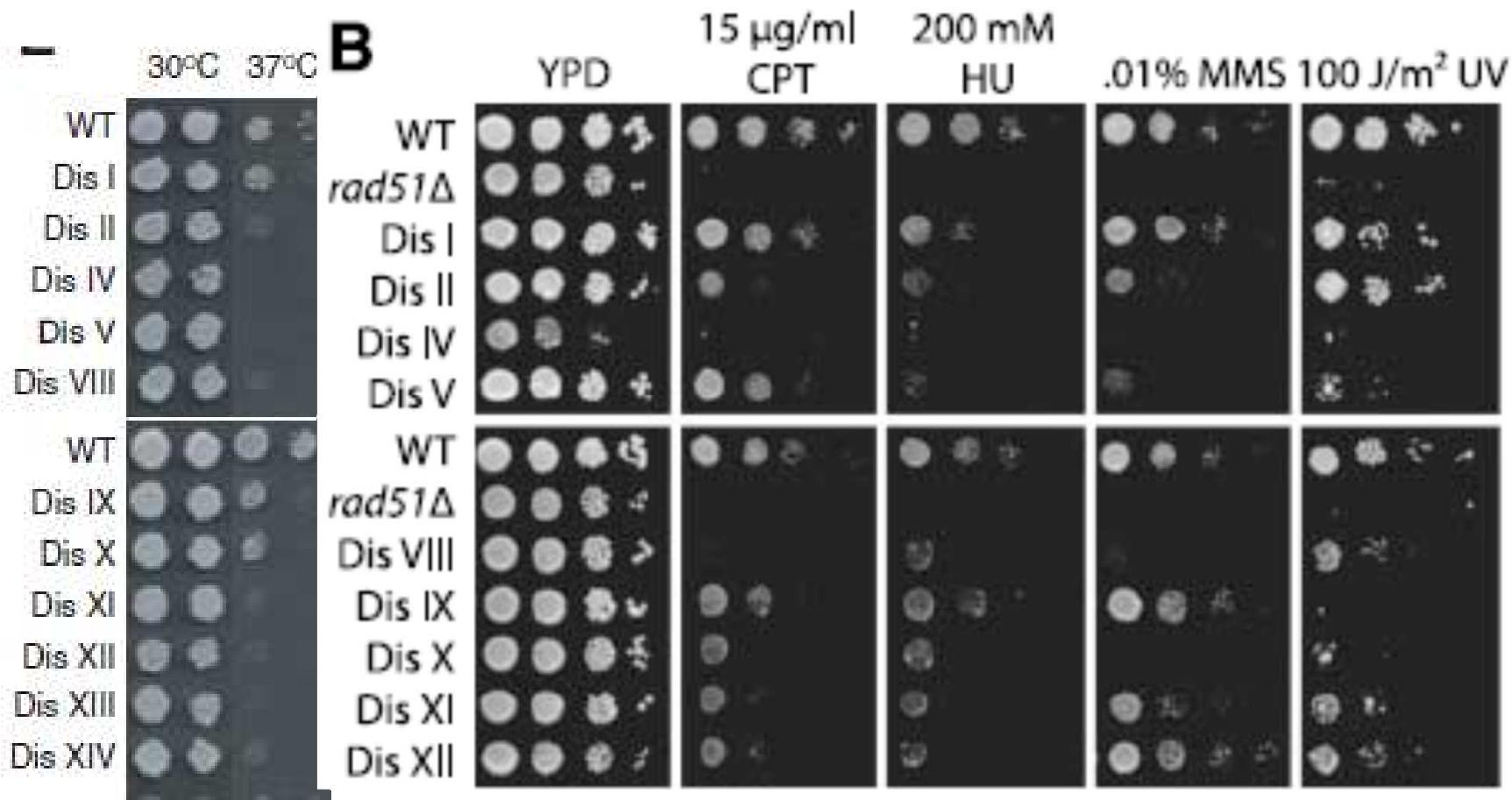
# Evoluce, adaptace a fitness



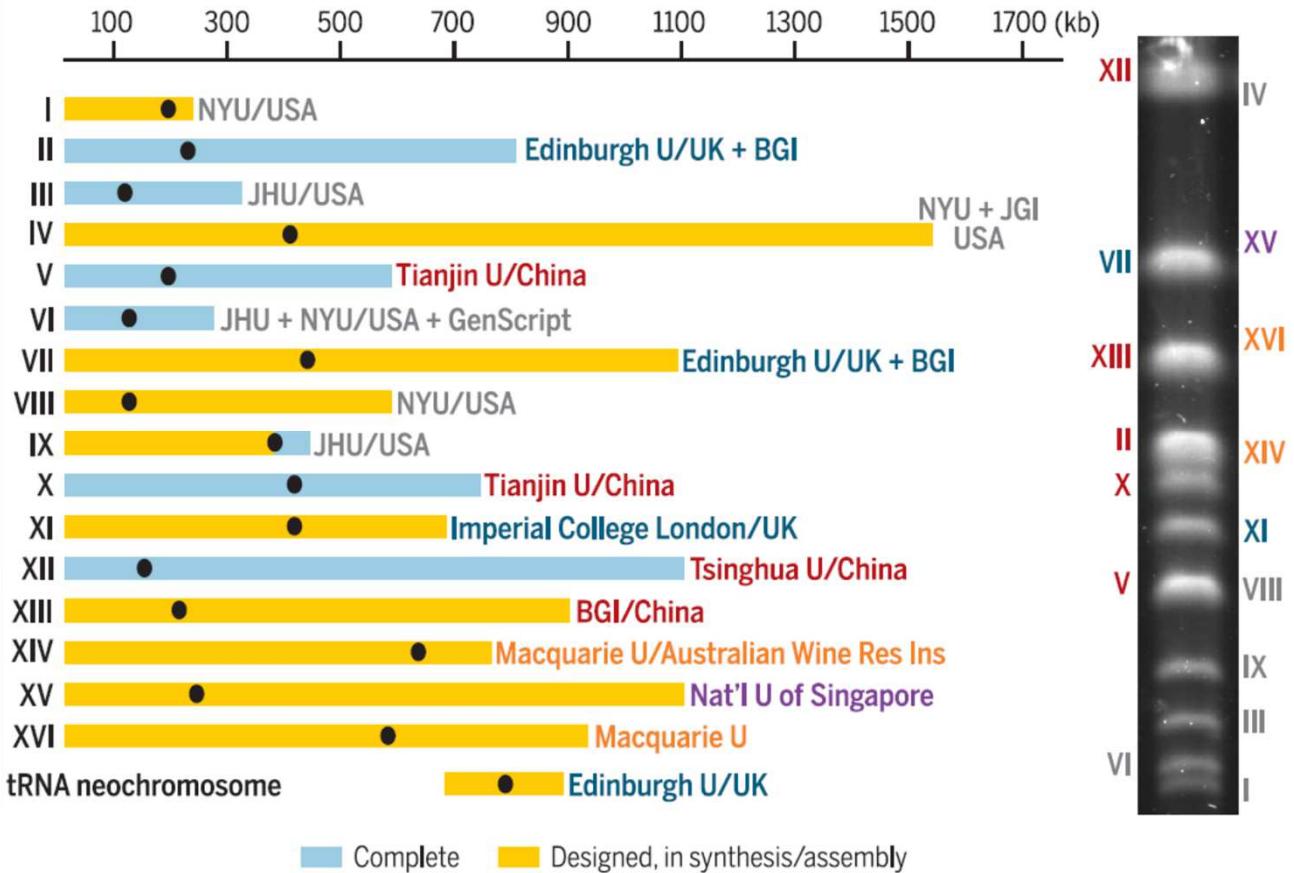
tlak prostředí snižuje variabilitu (bohaté YPD vs YPA s 0,3% kys. octovou) – klonální kompetice vytváří dynamický ‘rich-get-richer’ efekt - výhoda získaná na začátku evoluce „žene“ klonální expanzi – tato ale získává více nových mutací a může se stát časem méně „fit/výhodná“ - méně „fit“ linie mohou ale „přeskočit/leapfrog“ linie s vyšší „fitness“ (srovnej hnědou vs červenou linii)

# Aneuploidie způsobuje genomovou nestabilitu - rakovina

- aneuploidie ve >90% rakovinných buněk
- je genomová nestabilita důsledkem aneuploidie nebo je aneuploidie důsledkem genomové nestability?



