

FERTILIZACE A EMBRYOGENEZE

RNDr. Jakub Neradil, Ph.D.
Ústav experimentální biologie
Přírodovědecká fakulta MU

Program přednášky:

- meióza a gametogeneze
- mechanismy fertilizace
- časná embryogeneze
- hybridy a chiméry

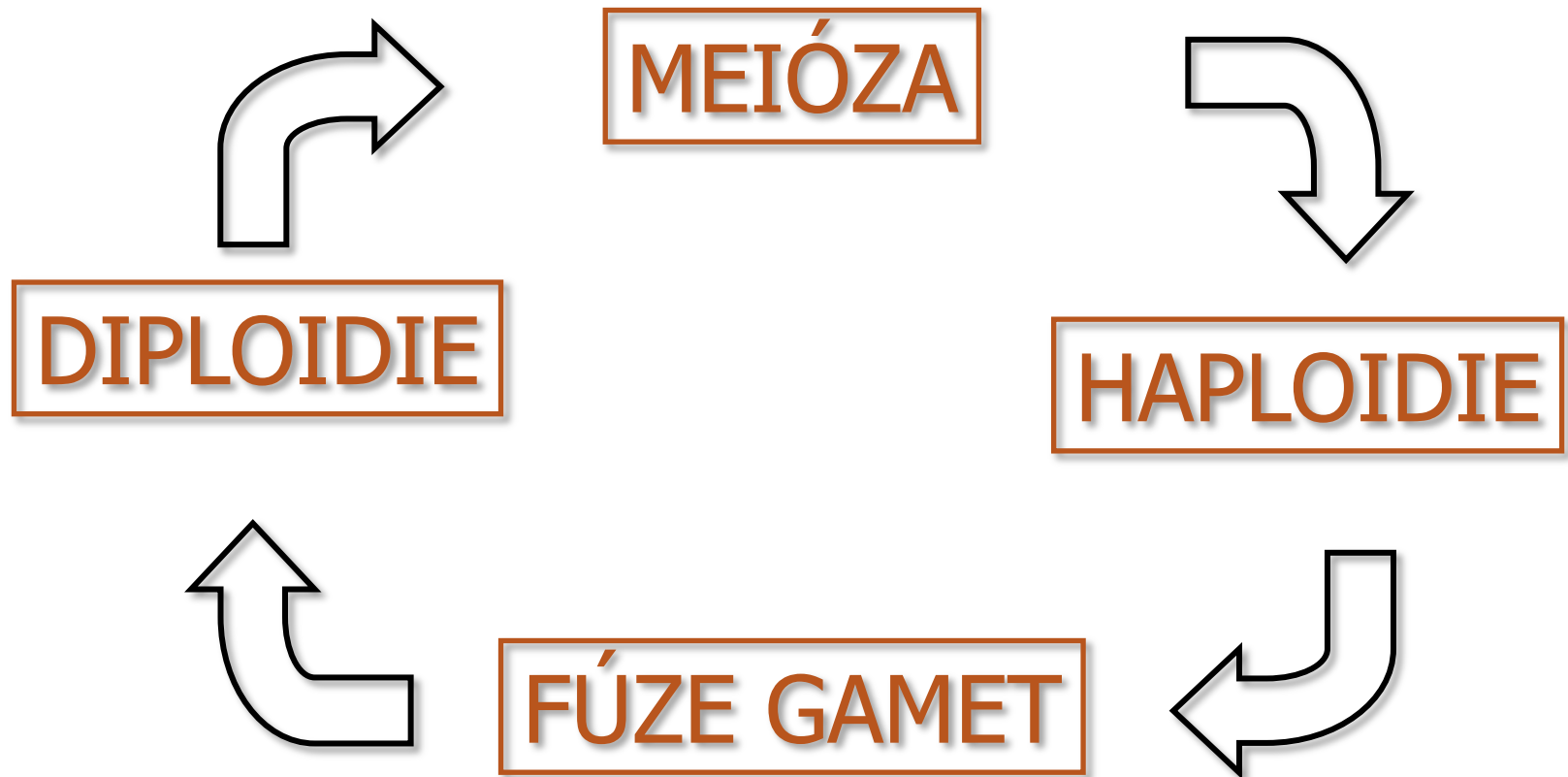
Způsoby rozmnožování eukaryot

Nepohlavní rozmnožování

- potomstvo geneticky identické s rodičovským organismem

Pohlavní rozmnožování

- původní kombinace genů zanikají a vznikají nové → každý organismus je geneticky jedinečný
- kompetitivní selekční výhoda pro organismy v nepředvídatelně variabilním prostředí



MEIÓZA

MEIÓZA

- dvě po sobě jdoucí dělení:
 - I. meiotické (heterotypické, redukční)
 - II. meiotické (homeotypické, ekvační)

Genetický význam meiózy:

- redukce počtu chromozomů při tvorbě pohlavních buněk
- náhodná segregace chromozomů - v gametách 2^n ($2^{23} = 8.388.608$) možných kombinací chromosomů
- párování homologických chromosomů, které umožňuje crossing-over a tím i rekombinaci genů

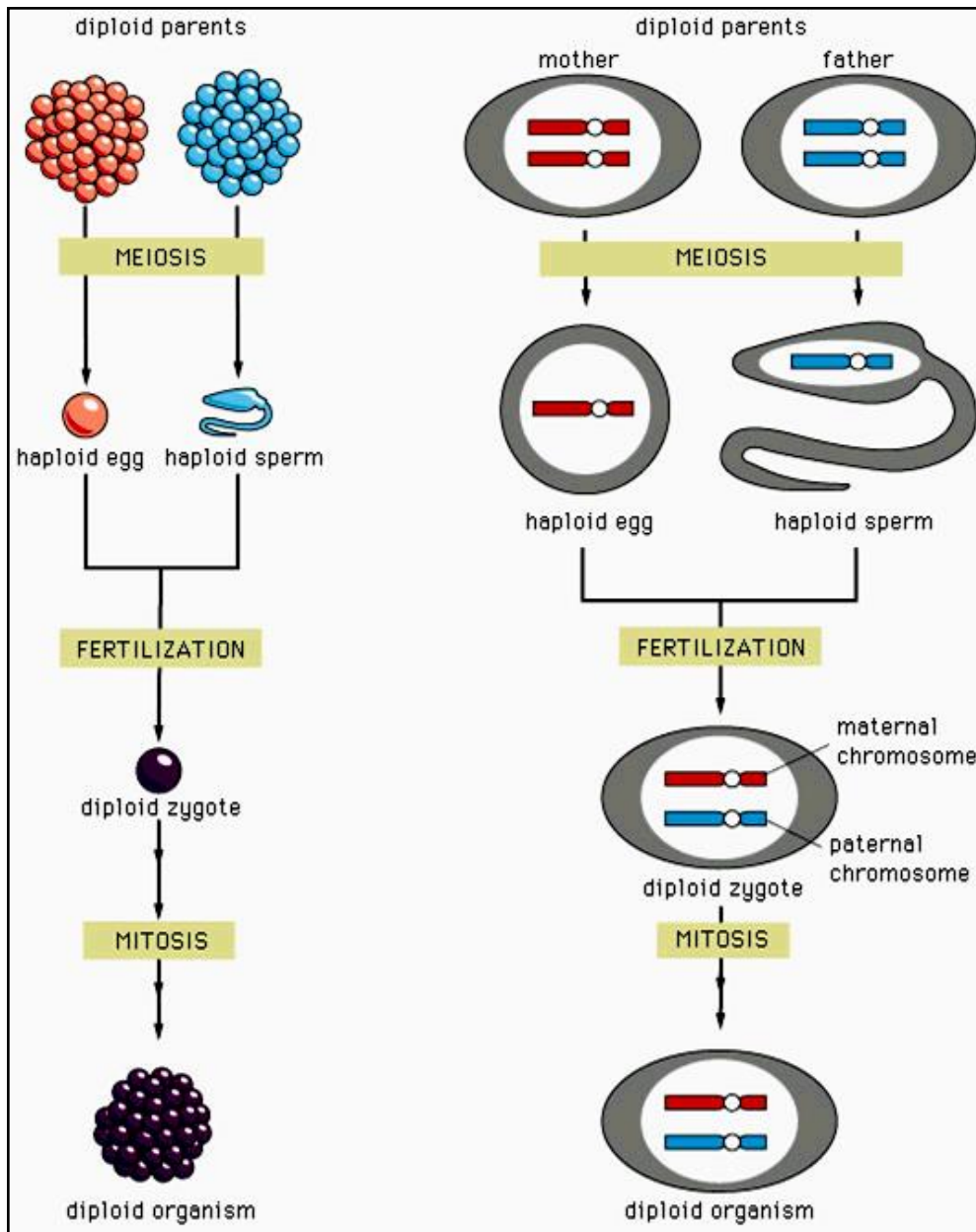
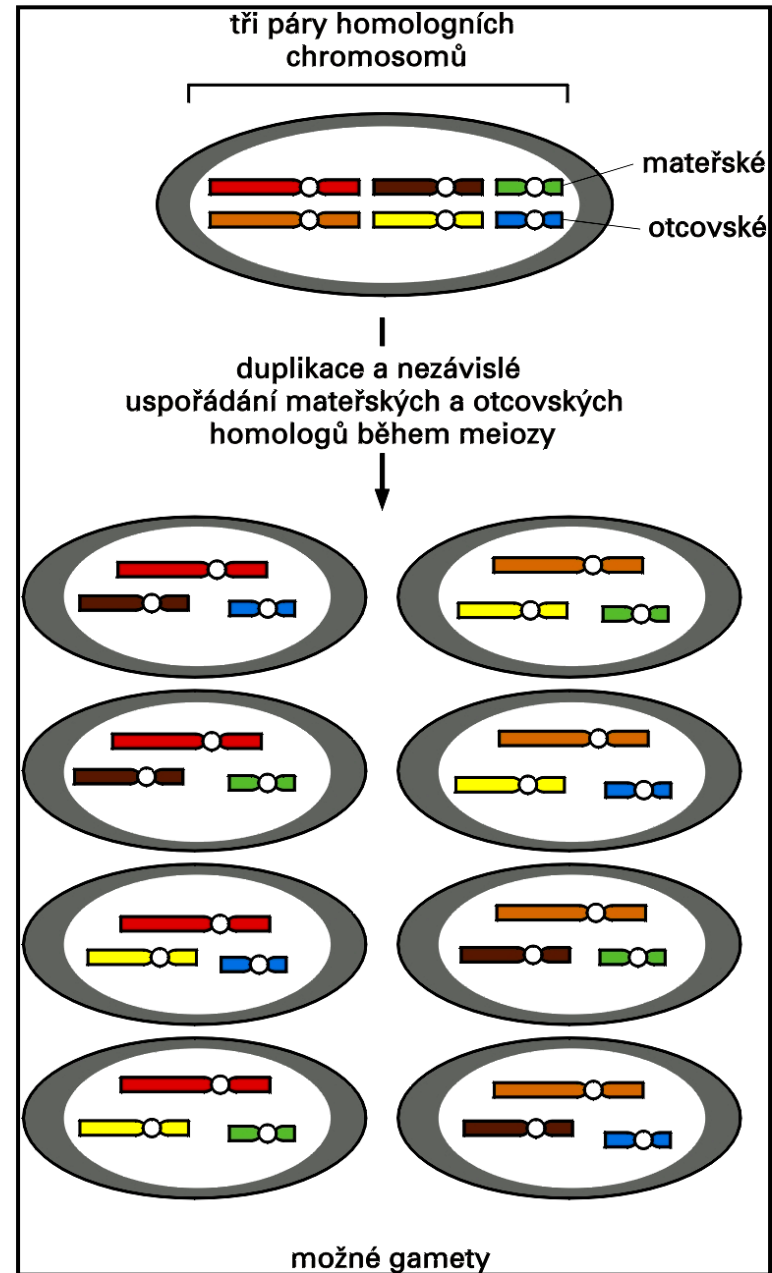
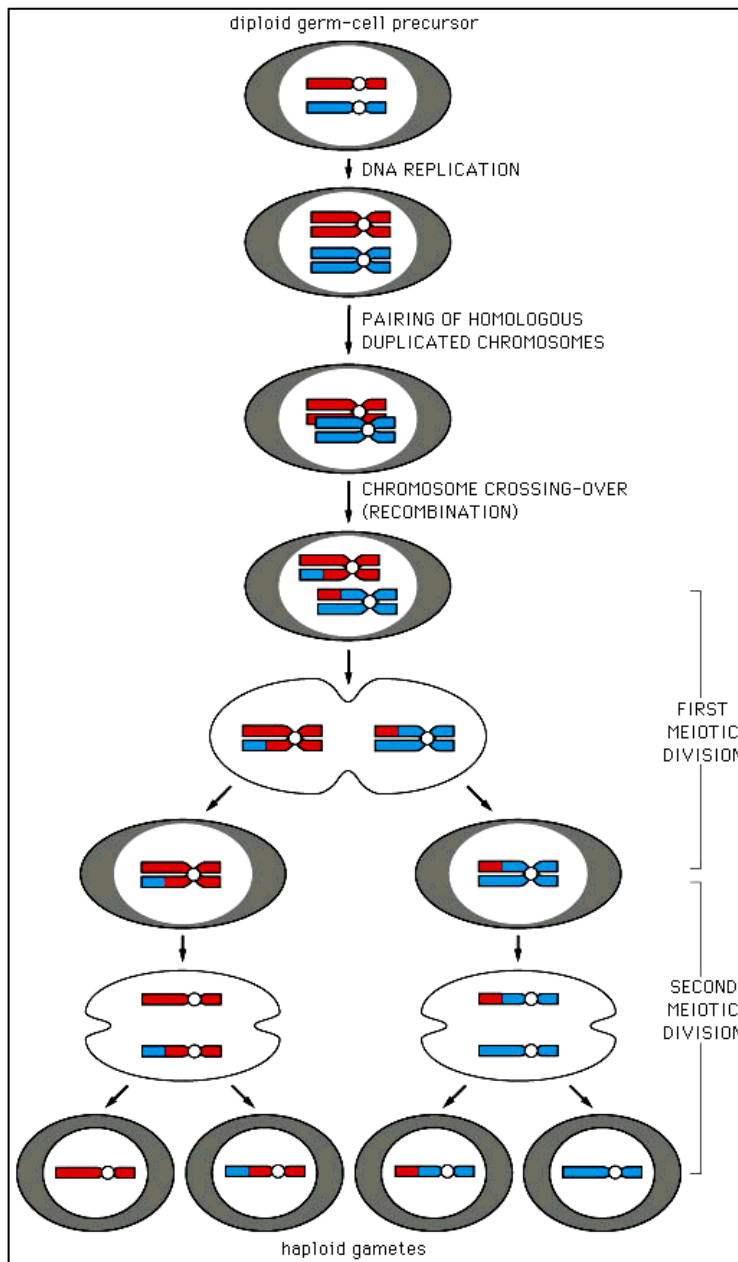