Torres et al, Science, 2007

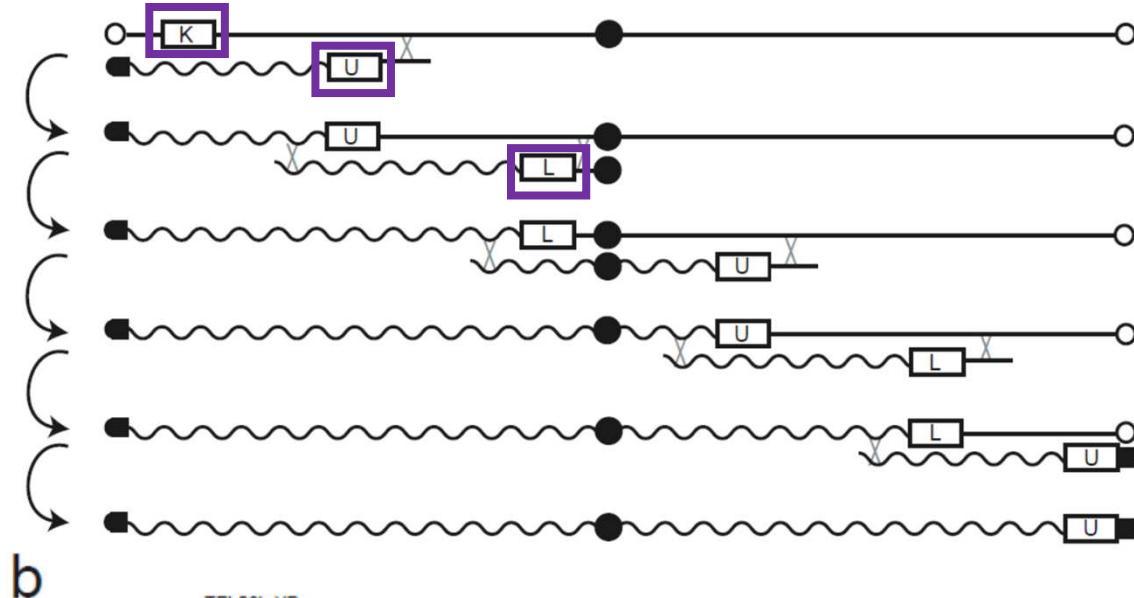


snaha vytvořit „syntetický“ eukaryontní organismus

*Konsorcium (jako EUROFUN ... projekty)*

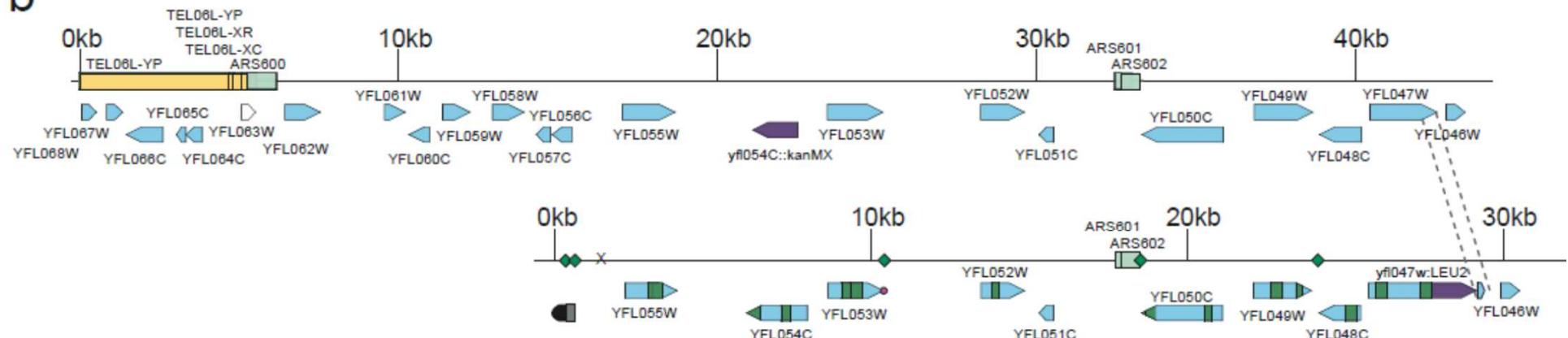
Richardson et al, Science, 2017

# Syntetické raménko kvasinkového chromosomu



Syntetické raménko vytvářeno postupně (cca 10kb fragmenty) – střídavě *URA3* vs *LEU2* markery pro selekci nových kmenů

Dymond et al, Nature, 2011

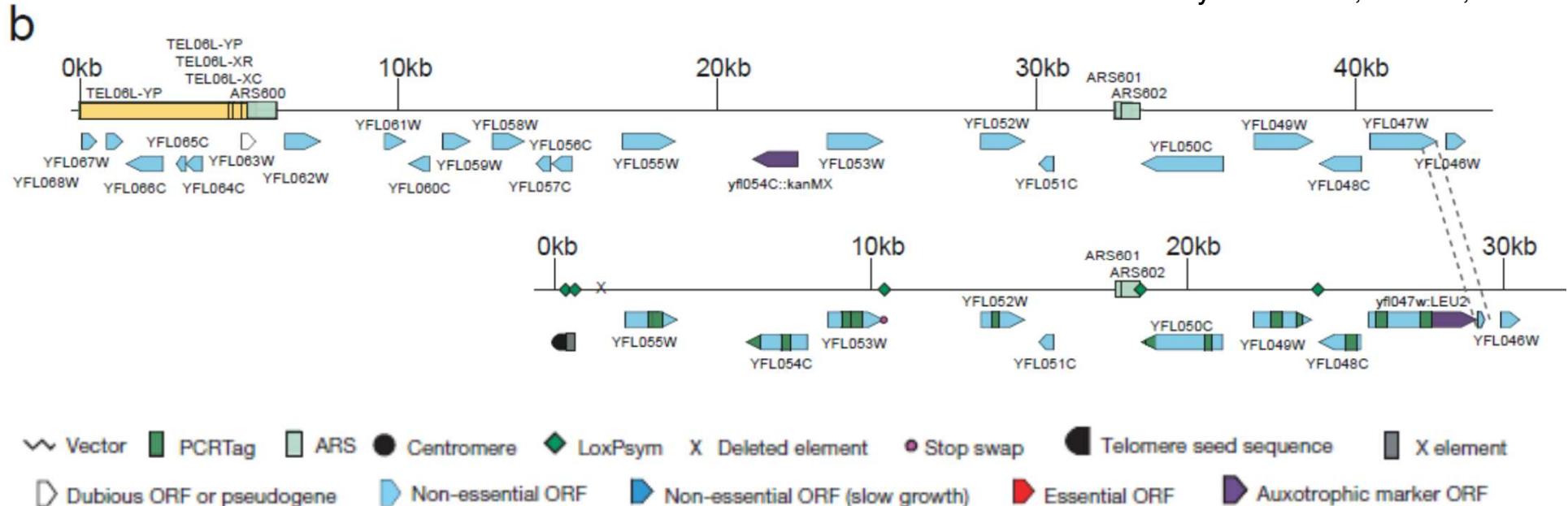


~~ Vector    █ PCRTag    █ ARS    ● Centromere    ♦ LoxPsym    X Deleted element    ● Stop swap    █ Telomere seed sequence    █ X element  
▷ Dubious ORF or pseudogene    ▷ Non-essential ORF    ▷ Non-essential ORF (slow growth)    ▶ Essential ORF    ▷ Auxotrophic marker ORF

# Syntetické raménko kvasinkového chromosomu

- Zachováno pořadí genů ... wt fenotyp (testovali UV, H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> ...)
- Odstraněny destabilizující repetitivní elementy (telomery, transposony)
- Redundantní tRNA (z 275 kopii na 42 kódujících – na extrachromosom)
- TAG na TAA stop kodony (TAG kodon uvolněn pro novou AMK)
- unikátní PCRtagy (odlišení syntetického a wt chromosomu)
- LoxPsym na vyštěpení non-essenciálních genů

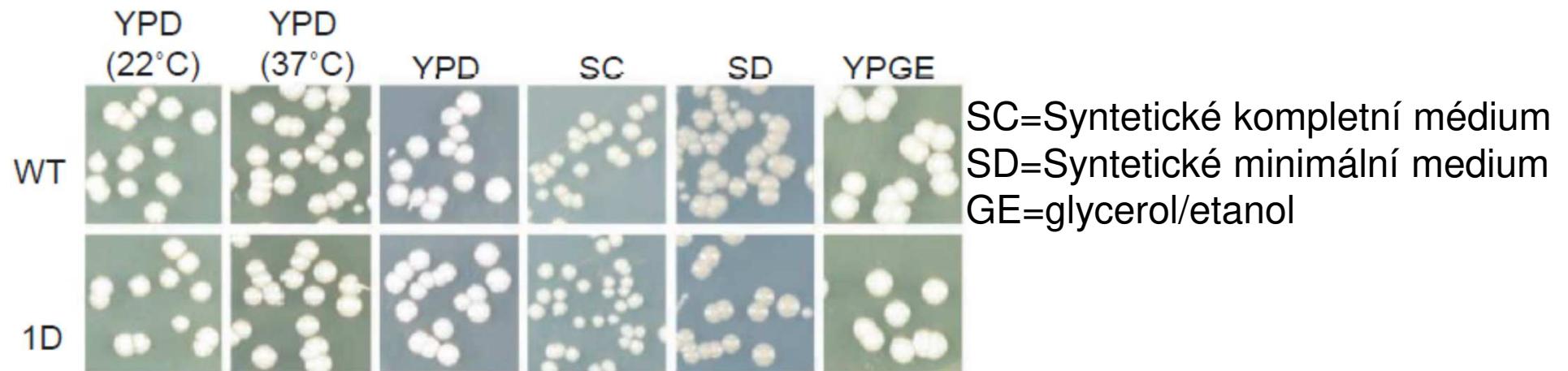
Dymond et al, Nature, 2011



# Syntetické raménko kvasinkového chromosomu

- Zachováno pořadí genů ... wt fenotyp (testovali UV, H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> ...)
- Odstraněny destabilizující repetitivní elementy (telomery, transposony)
- Redundantní tRNA (z 275 kopii na 42 kódujících – na extrachromosom)
- TAG na TAA stop kodony (TAG kodon uvolněn pro novou AMK)
- unikátní PCRtagy (odlišení syntetického a wt chromosomu)
- LoxPsym na vyštěpení non-essenciálních genů

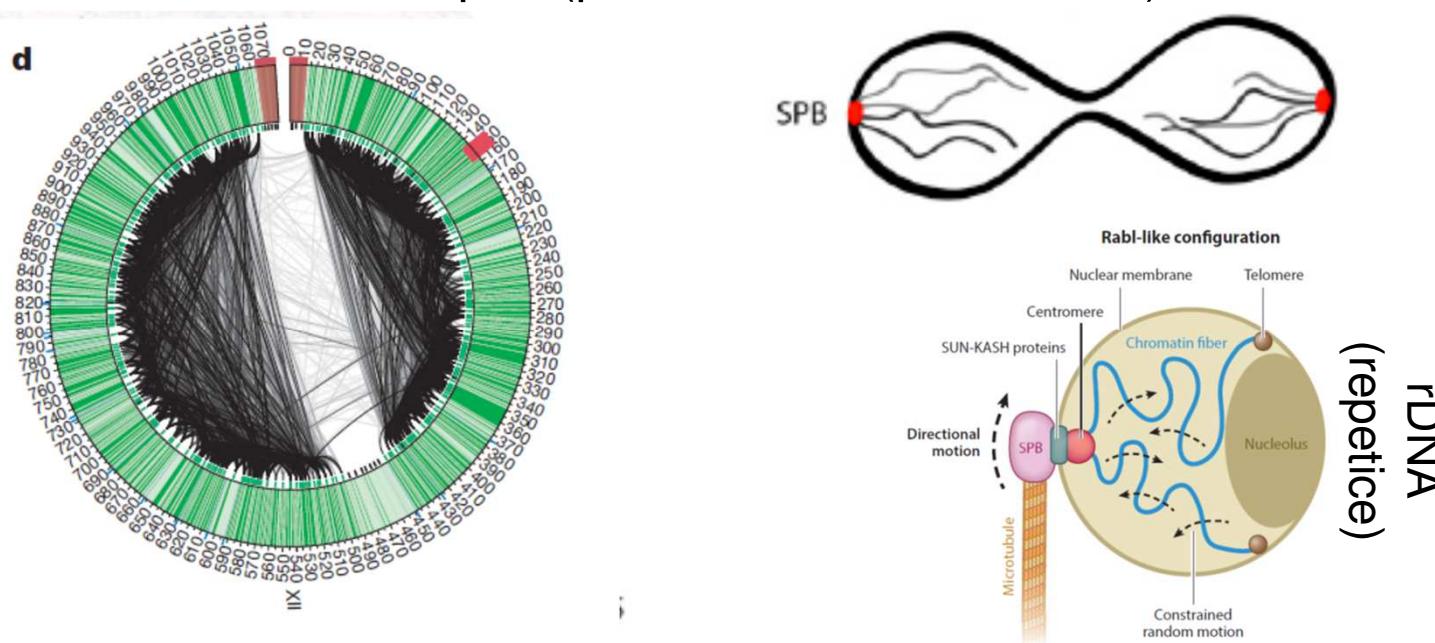
Dymond et al, Nature, 2011



- Zachován fenotyp (teplotní citlivost, morfologie kolonií, růst na G/E ...)

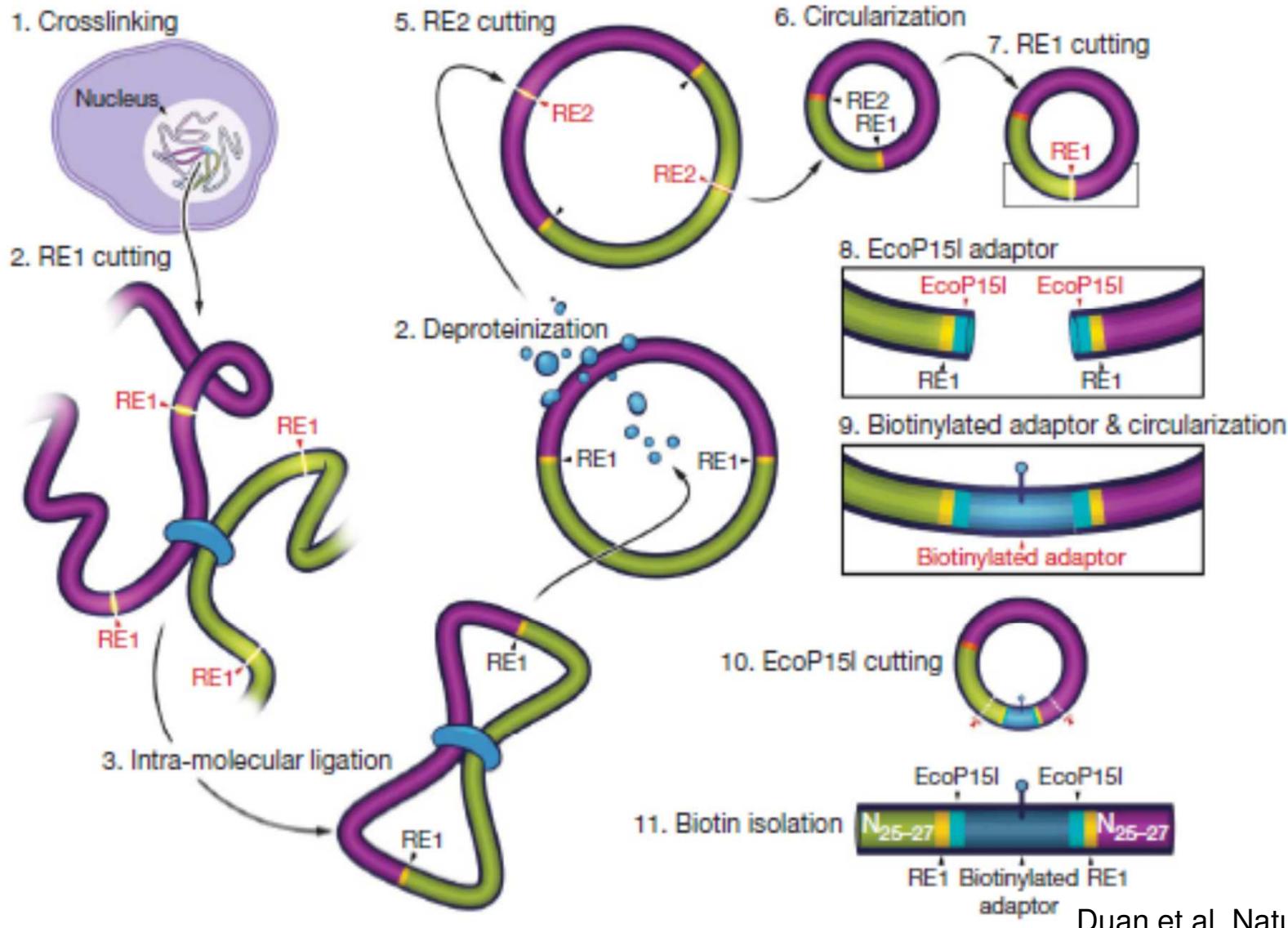
# rDNA - repetice

- rDNA kóduje geny pro ribosomální RNA (chromosom XII)
- Je vysoce konzervativní
  - Identifikace a odlišování kvasinkových druhů
  - Sledování evolučních trajektorií
- Až 200 kopii v řadě za sebou
  - Problém s homologní rekombinací (lokalizace do jadérka)
  - Problém s replikací – musí probíhat ve stejném směru jako transkripce (probíhá v S-fázi – kolize)



# 3D organizace chromosomů v *S.c.*

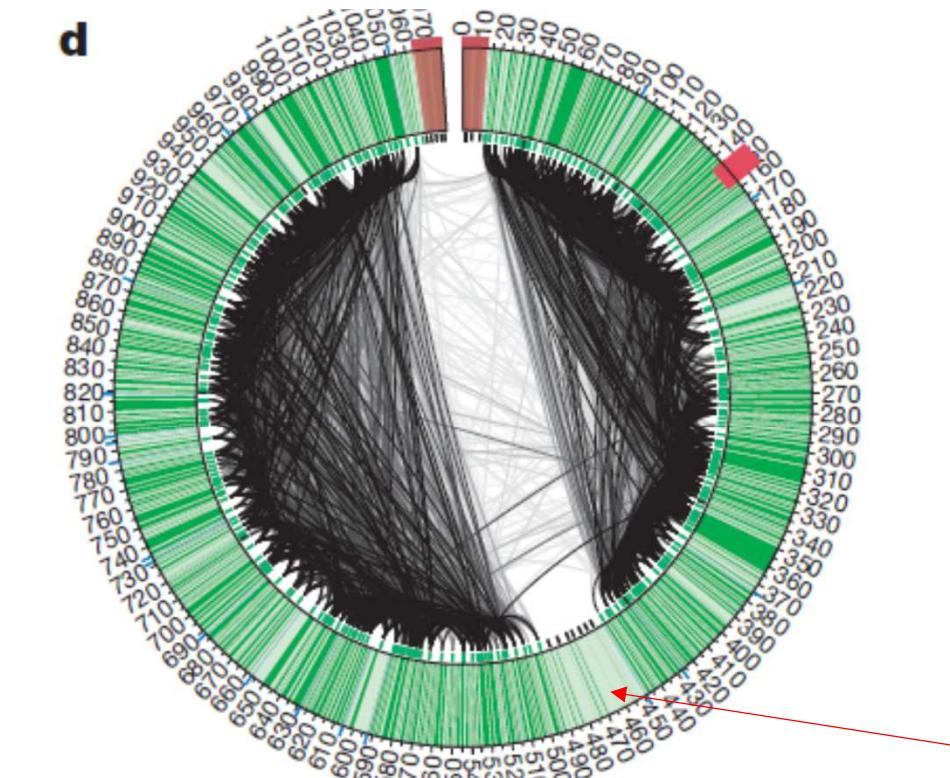
## 3C – chromosome conformation capture



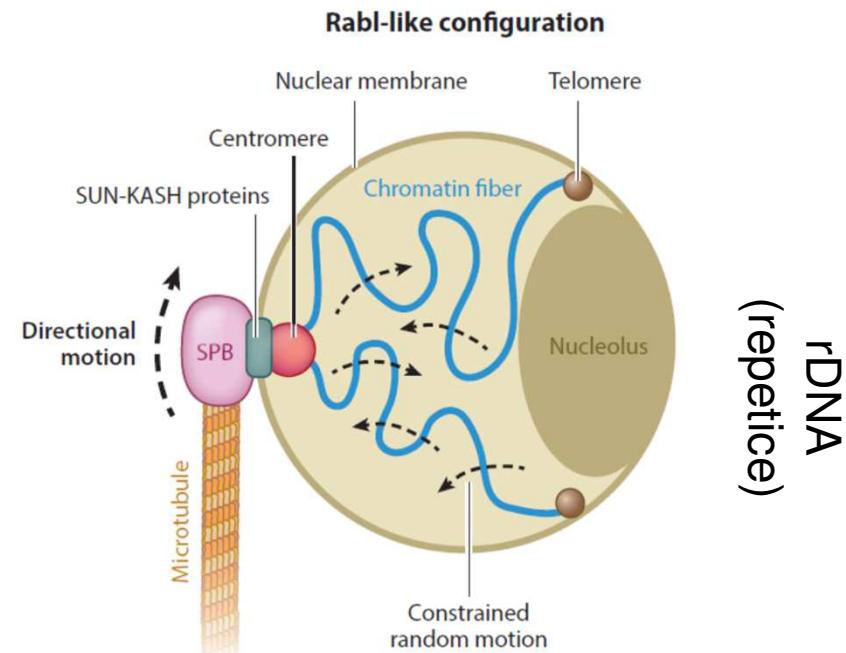
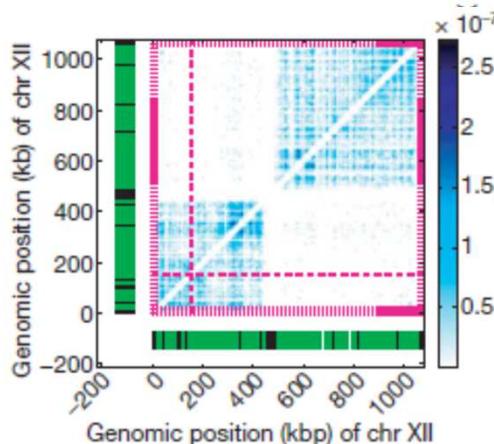
Duan et al, Nature, 2010