Schéma kombinace chromozomů v gametách

- počet kombinací 2^n

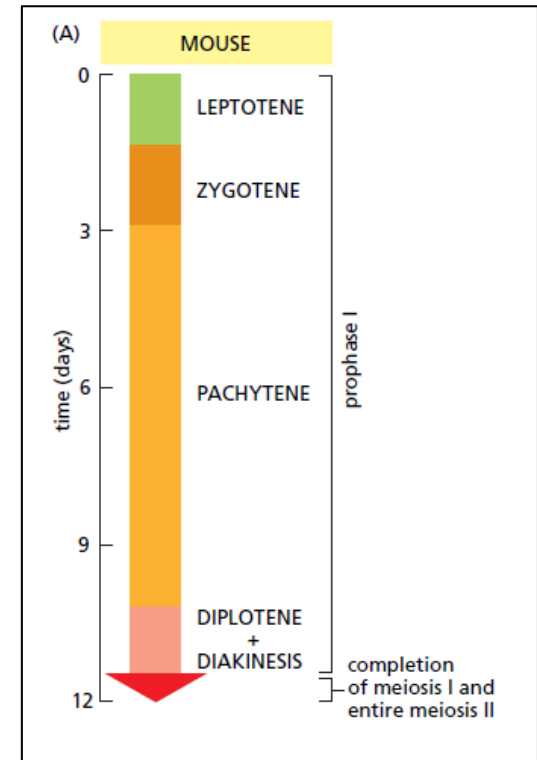




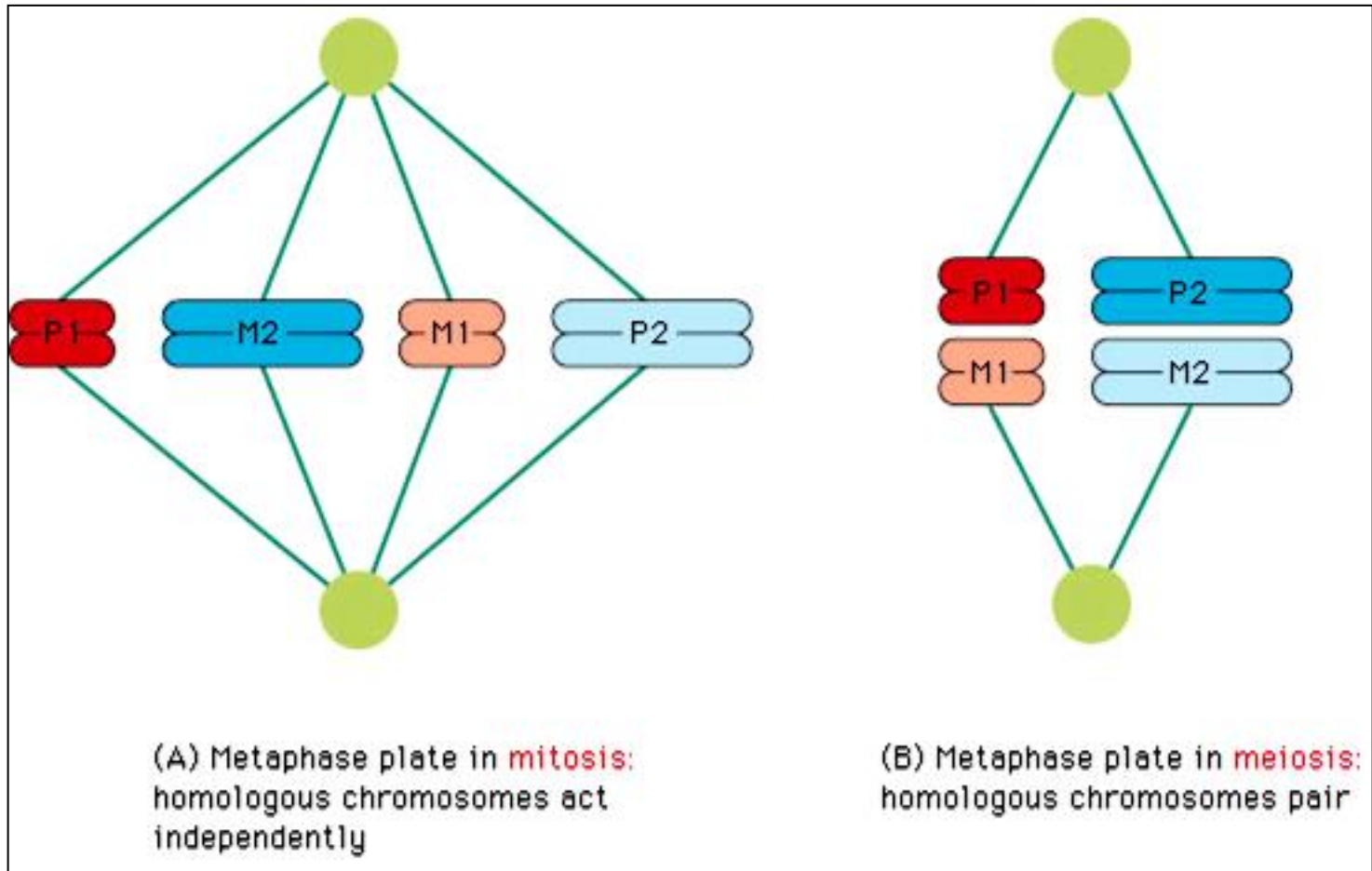
Stádia meiotického dělení

Premeiotická interfáze

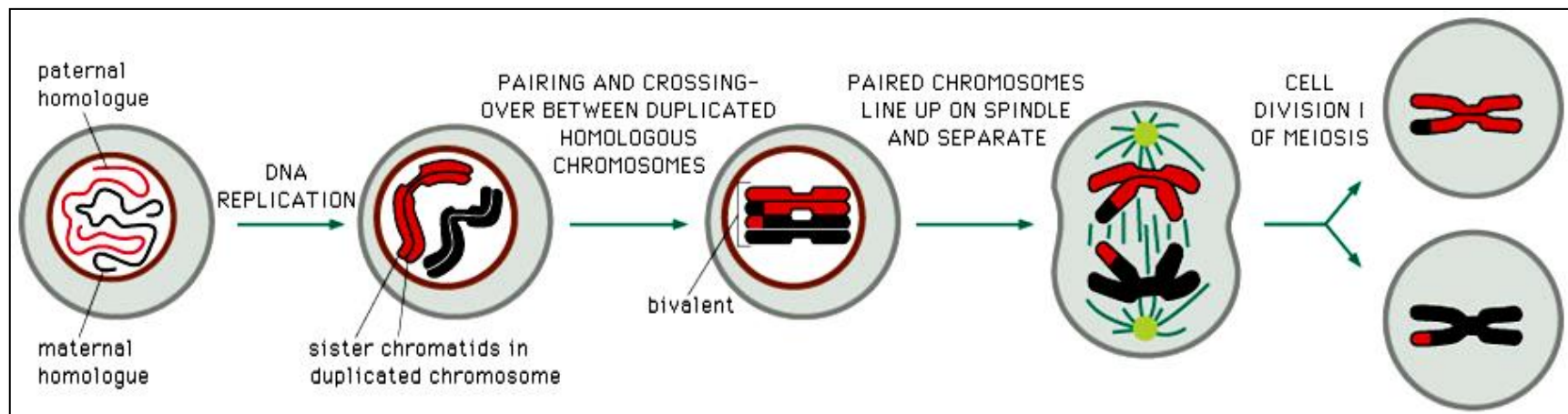
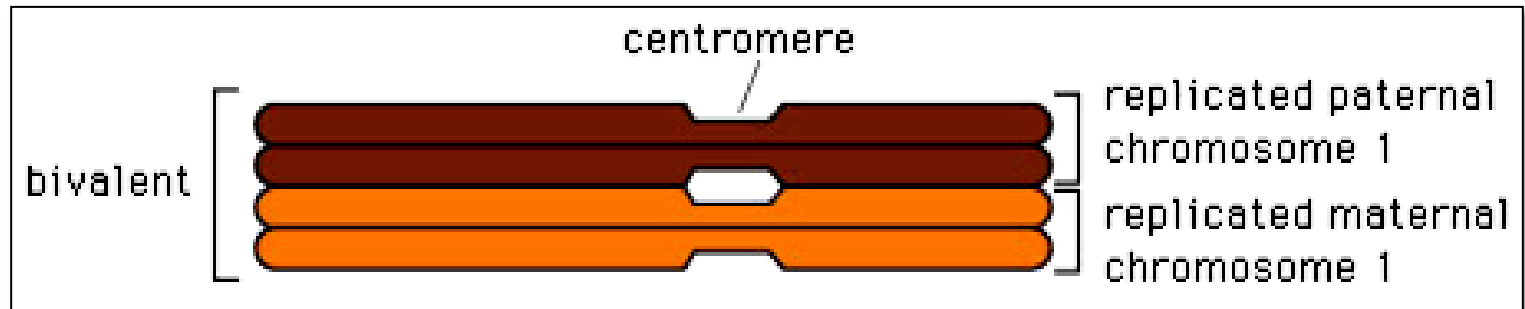
- **Meióza I:**
 profáze I: leptotene
 zygotene
 pachytene
 diplotene
 diakineze
 metafáze I, anafáze I, telofáze I



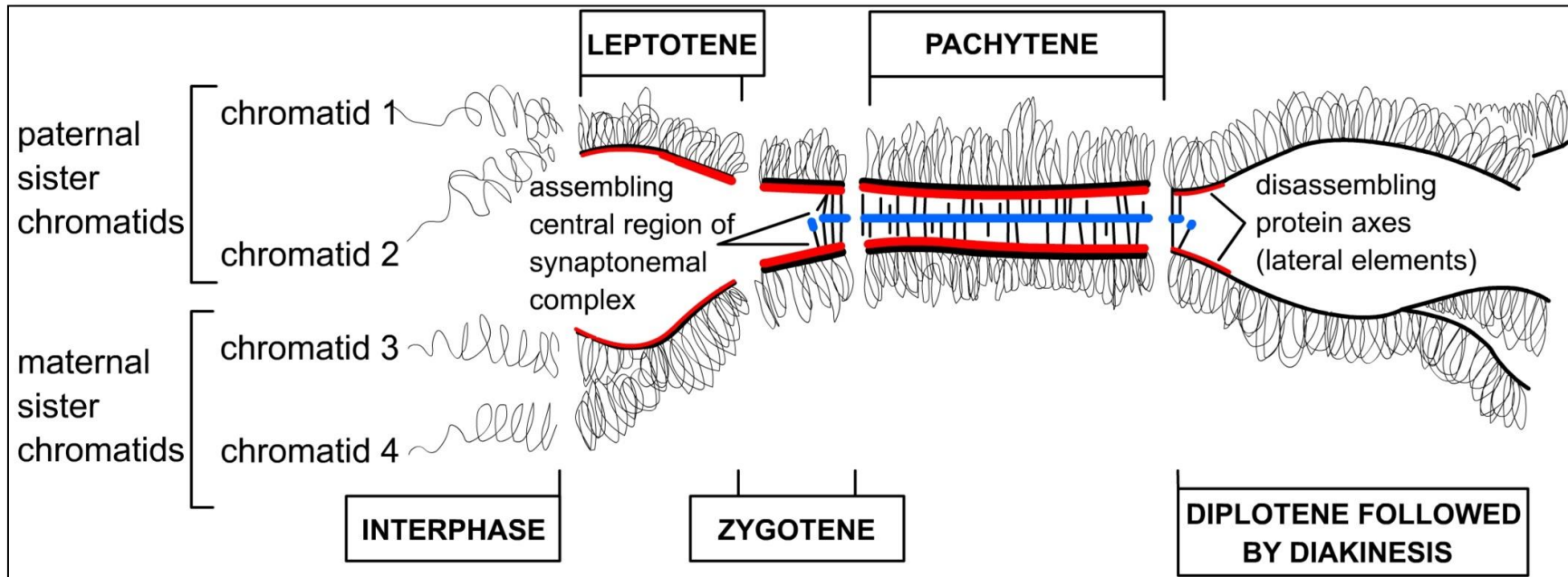
- **Meióza II:**
 profáze II, metafáze II, anafáze II, telofáze II



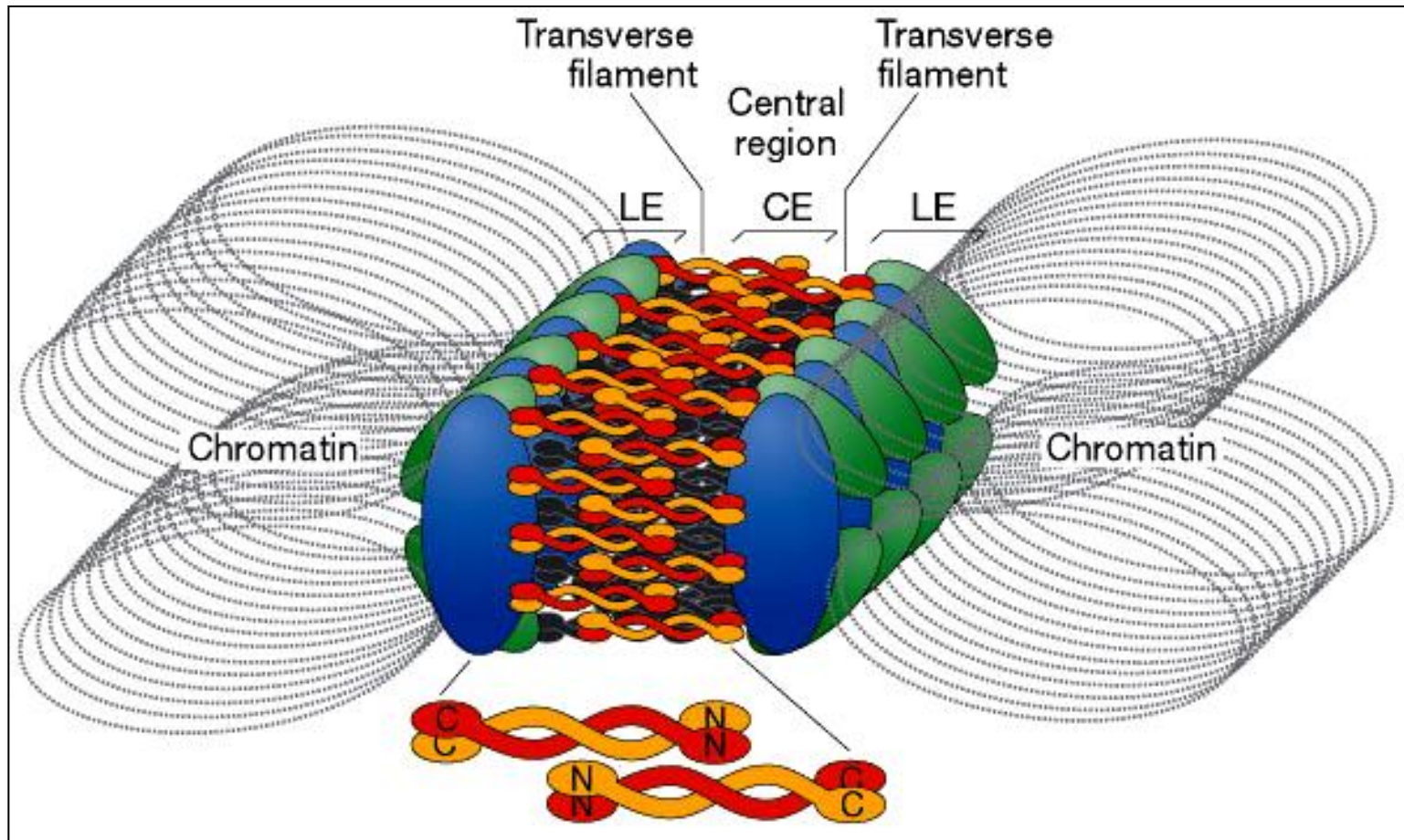
Tvorba bivalentů a crossing-over



Chromatidy v průběhu I. profáze

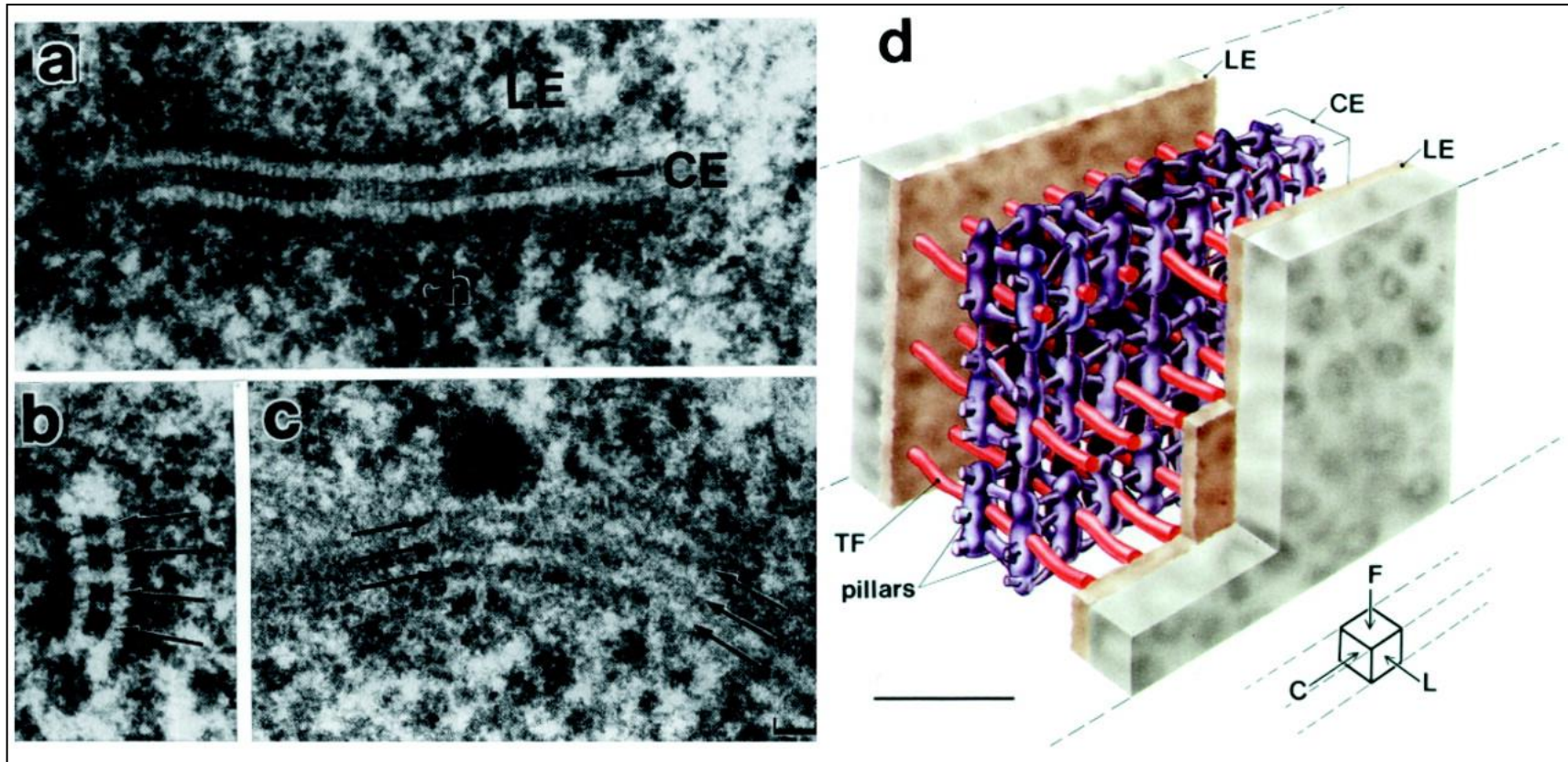


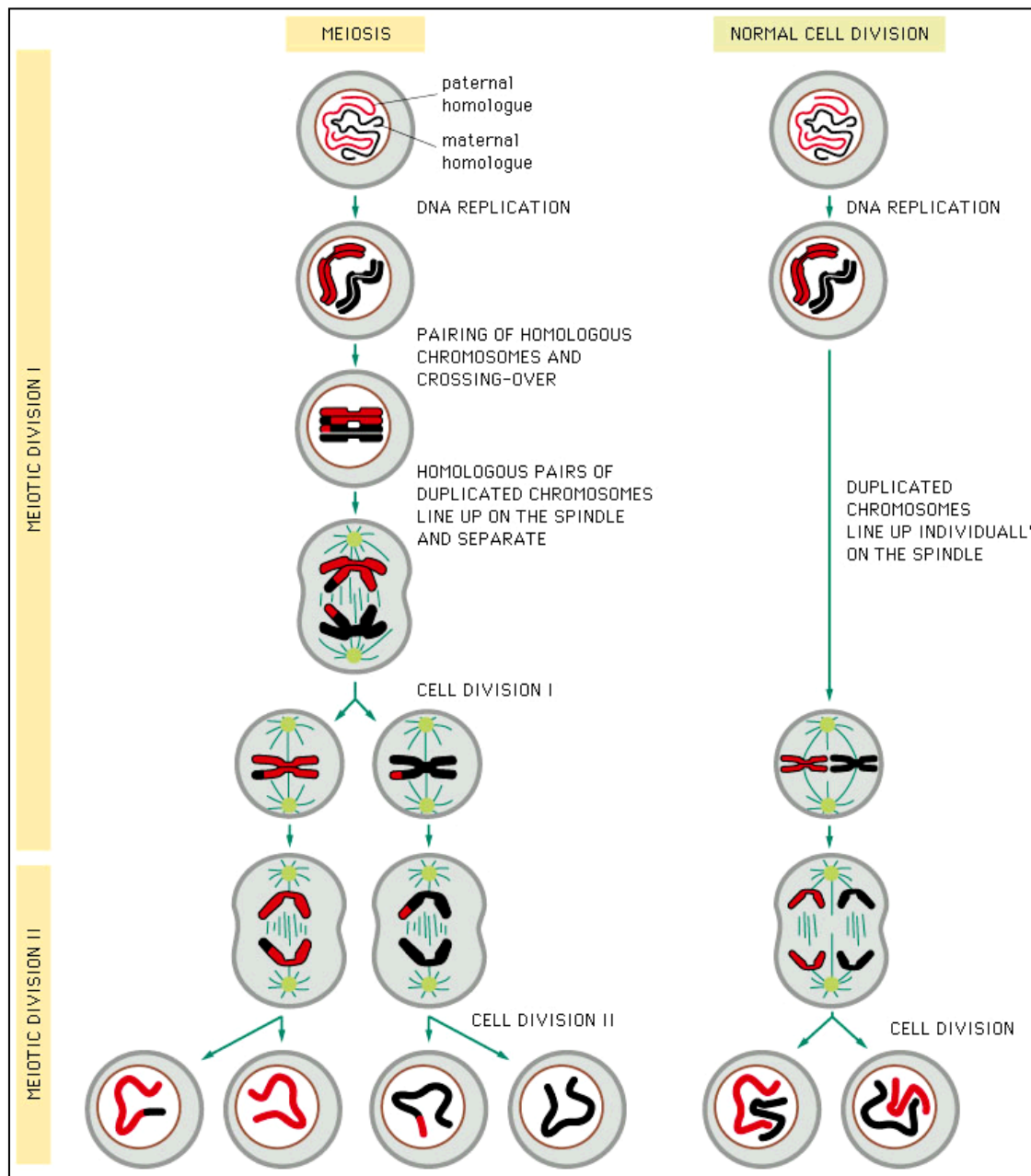
Synaptonemální komplex



SYCP (synaptonemal complex protein) 1 - 3

Synaptonemální komplex

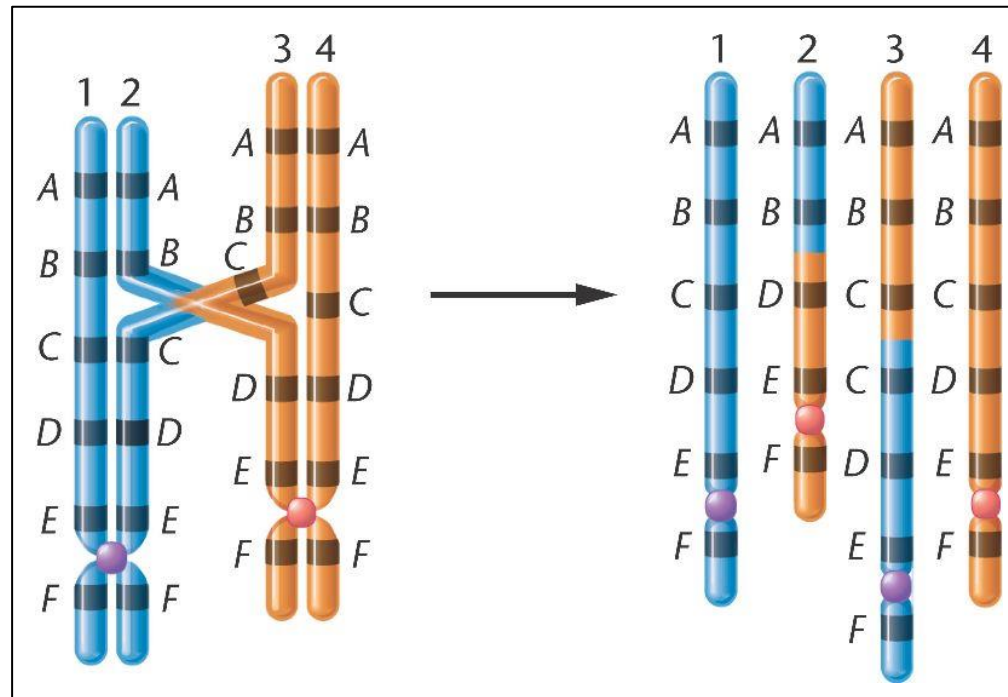




Poruchy meiózy a jejich genetické důsledky

a) Nerovnoměrný crossing-over

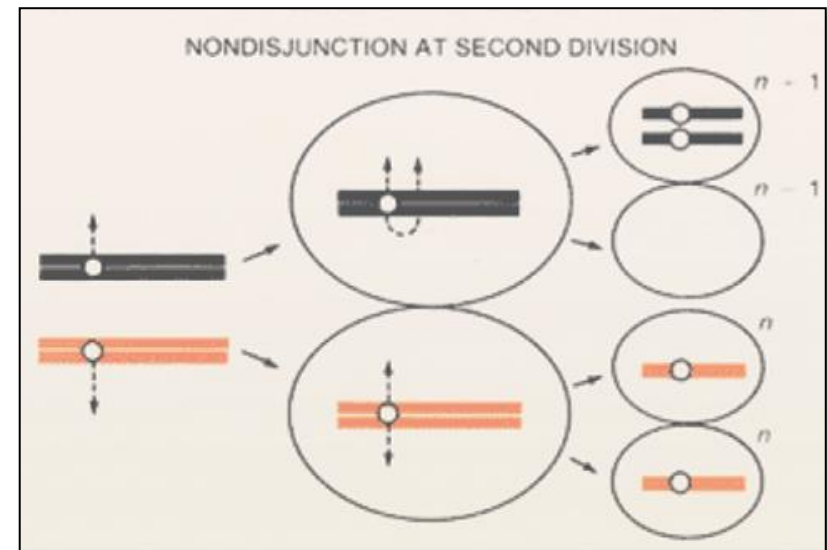
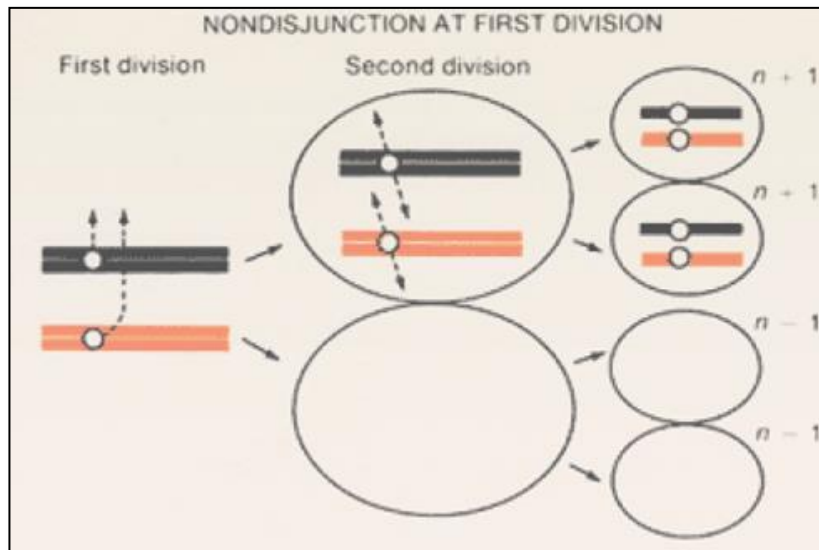
- v profázi I
- důsledek: ztráta (delece) v jedné a zdvojení (duplikace) ve druhé zúčastněné chromatidě



Poruchy meiózy a jejich genetické důsledky

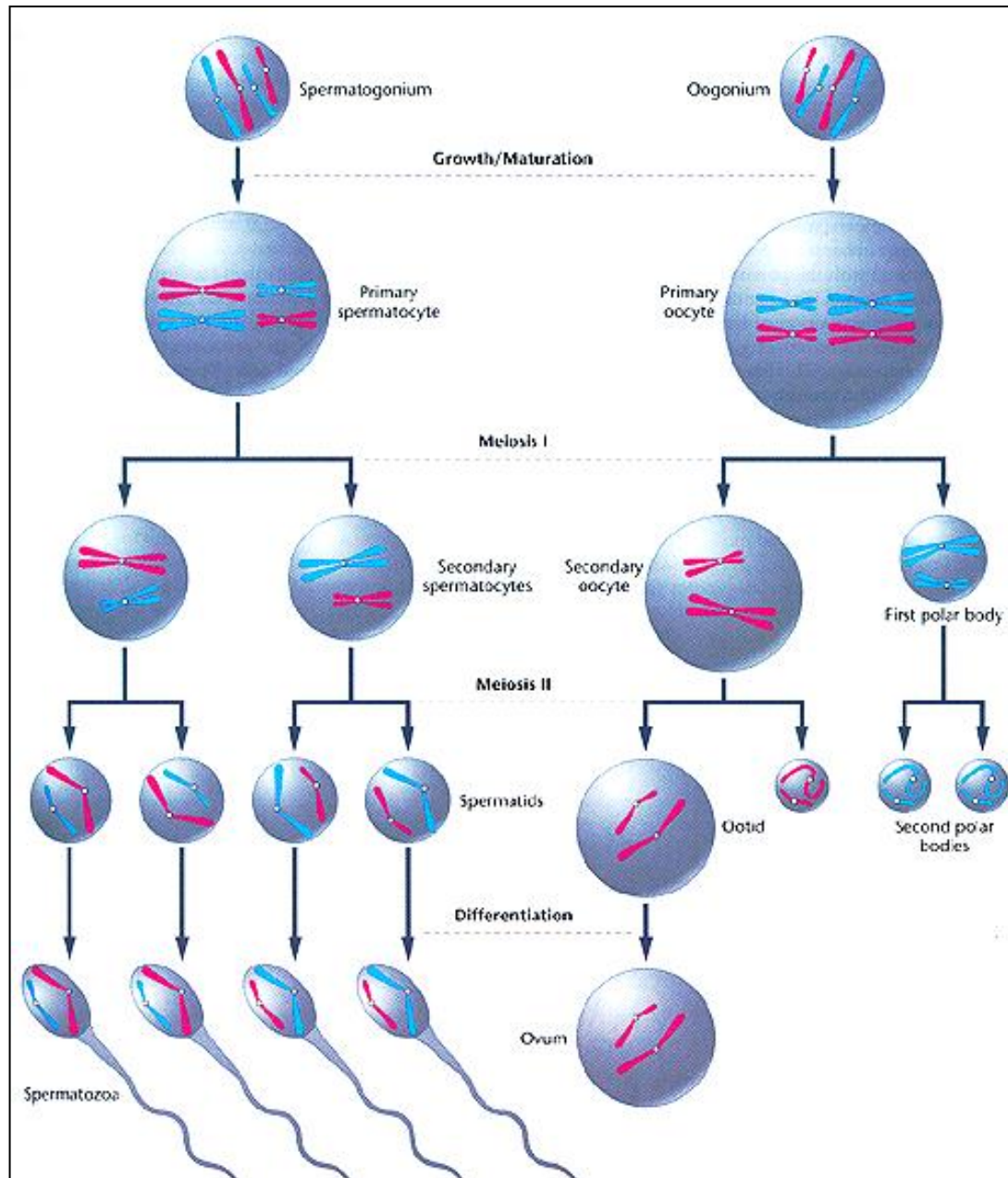
b) Neoddělení (nondisjunkce)

- chromozomy v anafázi I nebo chromatidy v anafázi II
- porucha centromer nebo porucha mitotického aparátu
- důsledek: aneuploidie