# Chromosom XII

d



intrachromosomal  
interakce

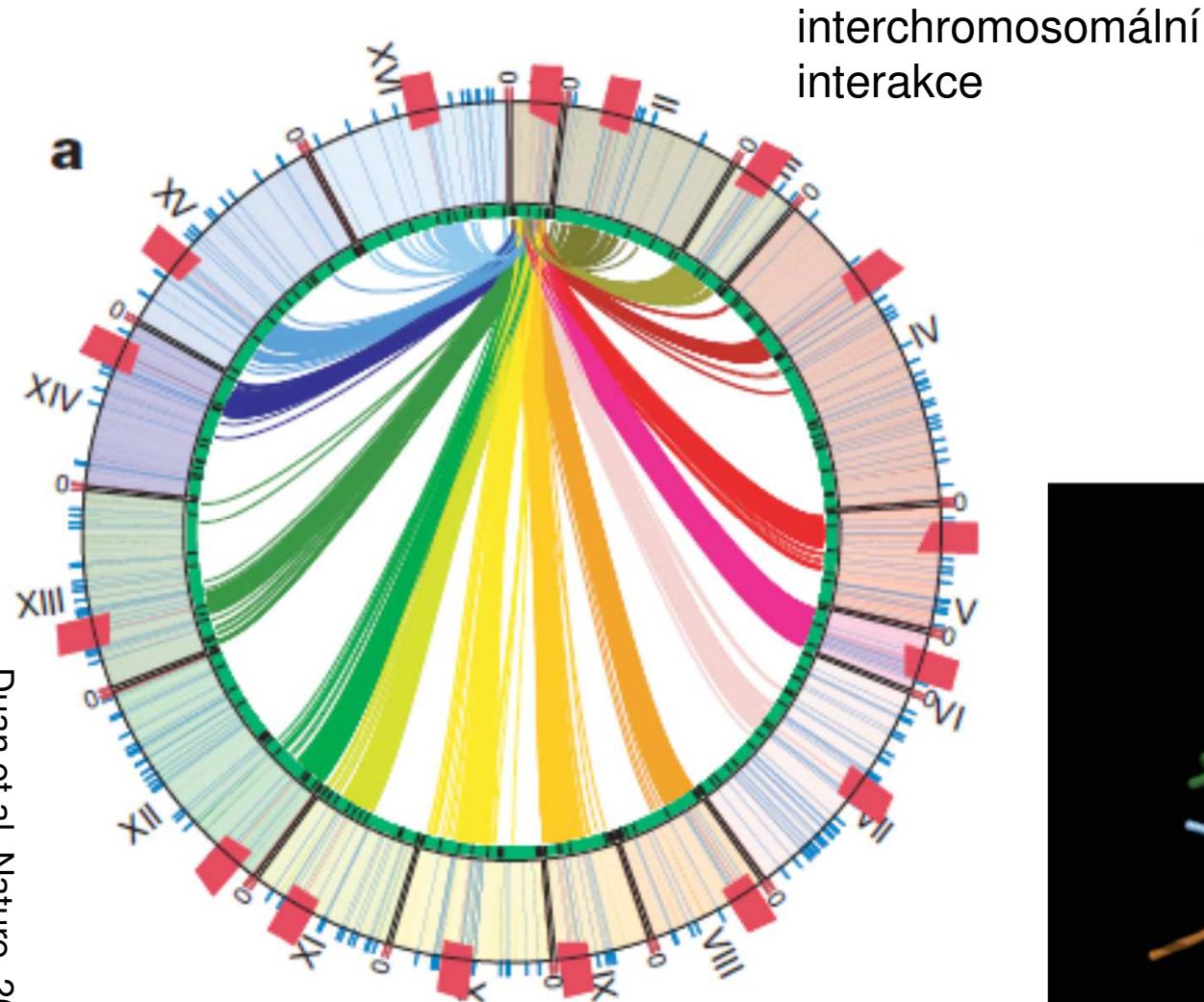


Chromosom XII obsahuje rDNA repetice, které jsou lokalizovány do jadérka – úsek nesousedí s žádnou z „jaderných“ částí – je izolován (z „bezpečnostních“ důvodů ... syntéza ribozomů)