GAMETOGENEZE

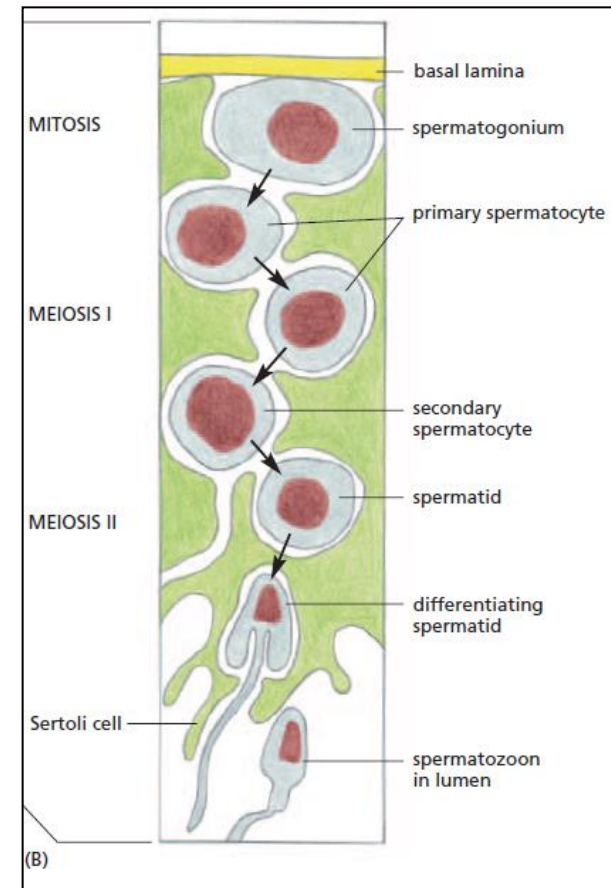
Srovnání spermatogeneze a oogeneze



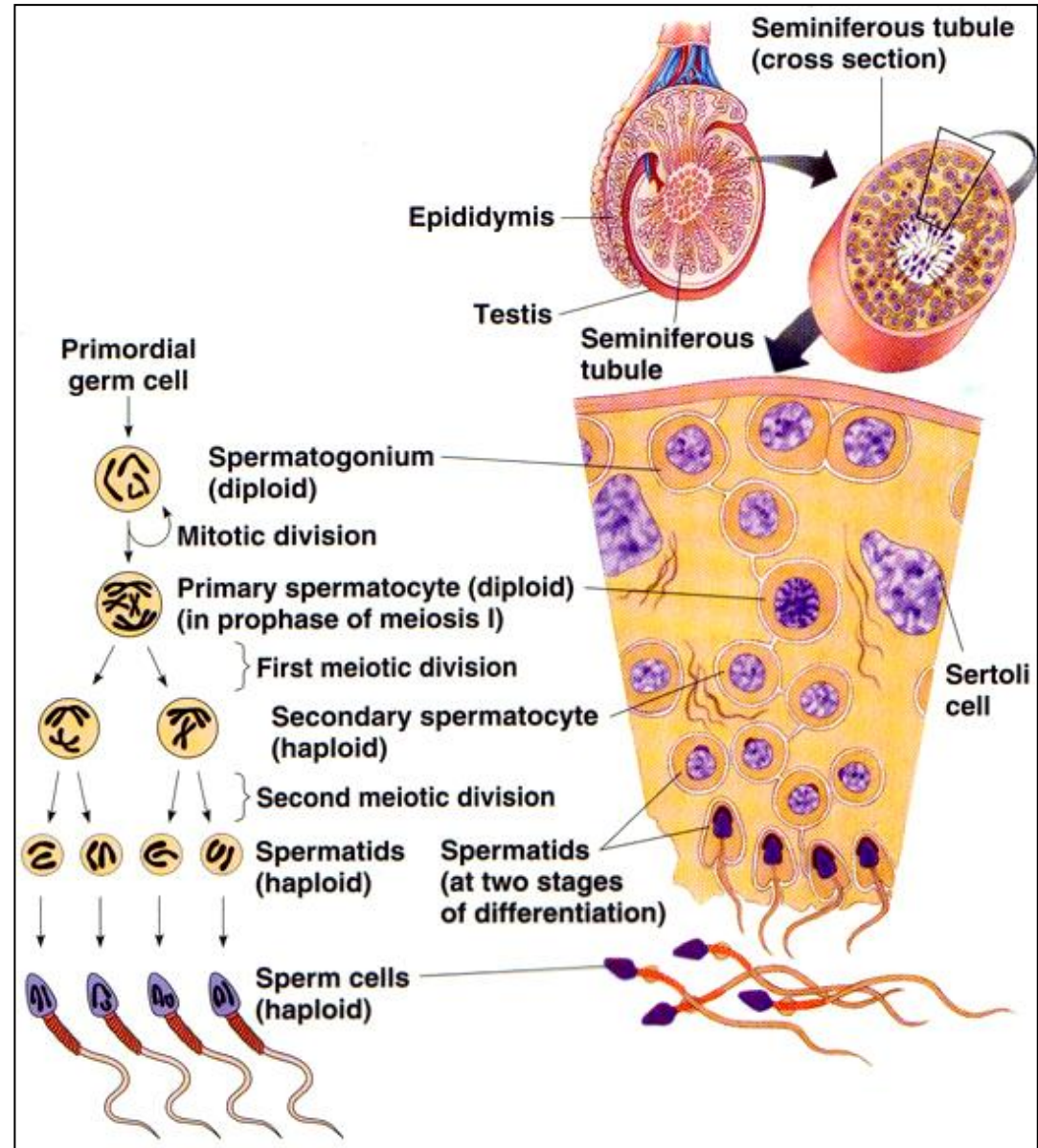
GAMETOGENEZE: SPERMATOGENEZE

- **primordiální zárodečná buňka** -> spermatogonie (46, soustavně se mitoticky dělí)
- **spermatocyt I. řádu** (46, probíhá meióza I.)
- **spermatocyt II. řádu** (23, probíhá meióza II.)
- **spermatida** (23, dozrává bez dalšího dělení)
- **spermie** (23, uvolňují se do lumina semenných kanálků)

1 spermatogonie →
→ 4 haploidní rovnocenné spermie

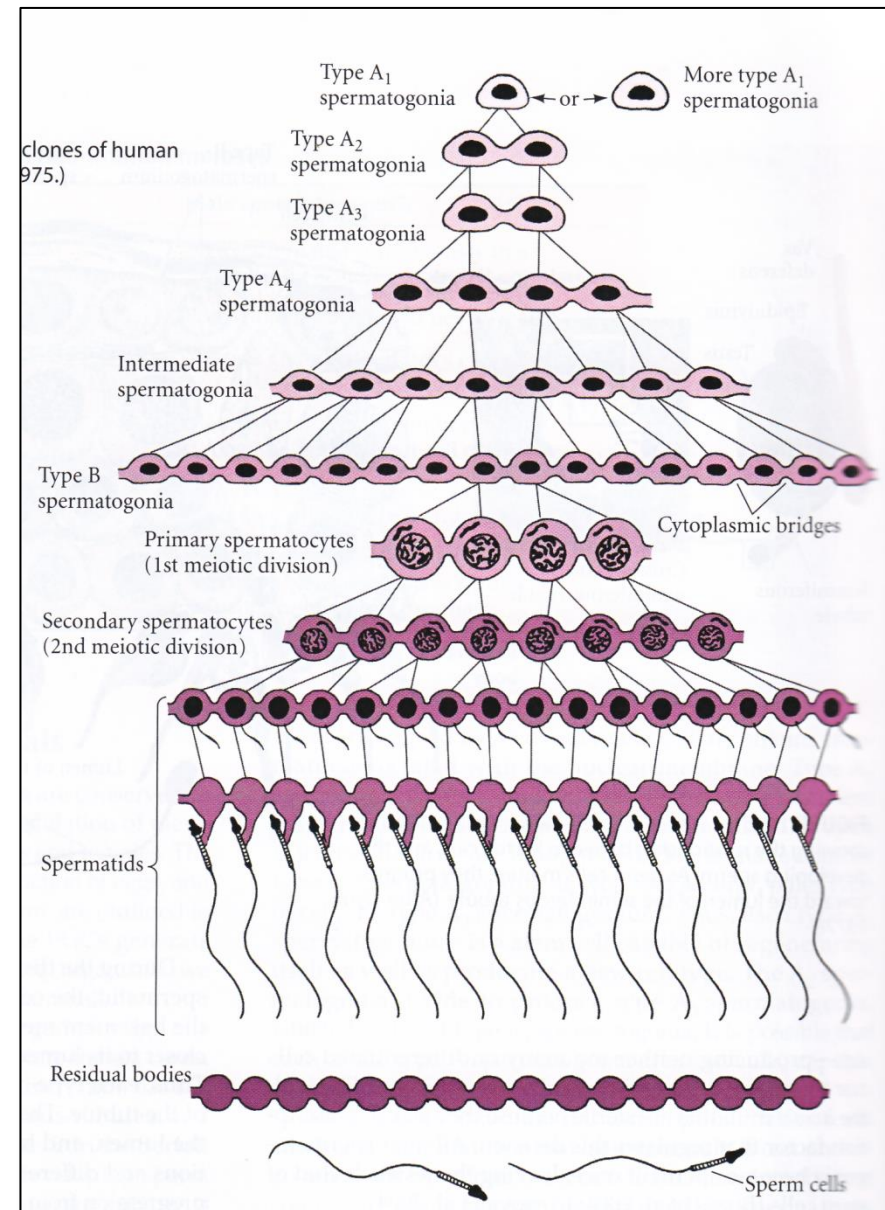


Průběh spermatogeneze

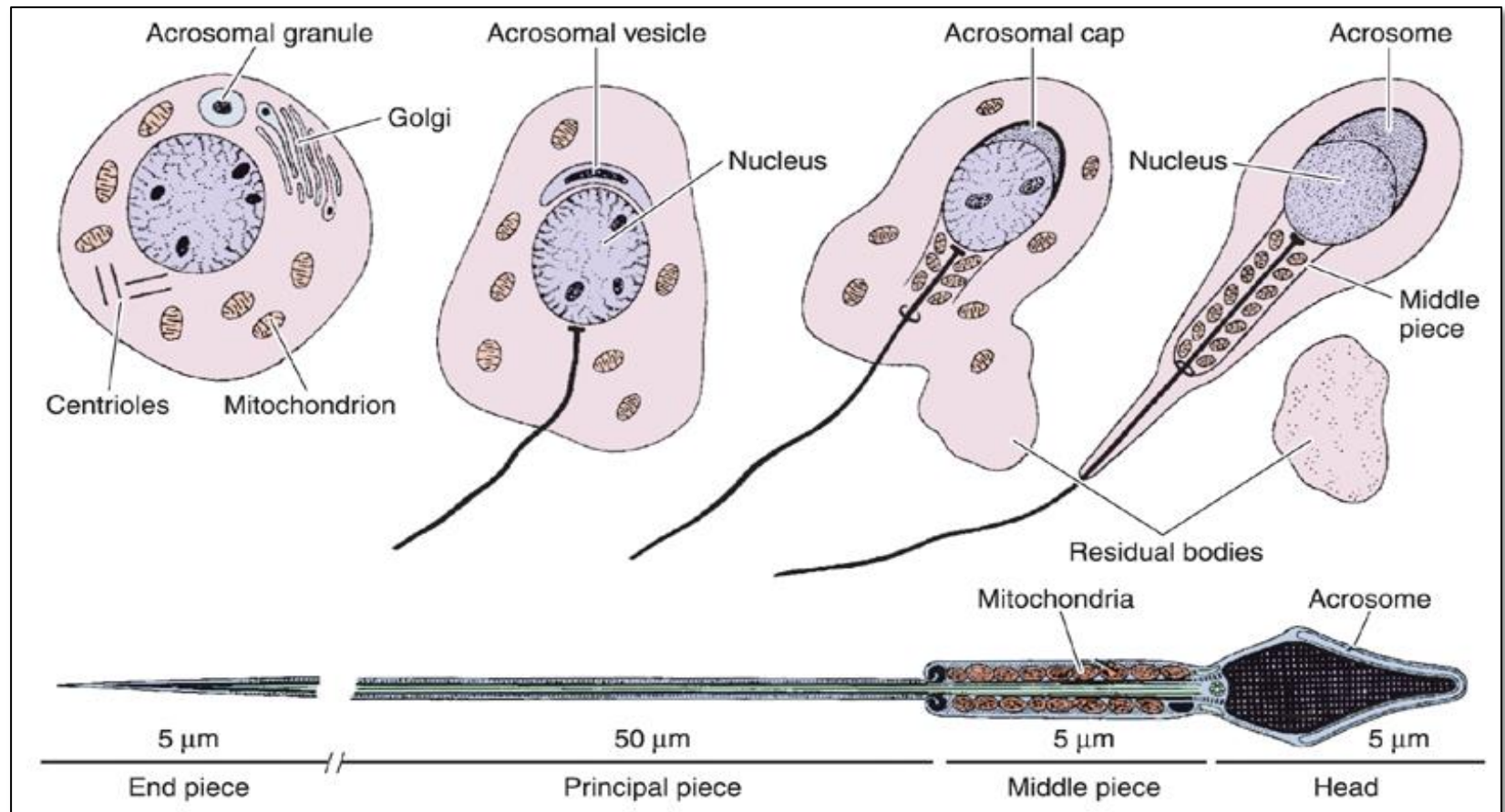


Syncytia v průběhu spermatogeneze

- spojení cytoplasmatickými můstky
- synchronizované dělení
- spermatogonia typu A = kmenové b.
- další typy jsou „committed“
- vznik spermatocytů
 - regulace GDNF (glial derived neurotrophic factor), - sekrece Sertoliho b.
- ↓c = diferenciacie
- ↑c = self-renewal



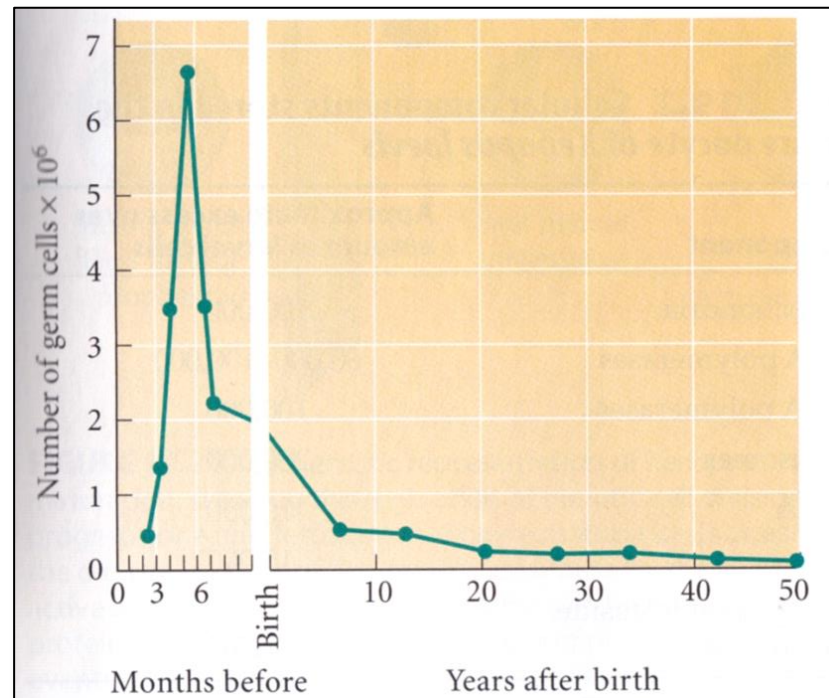
Morfologie spermie



GAMETOGENEZE: OOGENEZE

- **primordiální zárodečná buňka**
(46, mitotické dělení)
- **oogonium**
(46, mitóza, ve 3.měsíci po oplození vývoj v oocyty)

počet oogonií v ovariu během života

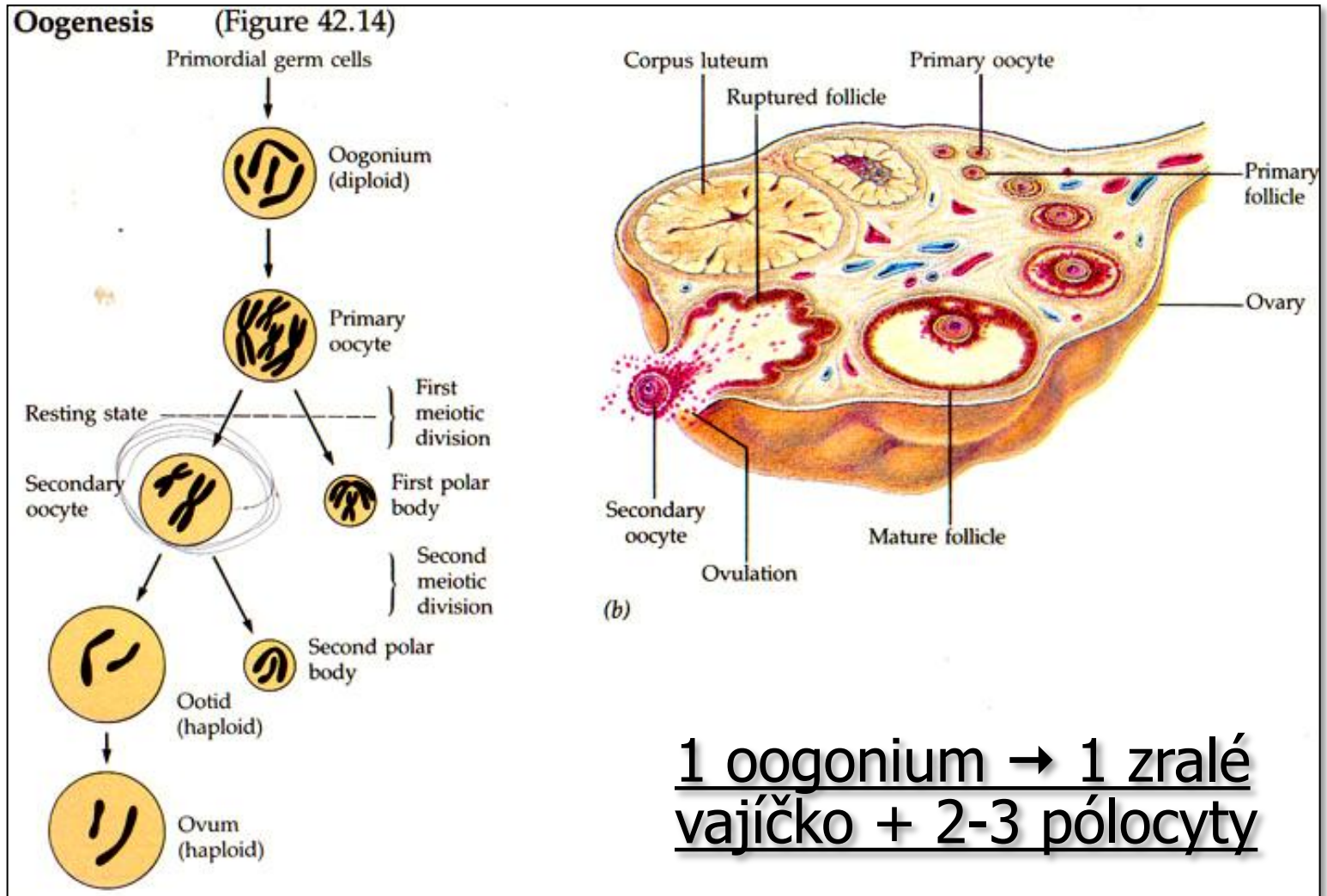


GAMETOGENEZE: OOGENEZE

- **oocyt I. řádu**
(46, začne meióza I, zastavení v profázi ještě před narozením, při dozrívání se dělicí vřeténko přesunuje k periferii buňky – nerovnoměrné dělení)
- **oocyt II. řádu (+ pólocyt)**
(23, vstupuje do meiózy II, zastavení v metafázi II.)
- **ovum (+ pólocyt)**
(23, meióza dokončena v případě oplození)



Průběh oogeneze



Stádia folikulu

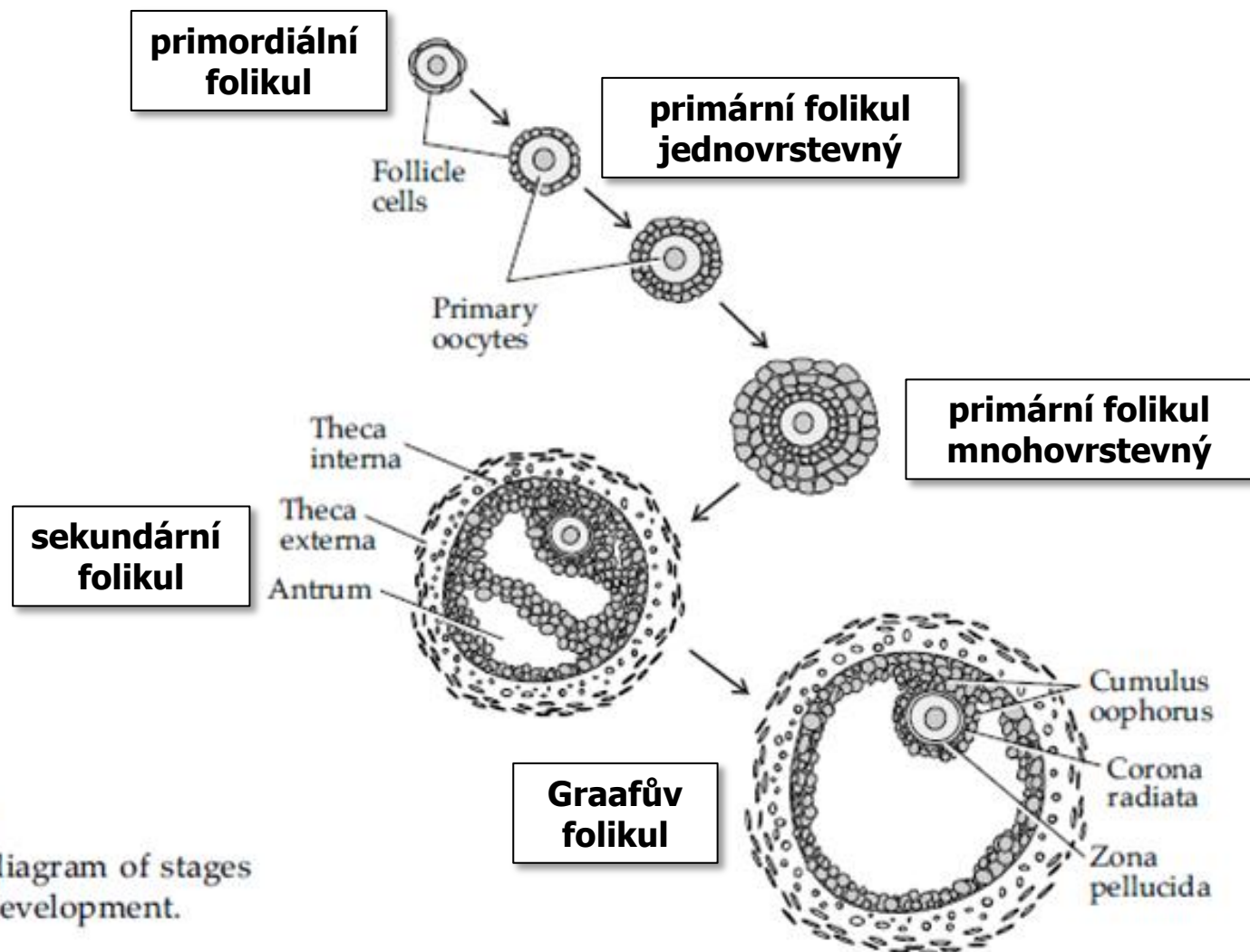
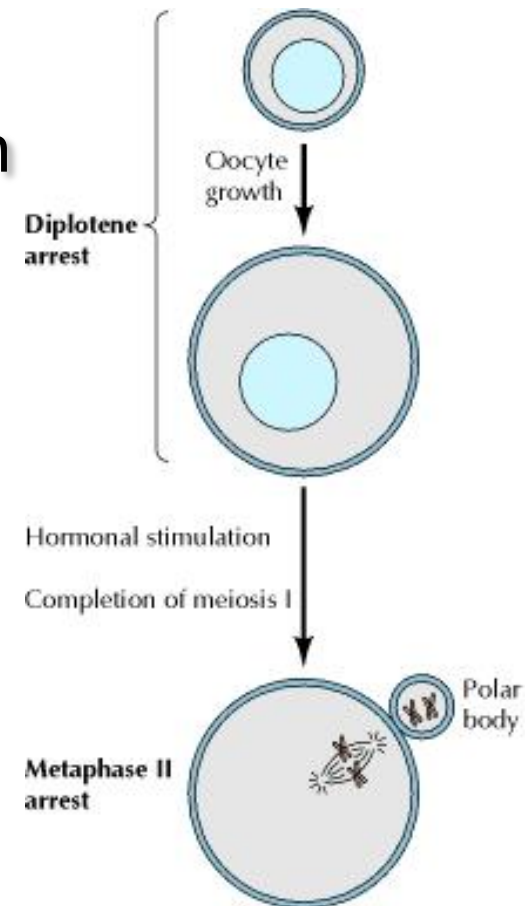


Figure 5.6
Schematic diagram of stages
in follicle development.

REGULACE OOGENEZE

1. regulační bod = diplotene meiózy I

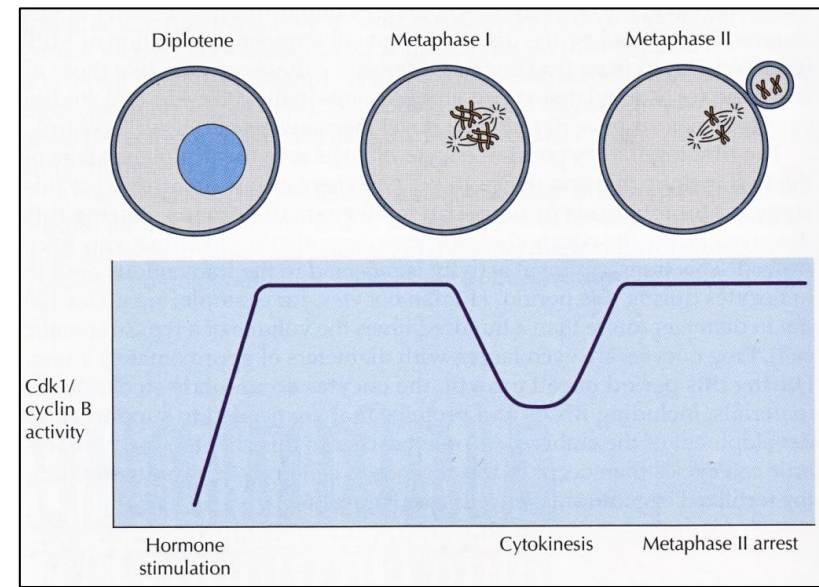
- dlouhodobé zablokování buněčného cyklu (u člověka až 50 let); u některých živočišných druhů až do fertilizace
- dekonduzace chromosomů,
počet chromozómů = $2n$
genová dávka = $4c$
- transkripční aktivita → akumulace materiálu pro časnou embryogenezi, růst oocyty



REGULACE OOGENEZE

diplotene meiózy I => průběh meiózy I

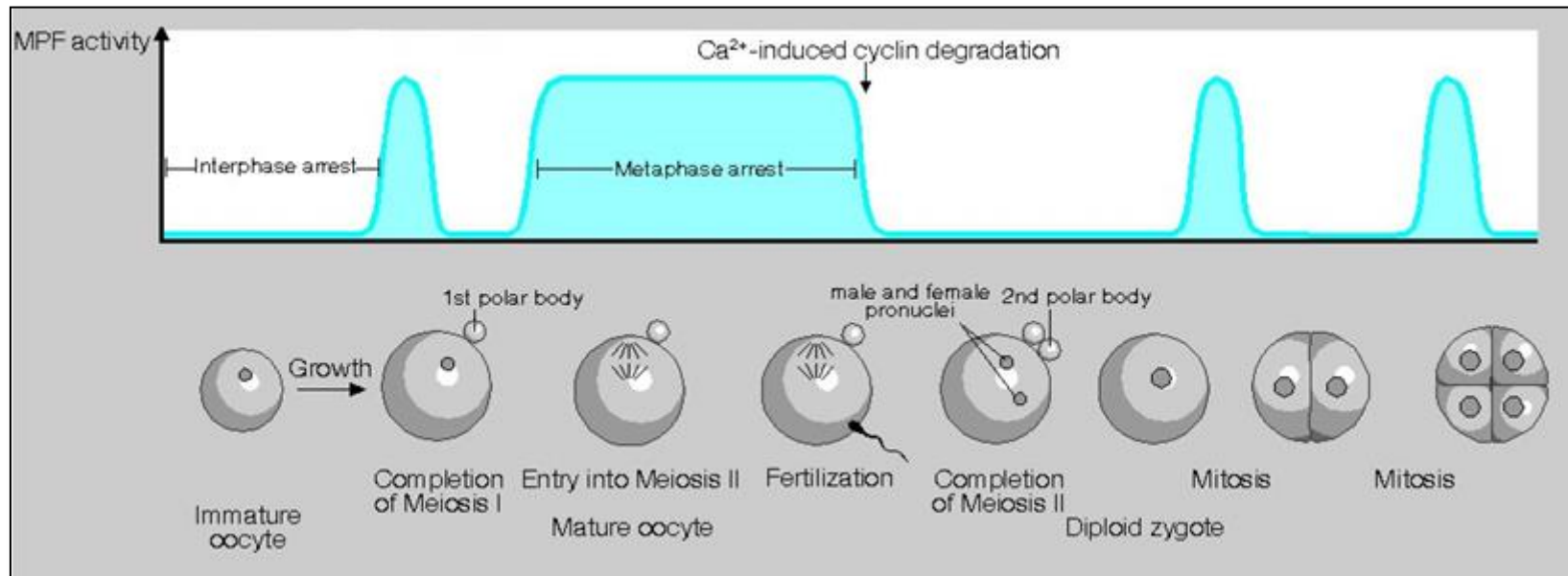
- hormonální stimulace (LH) → Cdk1/cyklin B (MPF = maturation promoting factor) → kondenzace chromosomů, rozpad jaderné membrány, formování spindlu, pokračuje dělení
- anaphase - promoting complex → spouští anafázi
- proběhne cytokineze
- pouze částečná deaktivace Cdk1 , přetrvávající M-fáze (kondenzovaný chromatin, bez jaderné membrány)