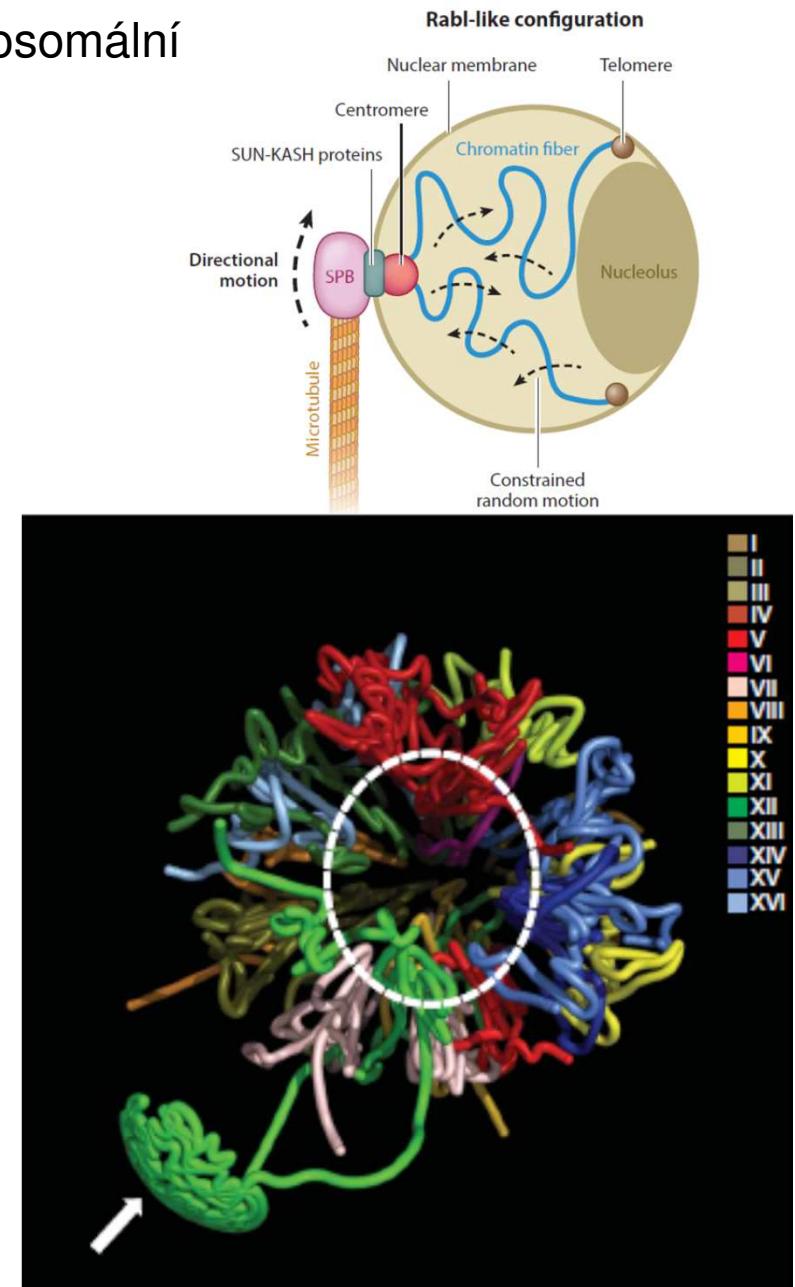
Duan et al, Nature, 2010

# Všechny centromery jsou blízko sebe

Duan et al, Nature, 2010

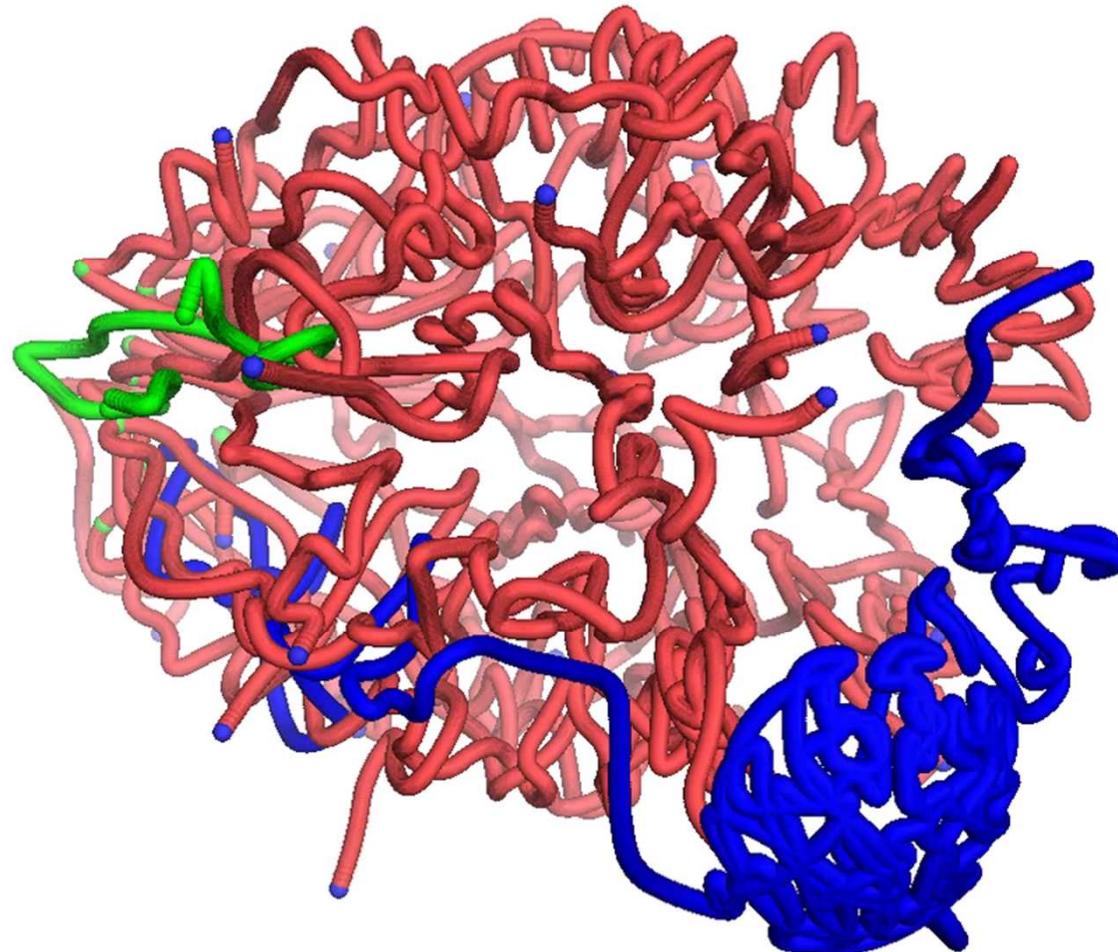
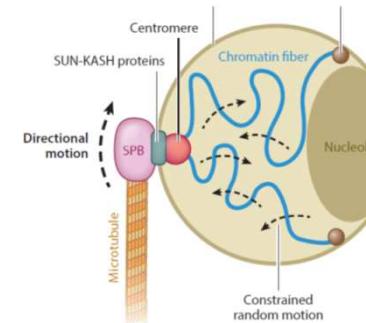


v mitotickém jádře jsou centromery orientovány  
(přichyceny) k SPB (spindle pole body)

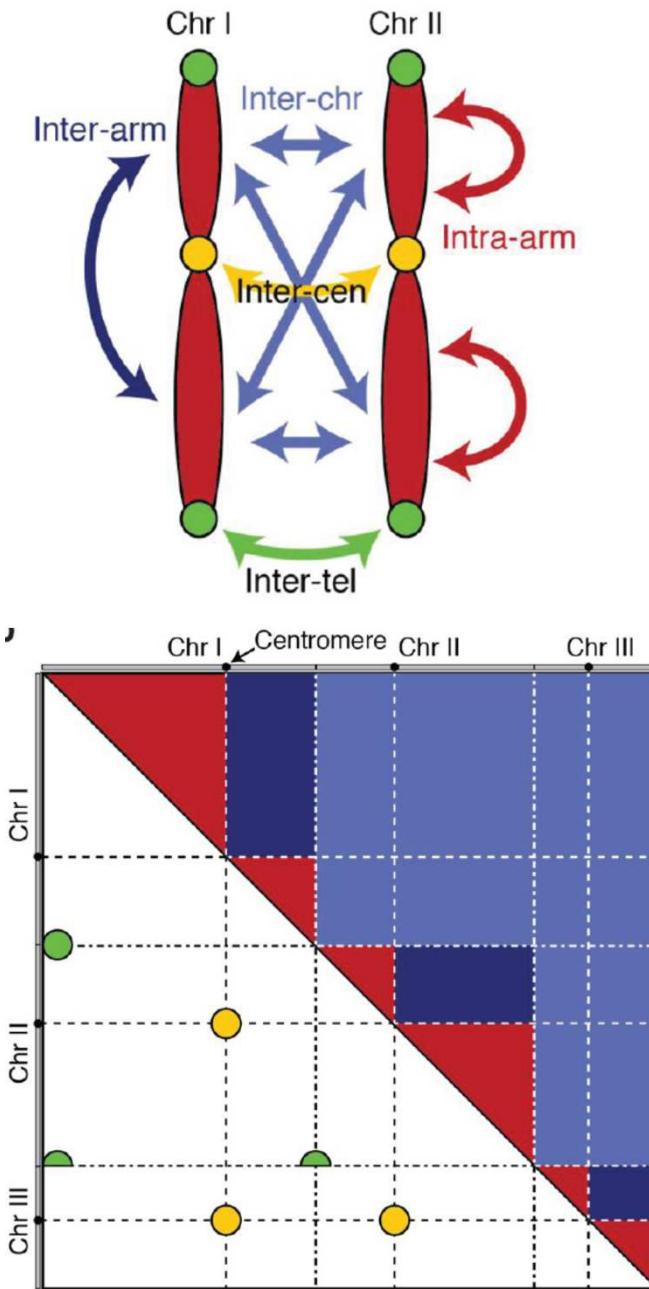


# 3D rekonstrukce chromosomů v kvasinkovém jádře

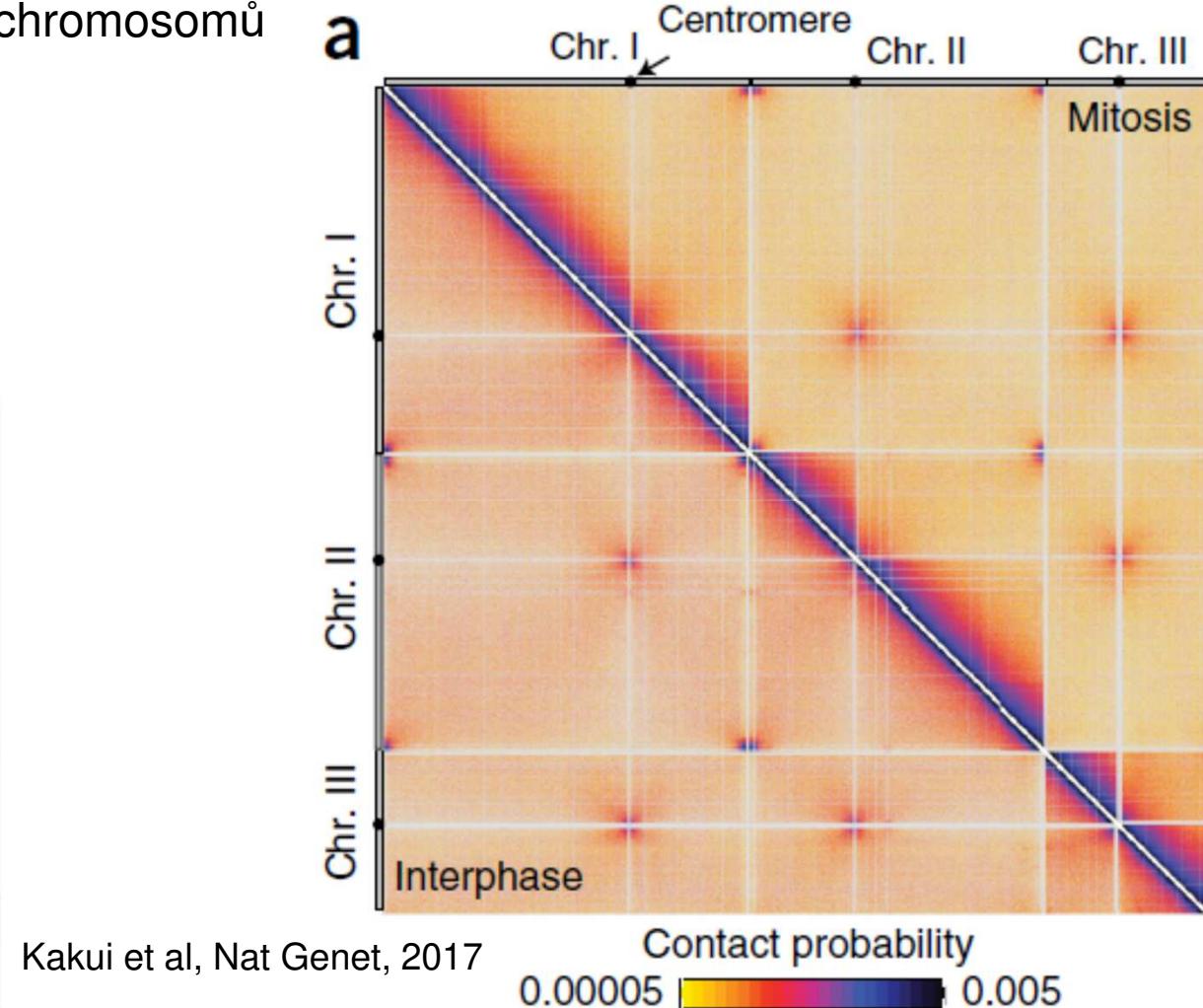
modrý chromXII – jadérko s rDNA izolované  
zelený chromIII (MAT lokus)



# Kondenzace chromosomů v mitóze



*S. pombe* má 3 chromosomy – diagram zachycuje intra- i interchromosomální interakce – centromery i telomery spolu ... srovnání interfázích a mitotických chromosomů