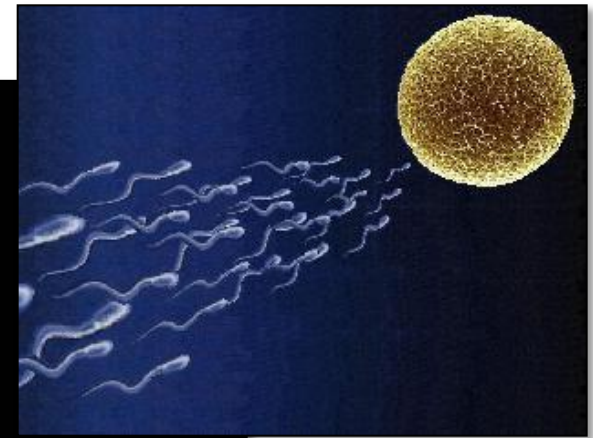
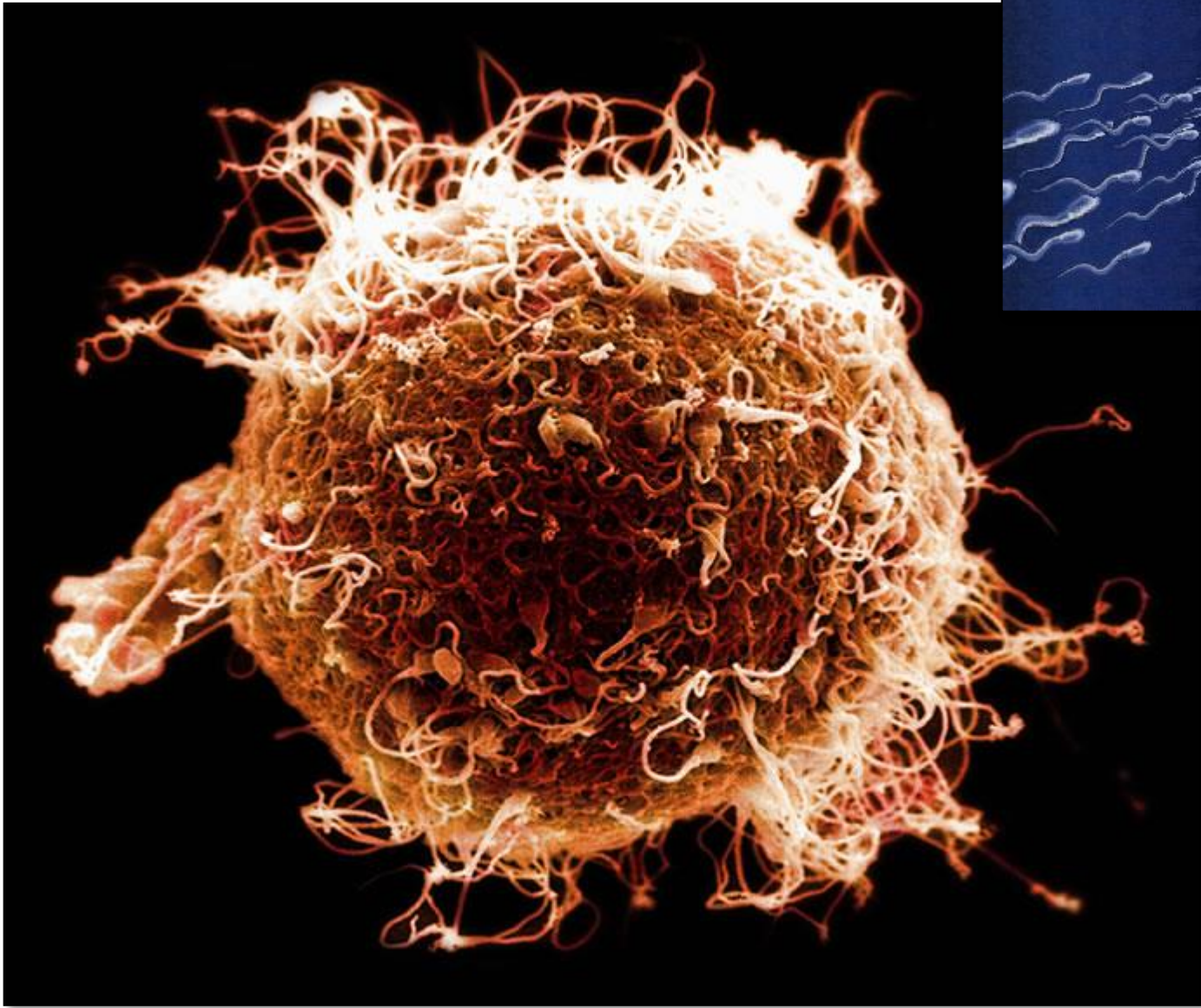
REGULACE OOGENEZE

2. regulační bod = metafáze meiózy II

- po cytokinezi I. meiózy - zvýšení aktivity MPF
- metaphase arrest - u většiny obratlovců až do fertilizace
- anaphase-promoting komplex syntetizován až po fertilizaci (do té doby blokován)



MECHANISMY FERTILIZACE



Kapacitace spermií

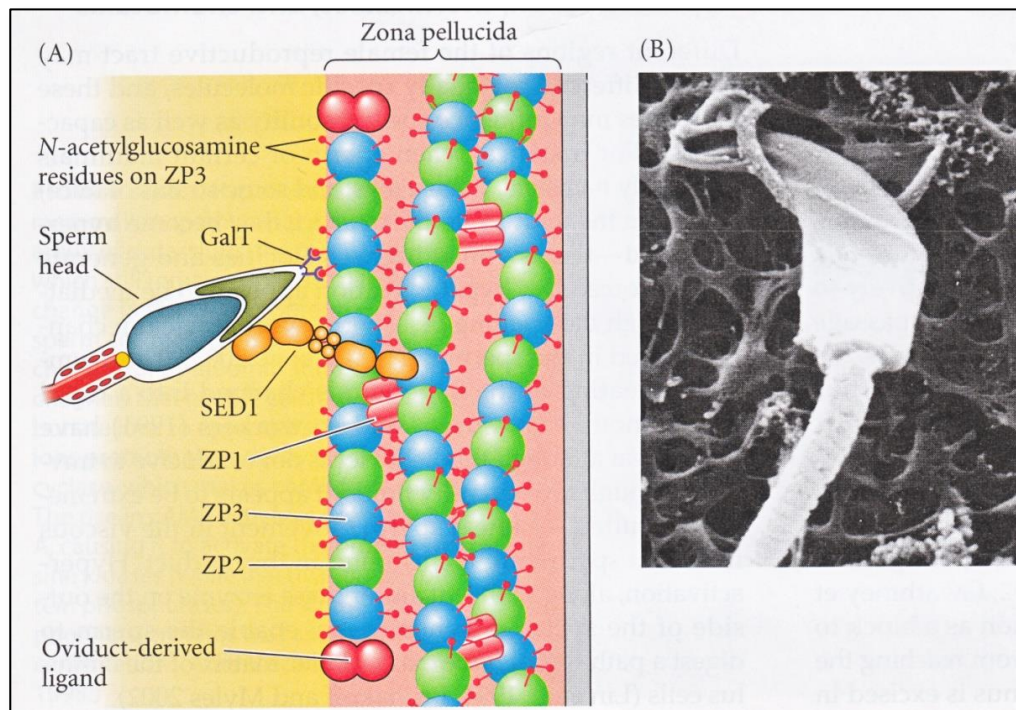
- 5-6 hodin (člověk)
- změny lipidů a glykoproteinů plazmatické membrány (ztráta cholesterou → zvýšení fluidity)
- změna membránového potenciálu (efflux K^+)
- **influx Ca^{2+} a HCO_3^-** → aktivace **adenylátcyklázy** → syntéza **cAMP** → indukce kapacitace
- zvýšení metabolismu a pohyblivosti spermie

Kontakt spermie a oocytu

- 300 miliónů spermií v ejakulátu → 200 spermií v místě fertilizace ve vejcovodu
- **termotaxe**, změna teploty až o $+2^\circ C$
- **chemoatraktanty** uvolňované folikulárními buňkami

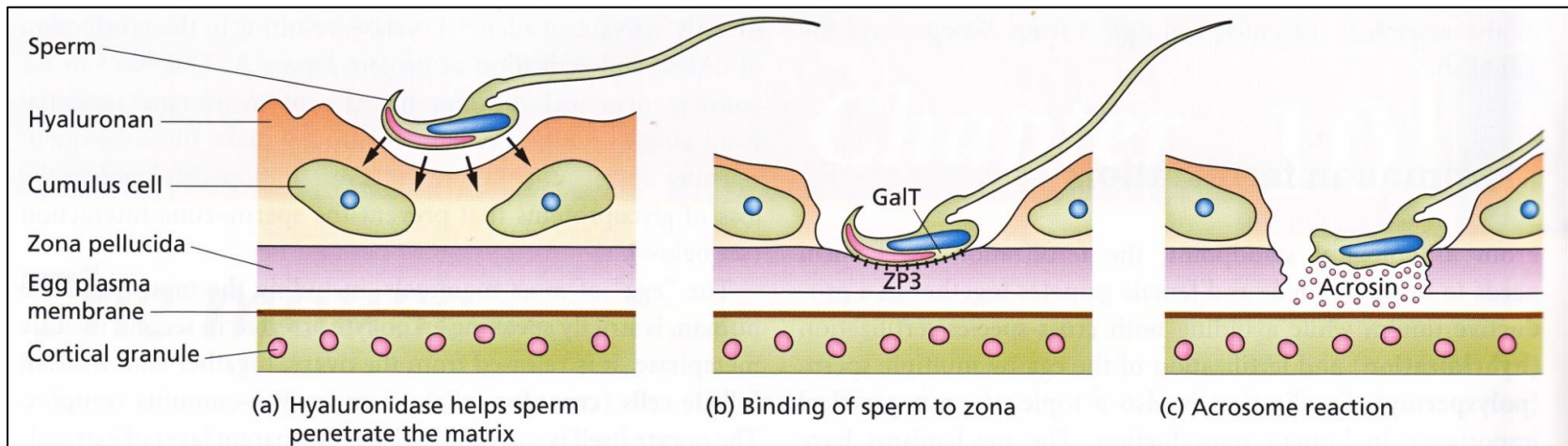
Zona pellucida

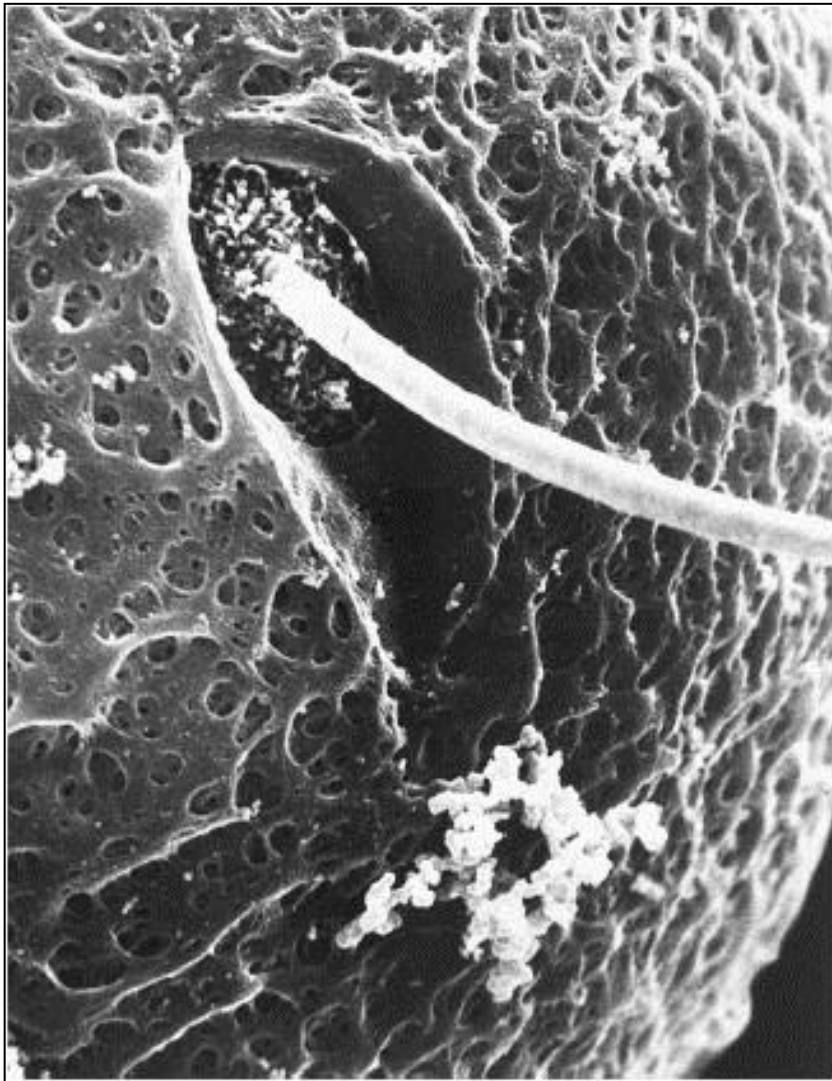
- extracelulární matrix oocytu (specifické složení)
- 3 typy glykoproteinů (ZP2+ZP3, ZP1)
- bariéra mezidruhové fertilizace
- **ZP3** - receptor druhově specifické vazby, na něj se váže **GalT** (galaktosyl transferáza) spermie



Akrosomální reakce

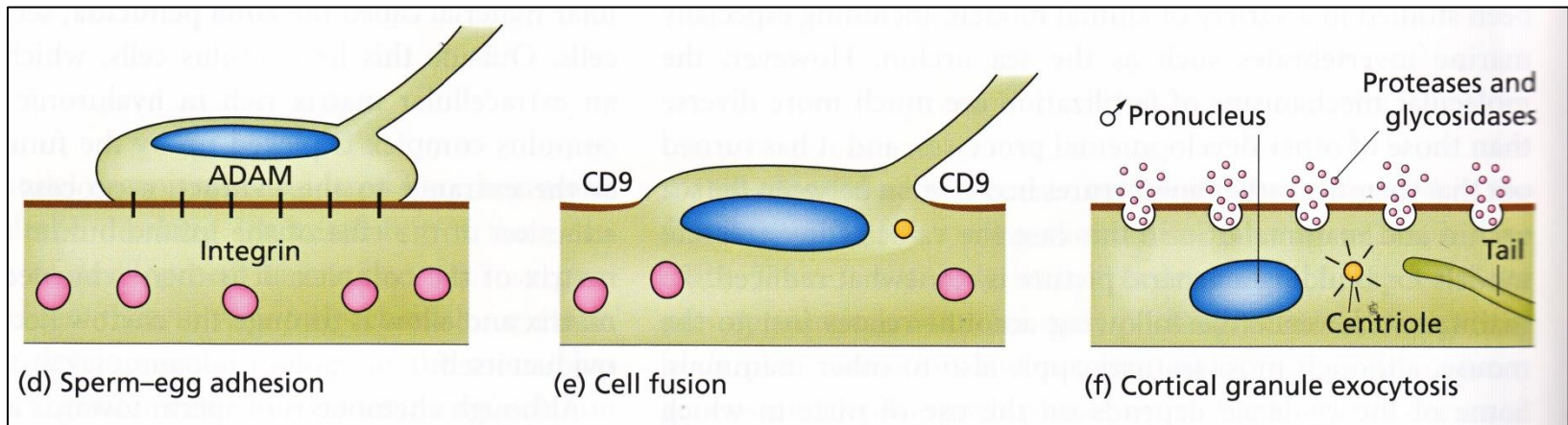
- obsah akrosomu uvolněn exocytózou
- **vazba na ZP3** - indukuje zvýšení koncentrace Ca^{2+} v cytoplasmě spermií → exocytóza
- **hydrolytické enzymy** → průchod zonou pellucidou
- vazba proteinů vnitřní akrosomální membrány spermie na ZP2





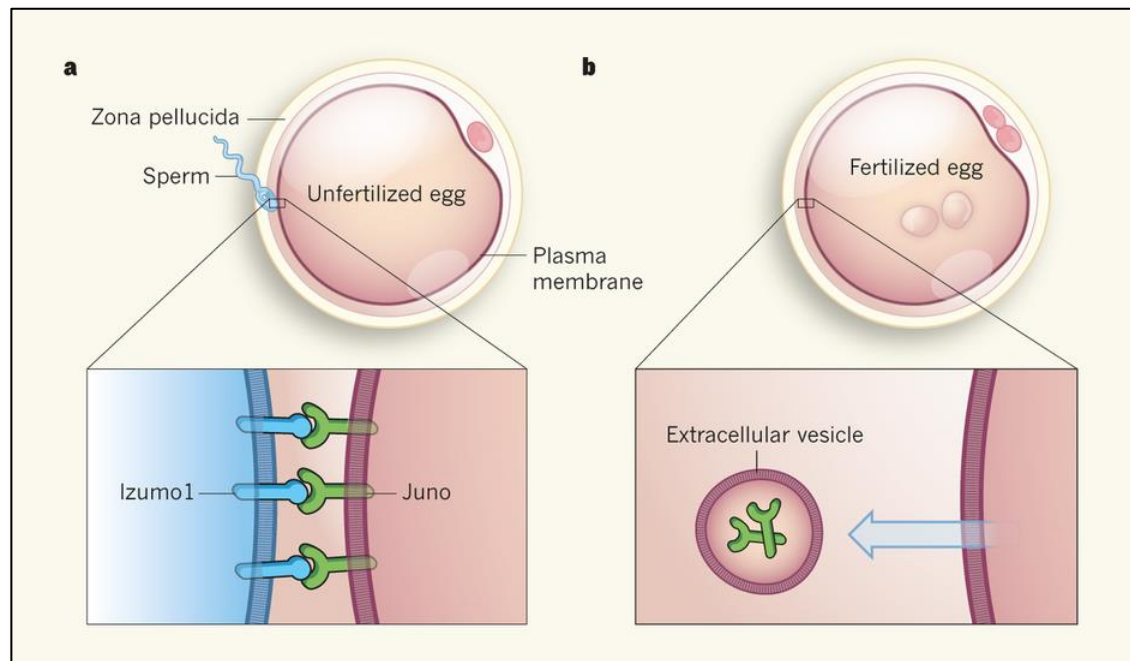
Mechanismus fúze spermie a oocyty

- u většiny druhů nejasný
- u myši: vazba proteinů **ADAM** na **integriny** oocyty
- **Fertiliny** (α , β) – patří do skupiny ADAM = trans-membránové proteiny spermií s vazebnou doménou pro integriny oocyty
- **CD9** nutný pro fúzi plazmatických membrán (CD9 KO- nefúzuje)
- po fúzi exocytóza **kortikálních granulí**