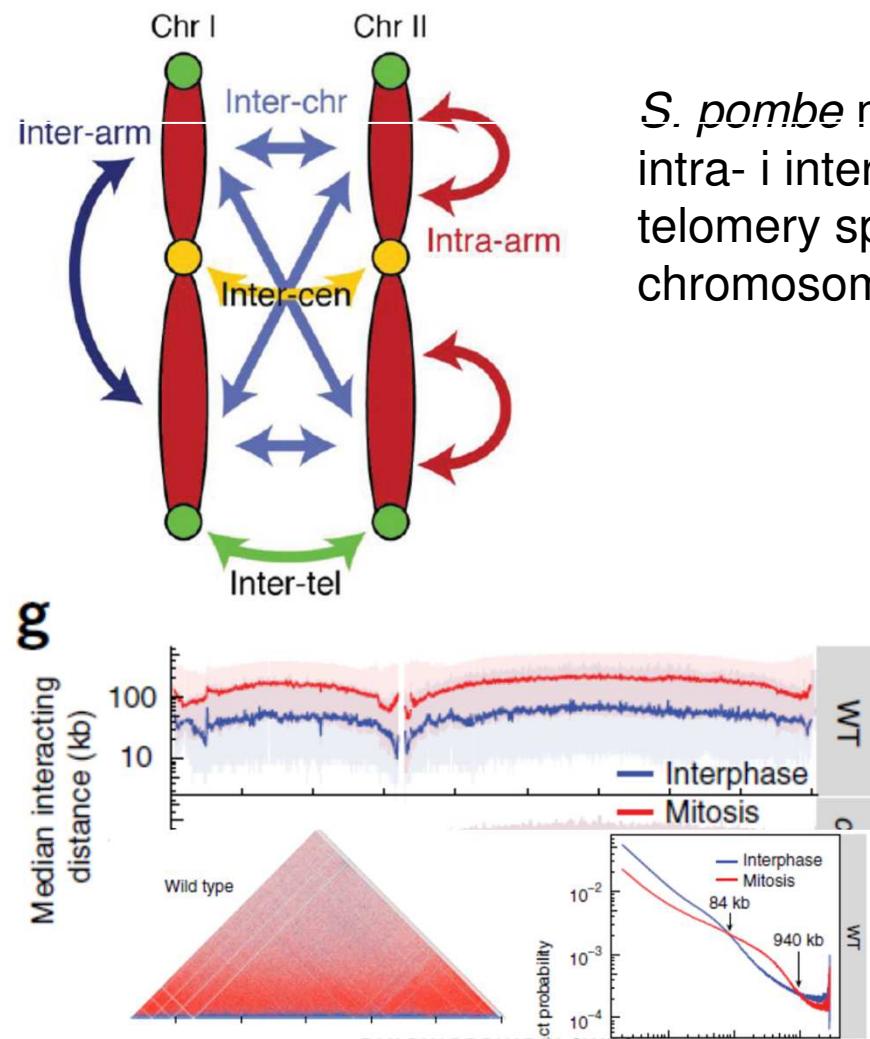


Kakui et al, Nat Genet, 2017

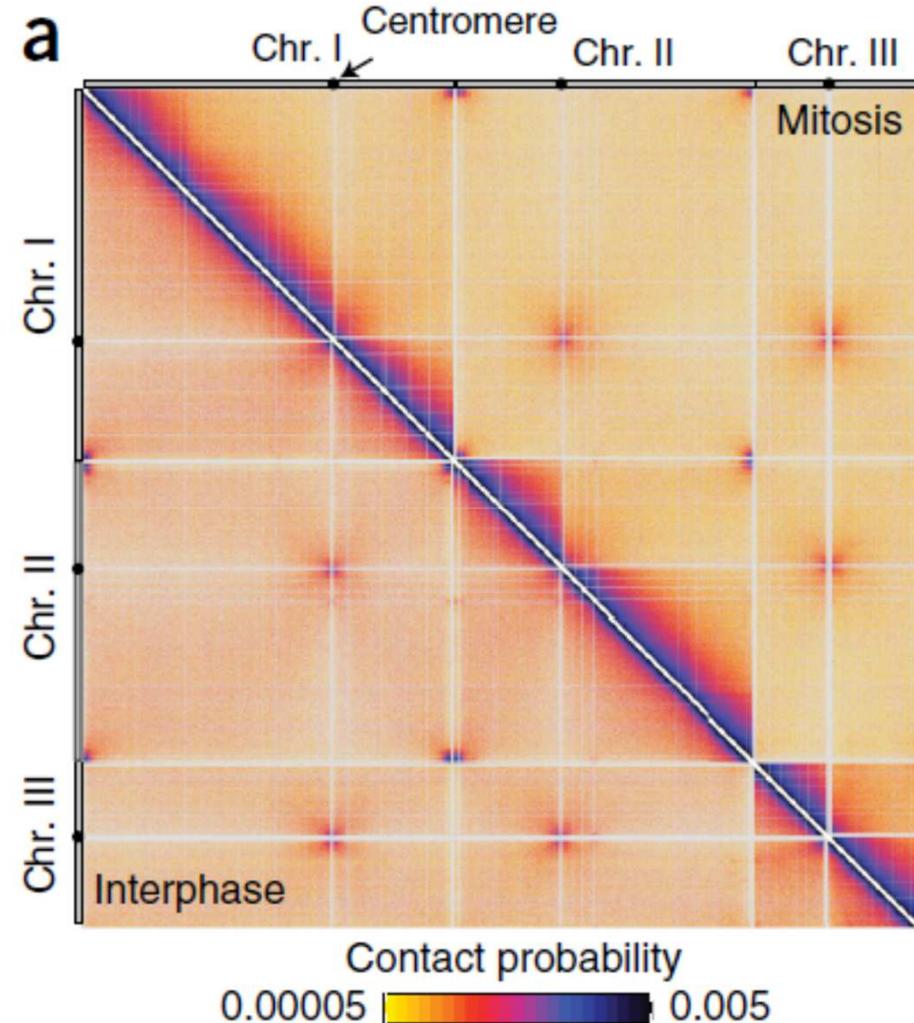
# Kondenzace chromosomů v mitóze

Kakui et al, Nat Genet, 2017

Tanizawa et al., NSMB, 2017

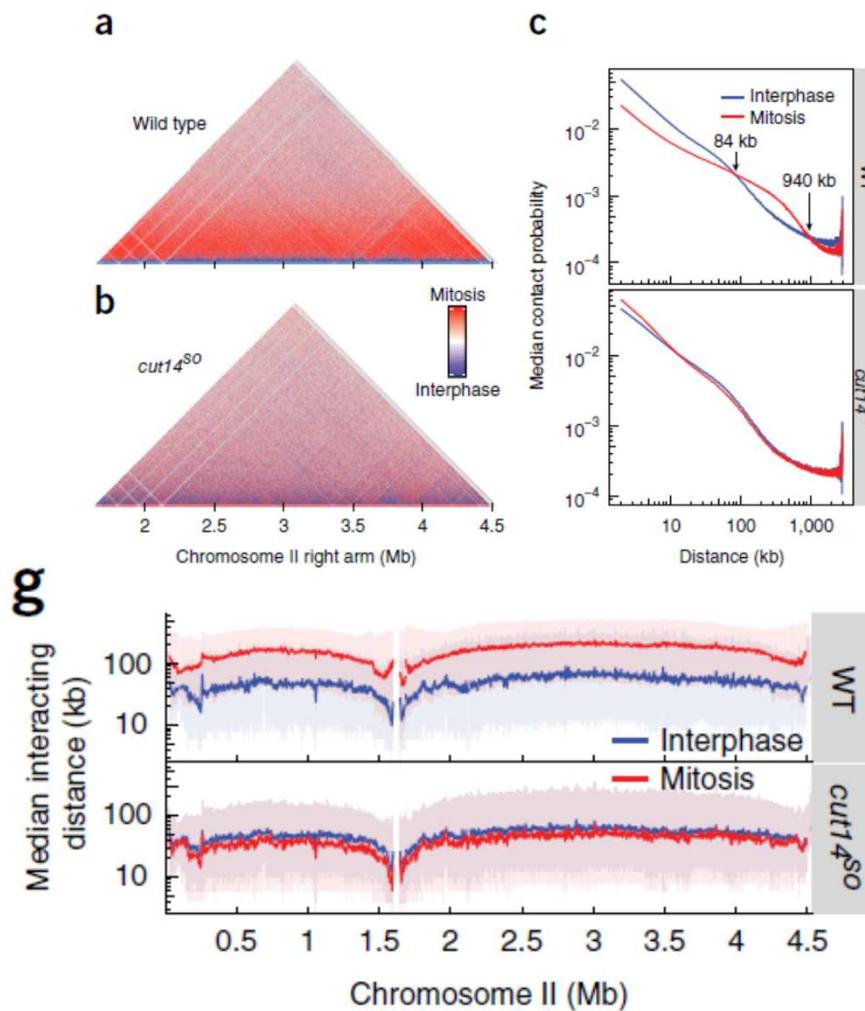


*S. pombe* má 3 chromosomy – diagram zachycuje intra- i interchromosomální interakce – centromery i telomery spolu ... srovnání interfázích a mitotických chromosomů



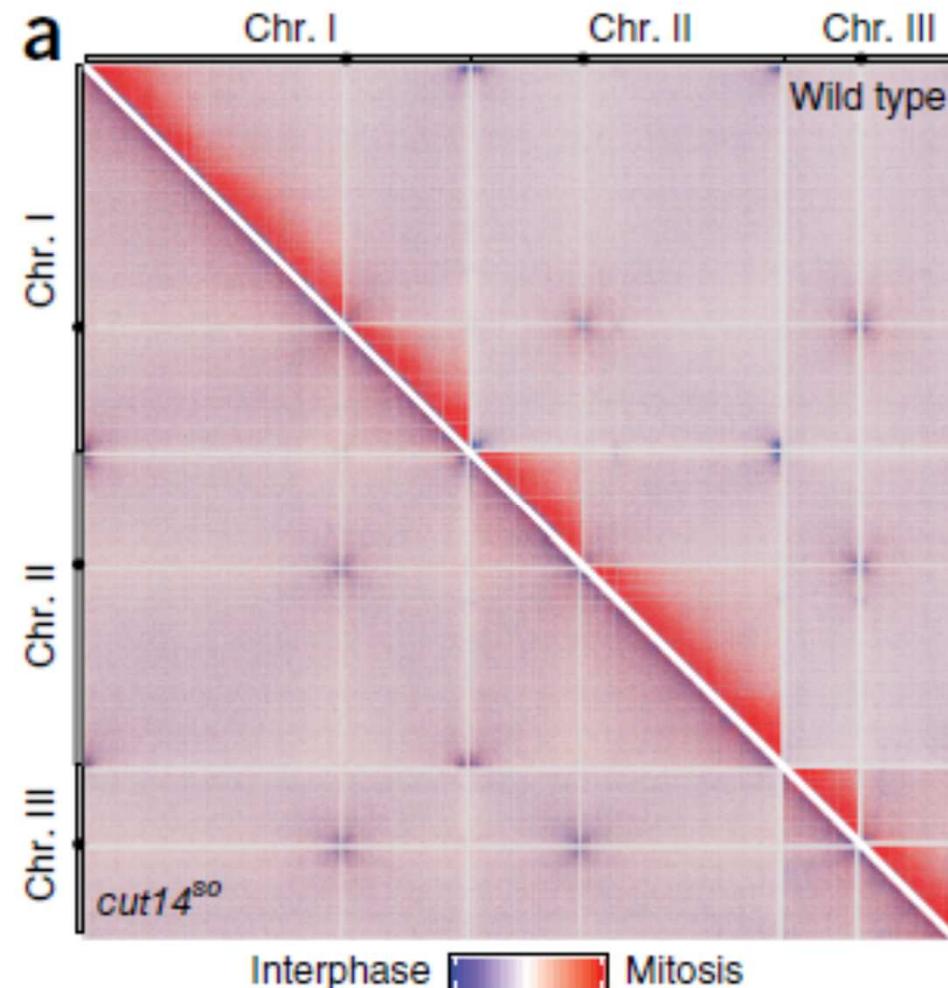
intrachromosomální interakce  
v mitóze jsou smyčky větší

# Kondenzin kondenzuje chromosomy



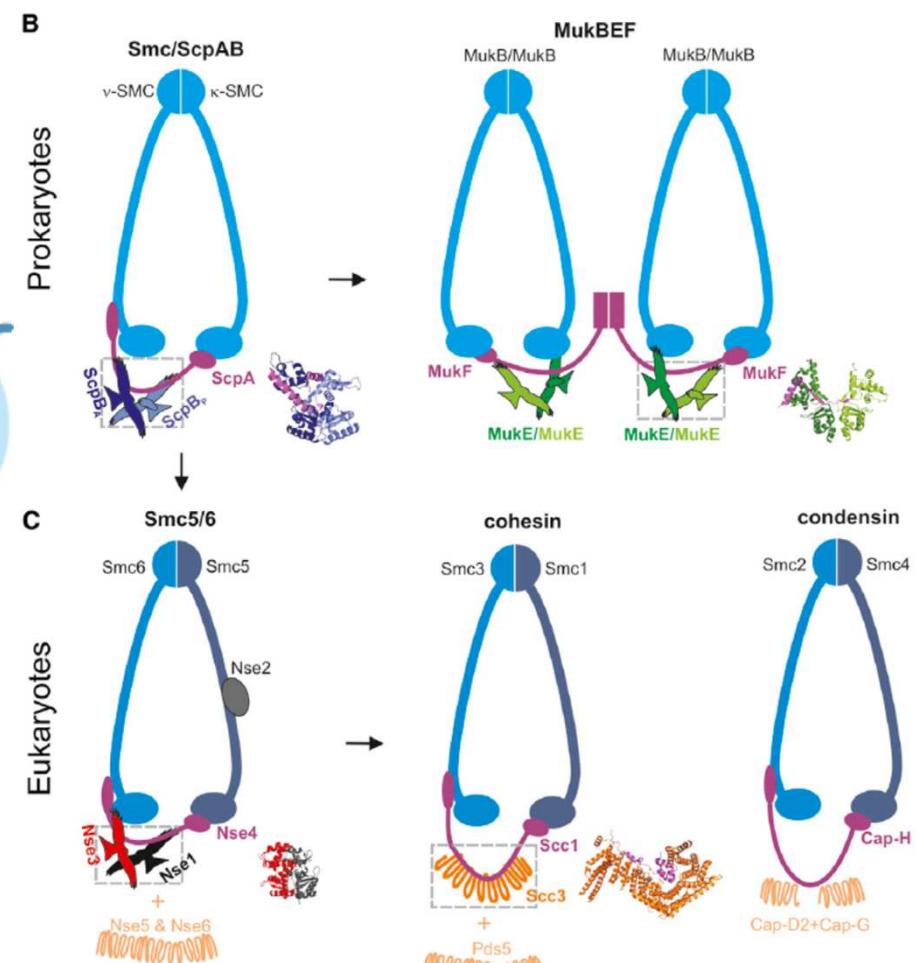
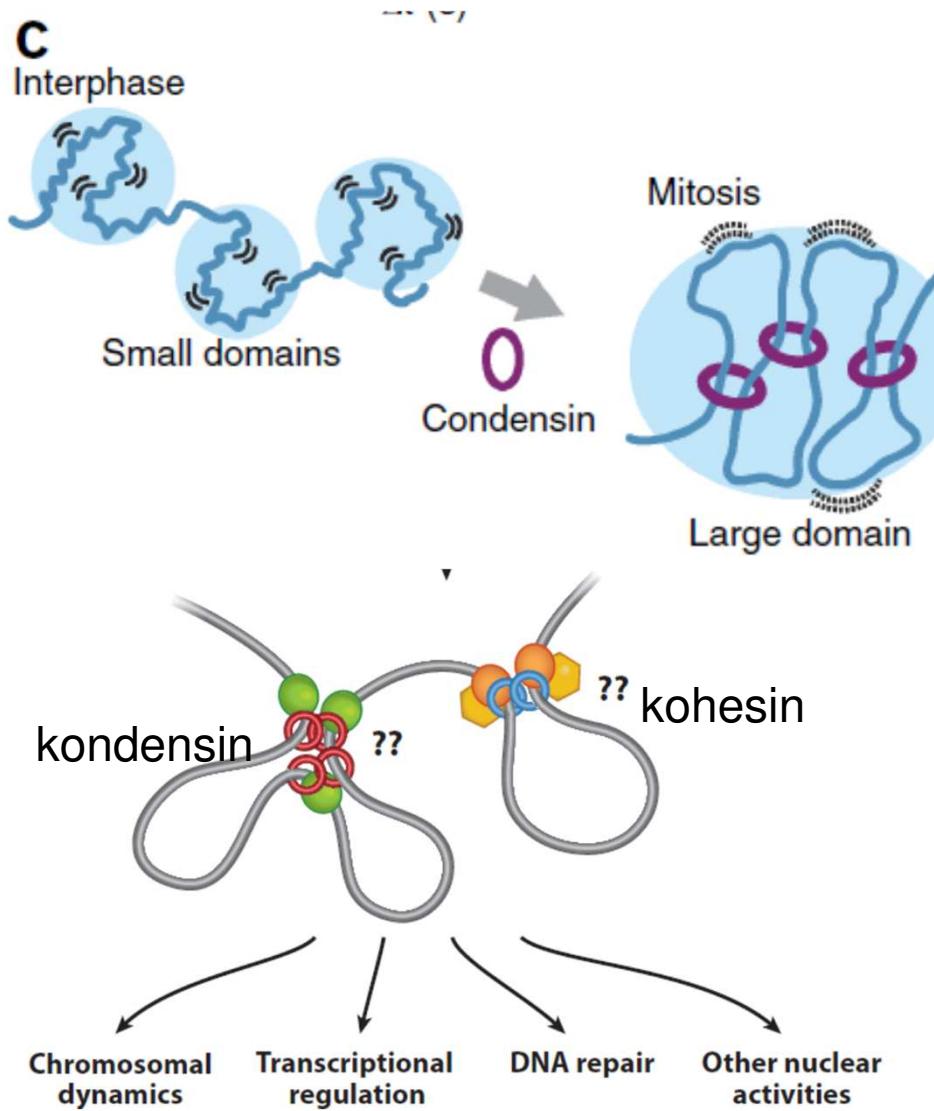
intrachromosomalní interakce  
větší mitotické smyčky jsou závislé na  
kondensinu

Kakui et al, Nat Genet, 2017  
Tanizawa et al., NSMB, 2017



# SMC komplexy

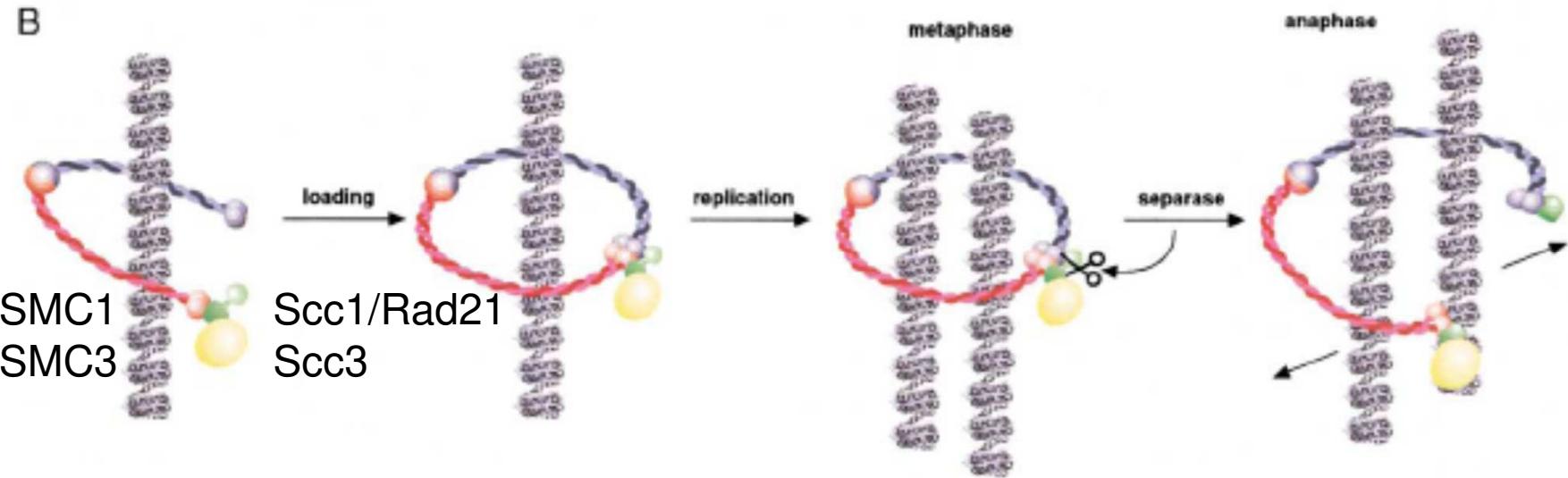
SMC (Structure Maintenance of Chromosom) komplexy jsou konzervované od bakterií až po eukaryota



kvasinky mají pouze 1 kondensin  
(vyšší 2x)

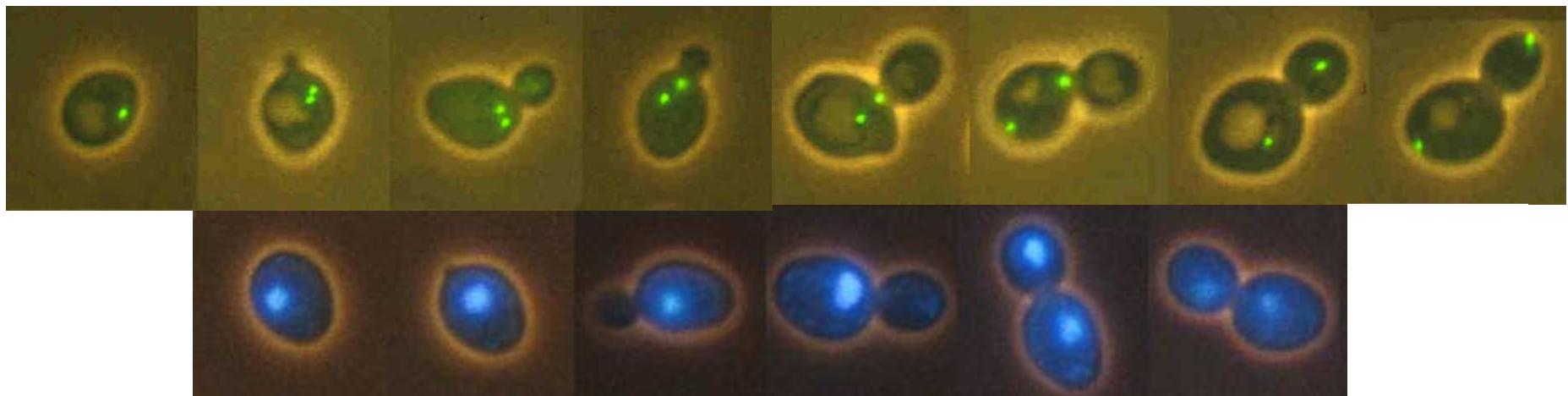
Kakui et al, Nat Genet, 2017  
Palecek a Gruber, Structure, 2015

# Kohesin drží sesterské chromatidy



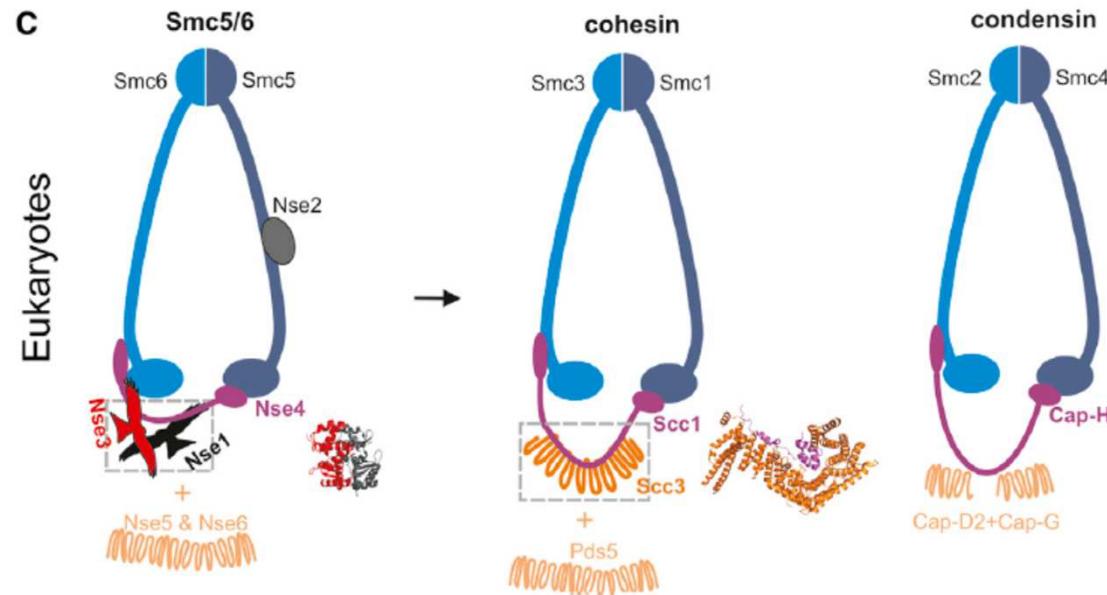
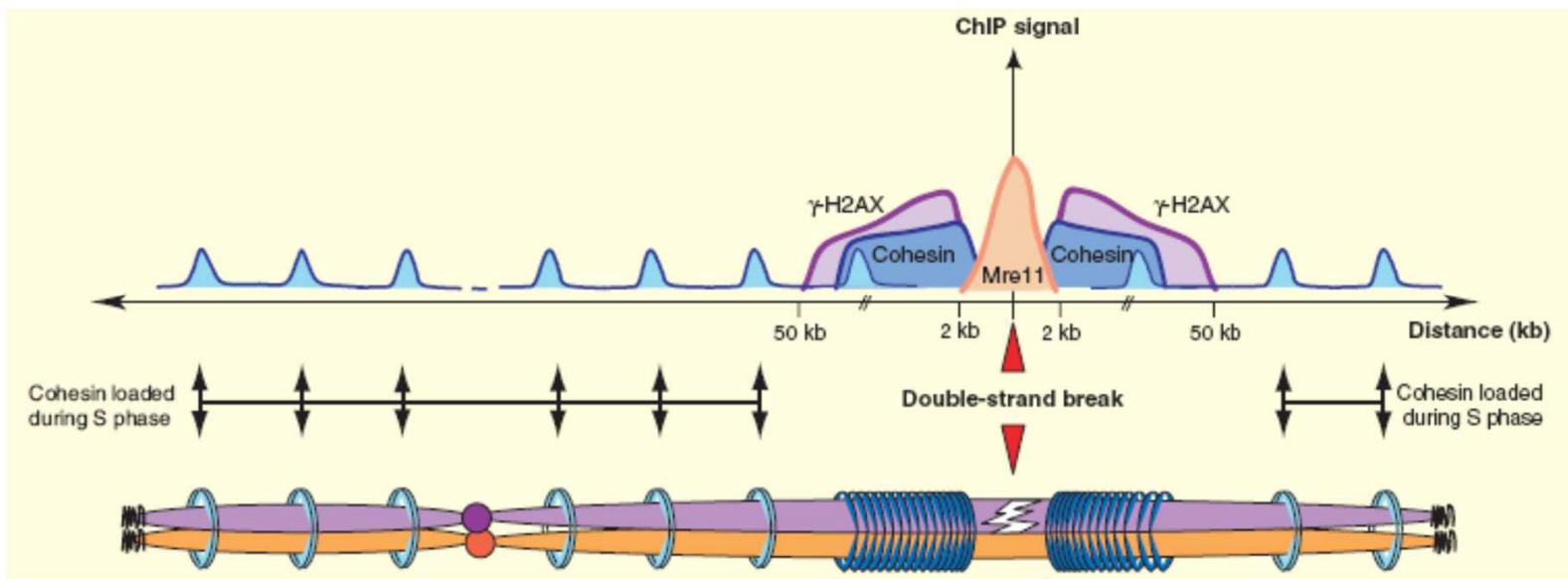
Haering et al, 2002, Mol Cell

Kohesin je klíčový pro průběh mitosy – otevření kruhu v anafázi umožňuje segregaci



Marco et al, Cell, 2013

# SMC komplexy napomáhají při HR



- kohesin přidržuje homologní chromosomy při sobě a napomáhá HR
- SMC5/6 reguluje restart zastavených replikačních vidliček (limituje HR v repetitivních sekvencích)

# Přehled - závěry

Úvod – historie, význam

Základní charakteristiky kvasinek

Kvasinky a biotechnologie

Diagnostické a molekulárně biologické metody

Genetika kvasinkových organismů

Morfologie a buněčný cyklus, párovací proces,

Protoplasty kvasinek jako modelový objekt

Struktura kvasinkové buňky, sekreční dráhy a endocytóza

Patogenní kvasinky, morfologická charakteristika, medicínské aspekty

Regulace transkripcí, 1-2-3 hybridní systémy, reporter systémy

Organizace kvasinkových chromosomů