Mechanismus fúze spermie a oocytu

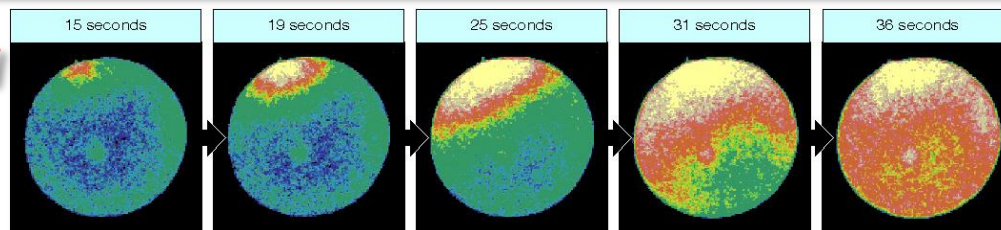
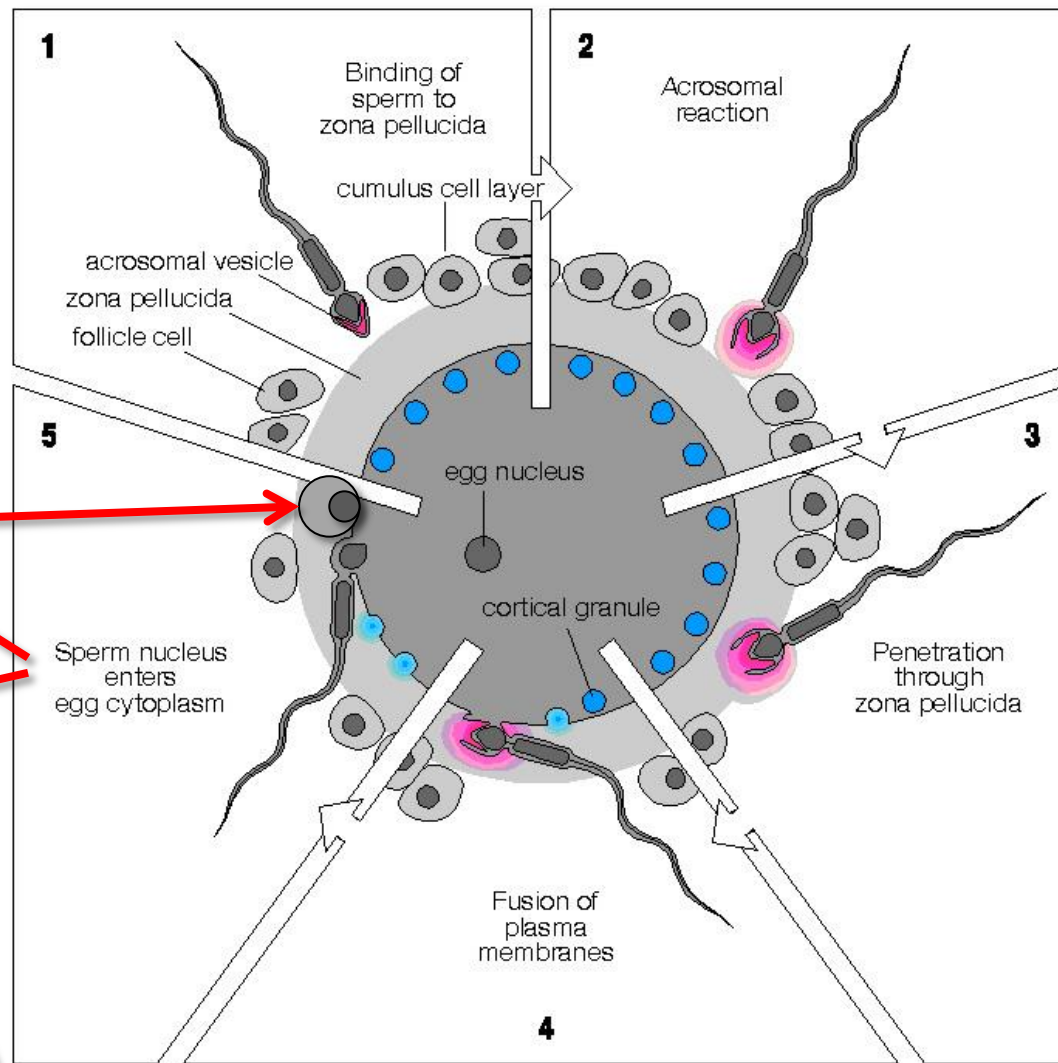
- u savců nově popsán komplex **Izumo1 / Juno**
- spermie exprimuje ligand **Izumo1**
- oocyt exprimuje receptor **Juno** (folátový receptor 4)
- po fertilizaci je Juno vyloučen v extracelulárních váčcích
- nepřítomnost receptoru na povrchu blokuje polyspermii



Průběh fertilizace

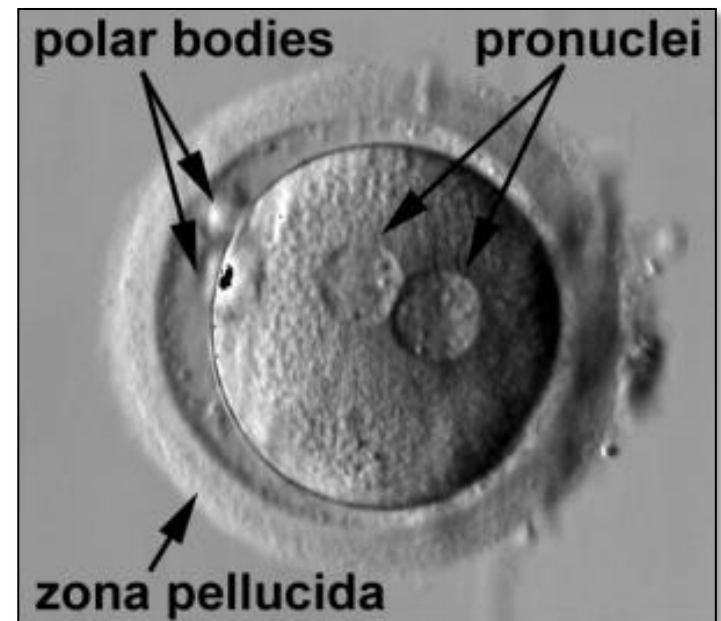
vznik polárního
tělíska

změna
konc. Ca^{2+}

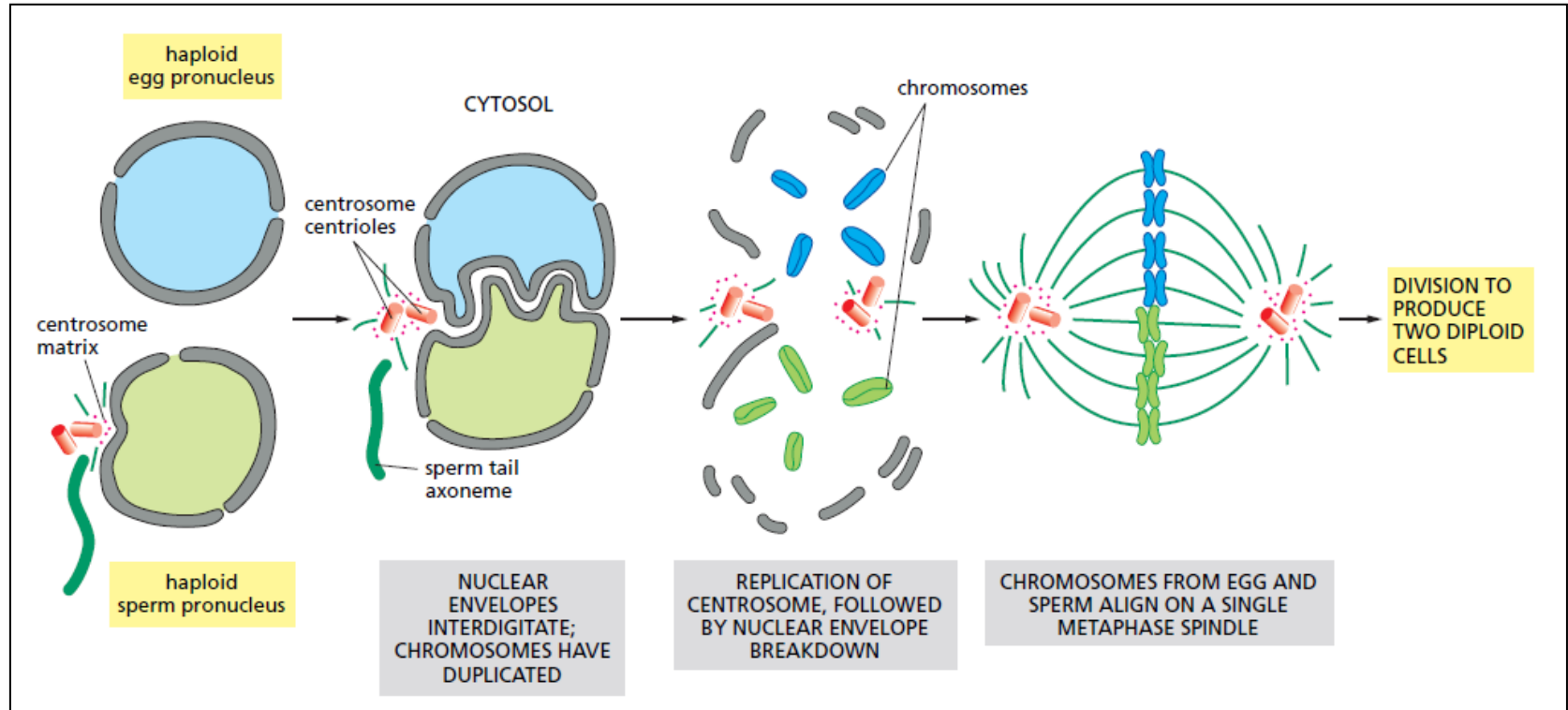


Fúze prvojader

- u nižších živočichů ihned po fúzi gamet
- u savců pouze prostorové přiblížení prvojader
- dekondezace chromatinu, replikace DNA
- přiblížení prvojader pomocí MT z centriolu spermie
- rozpad jaderných membrán až při prvním mitotickém dělení zygoty
- navázání chromozomů na spindl tvořený z centriolu spermie



Fúze prvojadér



Mechanismy blokující polyspermii

- **primární blok:**

depolarizace plazmatické membrány oocyty po fúzi s první spermií

- **sekundární blok - kortikální reakce oocyty:**

- ✓ uvolnění obsahu kortikálních granulí → enzymy měnící vlastnosti zony pellucidy (štěpení ZP2, hydrolýza cukerných zbytků na ZP3)
- ✓ intracelulární zvýšení koncentrace Ca^{2+} (vede k dokončení II. meiotického dělení)

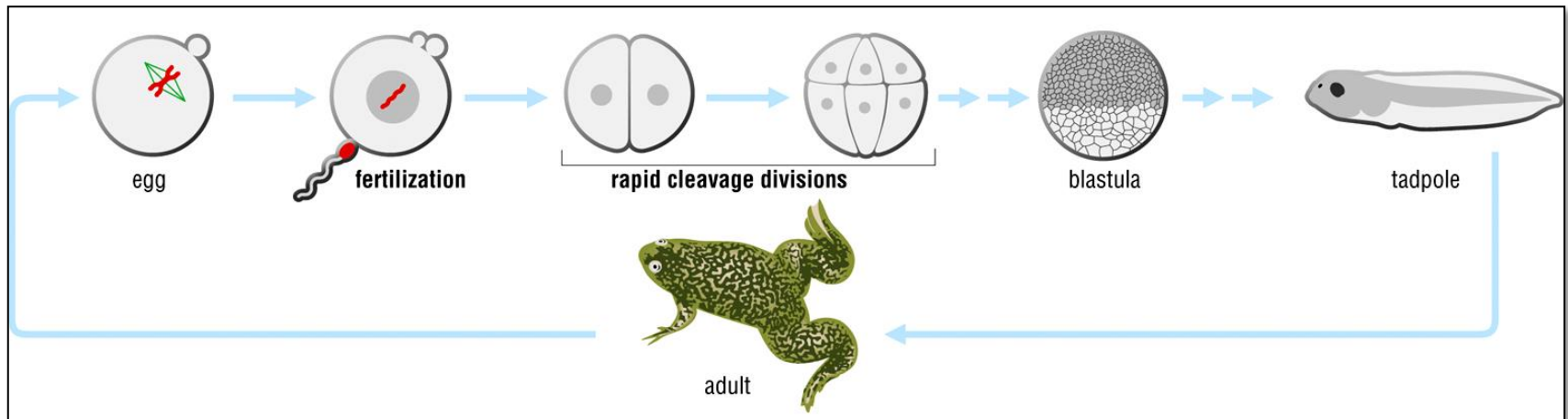
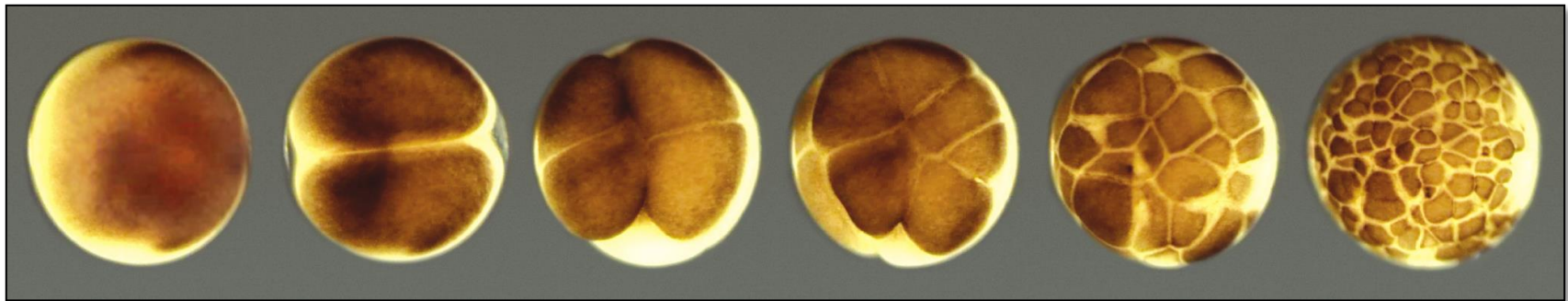
Důsledky polyspermie:

více centriolů → multipolární spindl → porucha segregace chromosomů → nondisjunkce → aneuploidie → zástava vývoje

ČASNÁ EMBRYOGENEZE

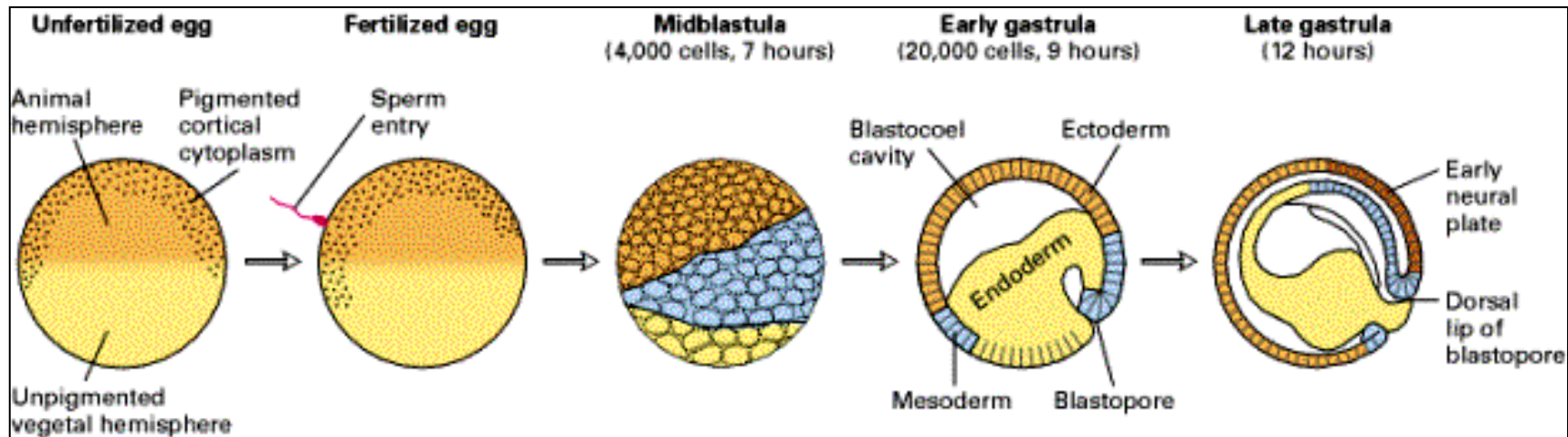
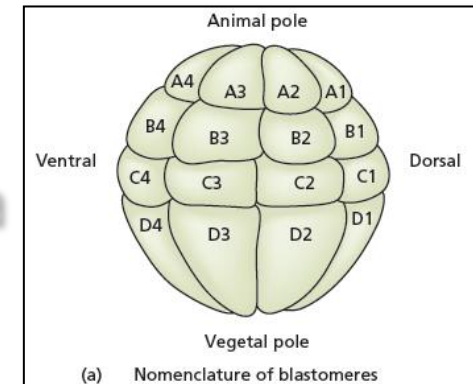
Časná embryogeneze u obojživelníků:

- velmi krátký buněčný cyklus (30 min)
- zmenšování objemu dceřinných buněk



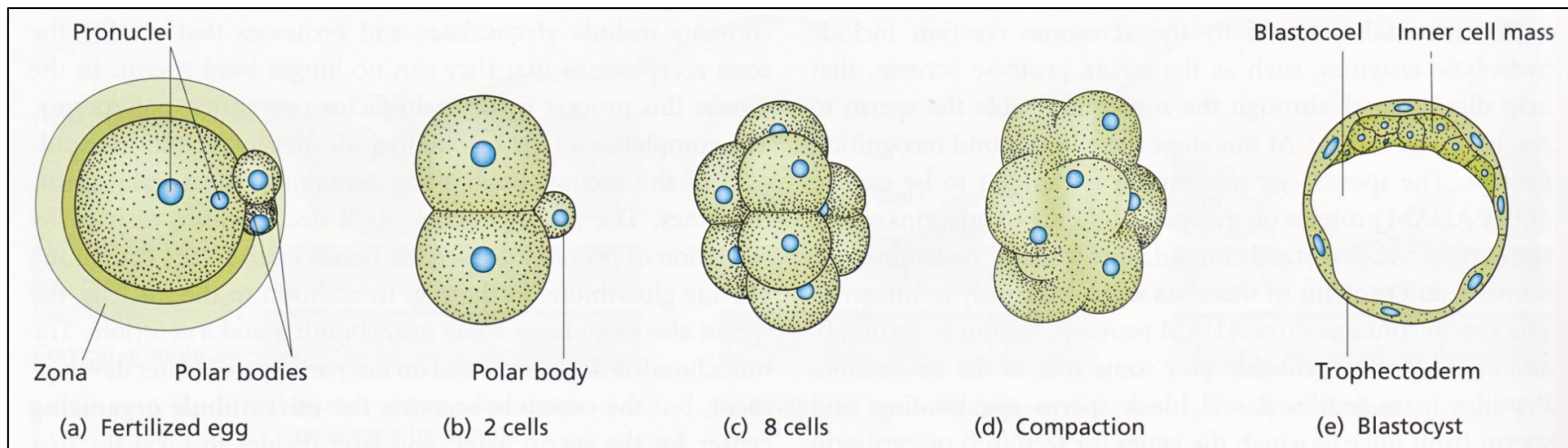
Časná embryogeneze u obojživelníků:

- 3 fáze vývoje: rýhování, gastrulace, neurulace
- celkem 24h
- 1. a 2. dělení vertikálně, 3. ekvatoriálně
- 5. dělení = 32 buněk = blastula
- 12. dělení = ±4000 buněk = midblastula
- dělení už nejsou synchronizována, zpomalují se



Časná embryogeneze u savců:

- zygota – 1. dělení po 24h, 2. a 3. po dalších 12h
vznik blastomer
- morula - do 32 buněk
- blastocysta – od 64 buněk,
- trofoektoderm (3/4), inner cell mass
- = ICM (1/4), blastocoel, zona pelucida



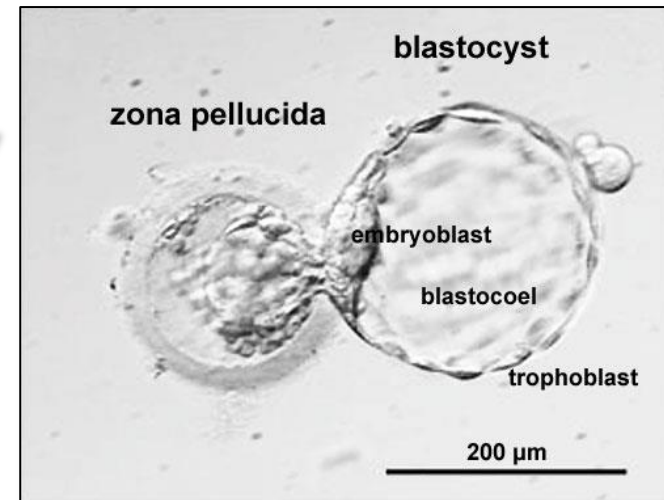
Gustav Klimt – Danae (1908)



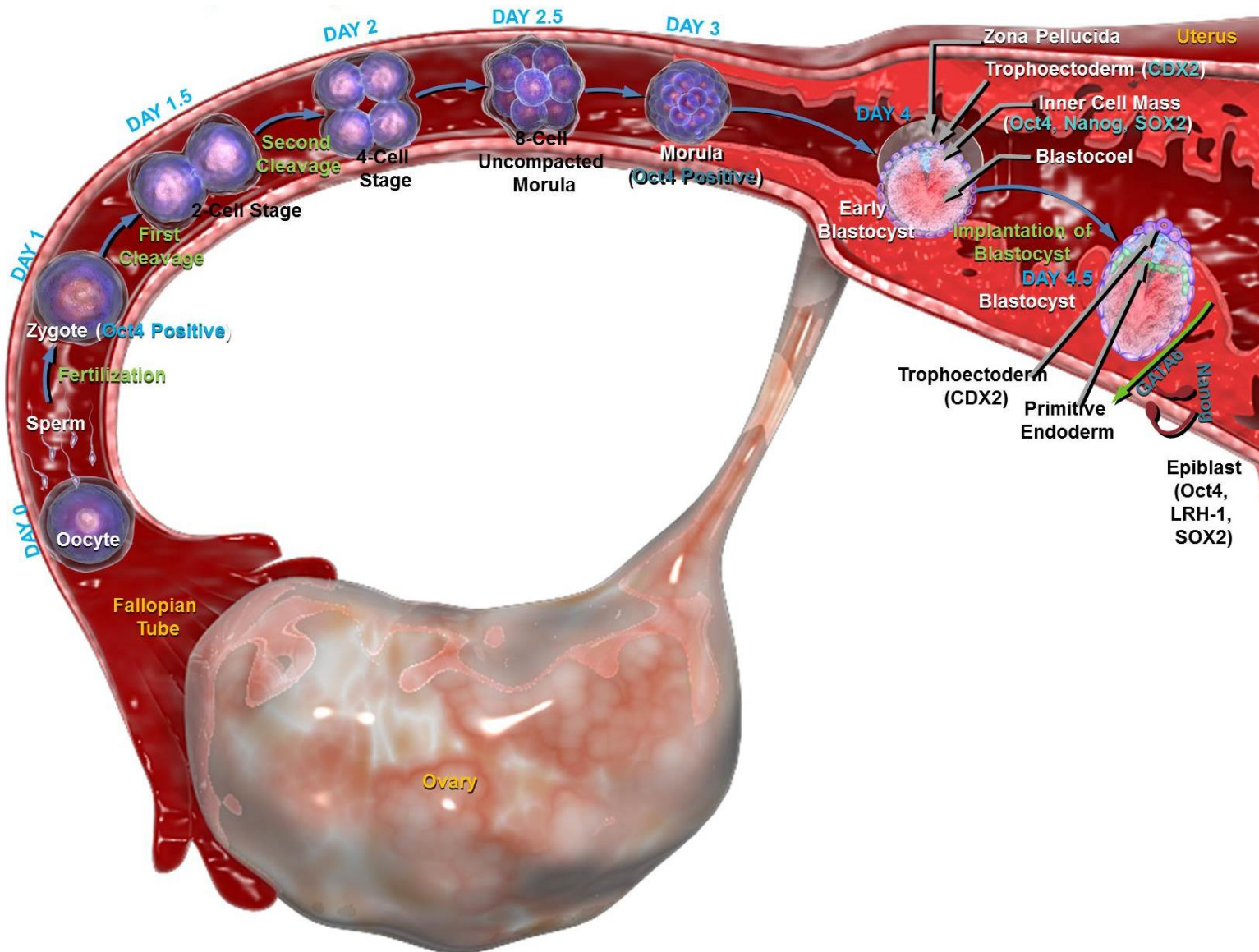
blastocysty

Časná embryogeneze u savců:

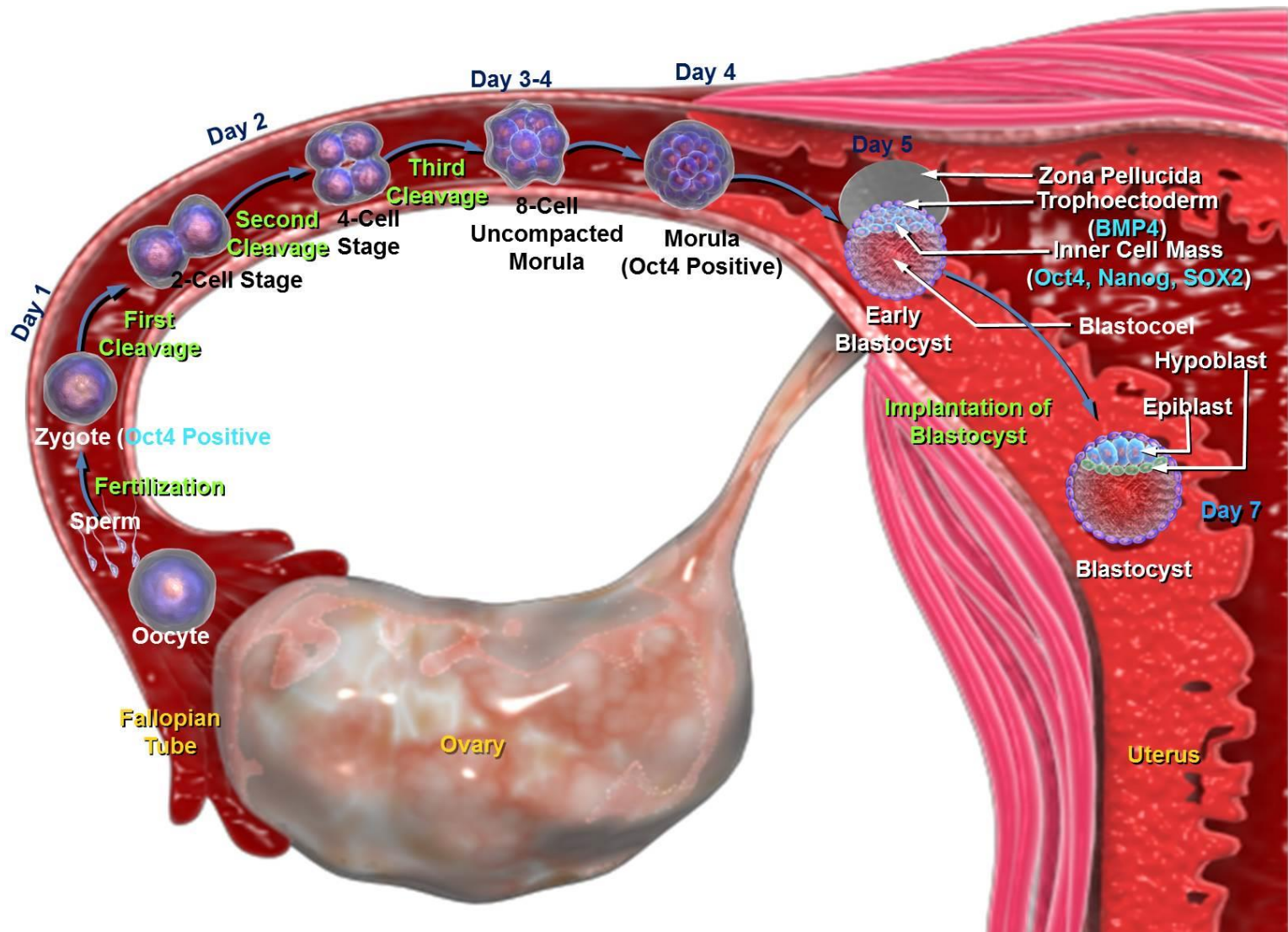
- diferenciace trofoektodermu
 - a) polární část – přiléhá k ICM, proliferuje
 - b) murální část – kolem blastocoelu, velké polyploidní b.
- diferenciace ICM
 - a) epiblast – základ pro 3 zárodečné vrstvy
 - b) hypoblast – extraembryonální tkáň
- **Hatching** – opuštění zony pelucidy, v děloze, proteolytické enzymy produkované trofoblastem



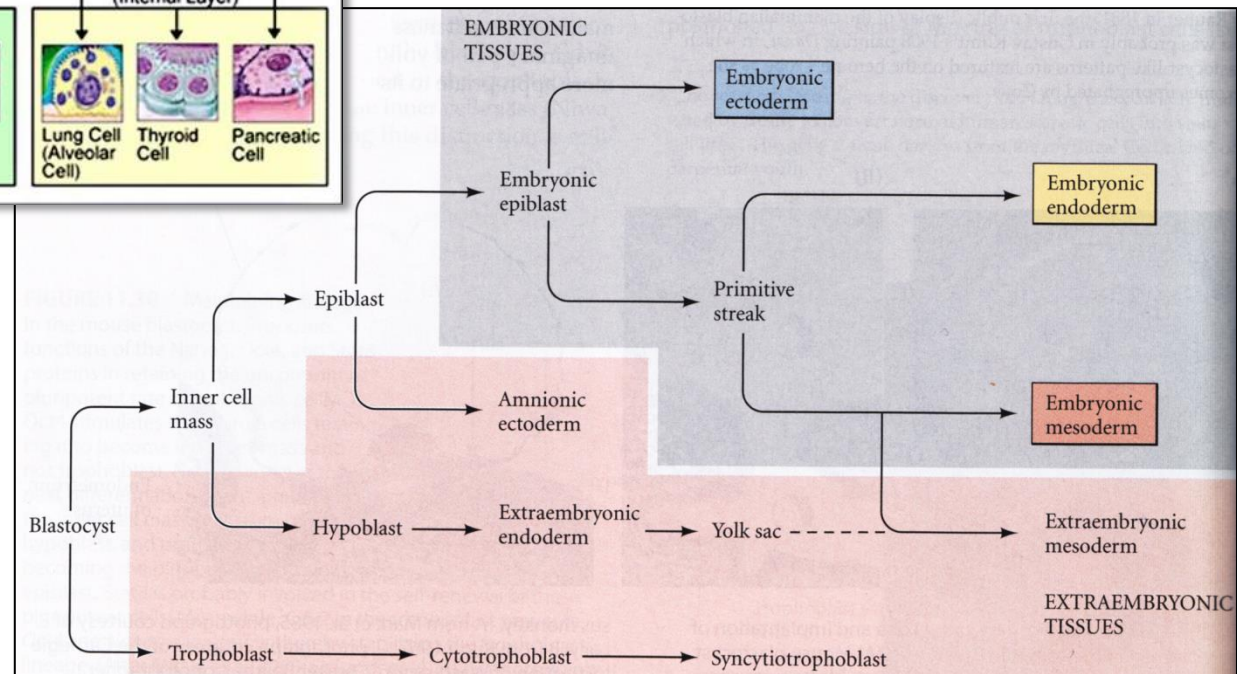
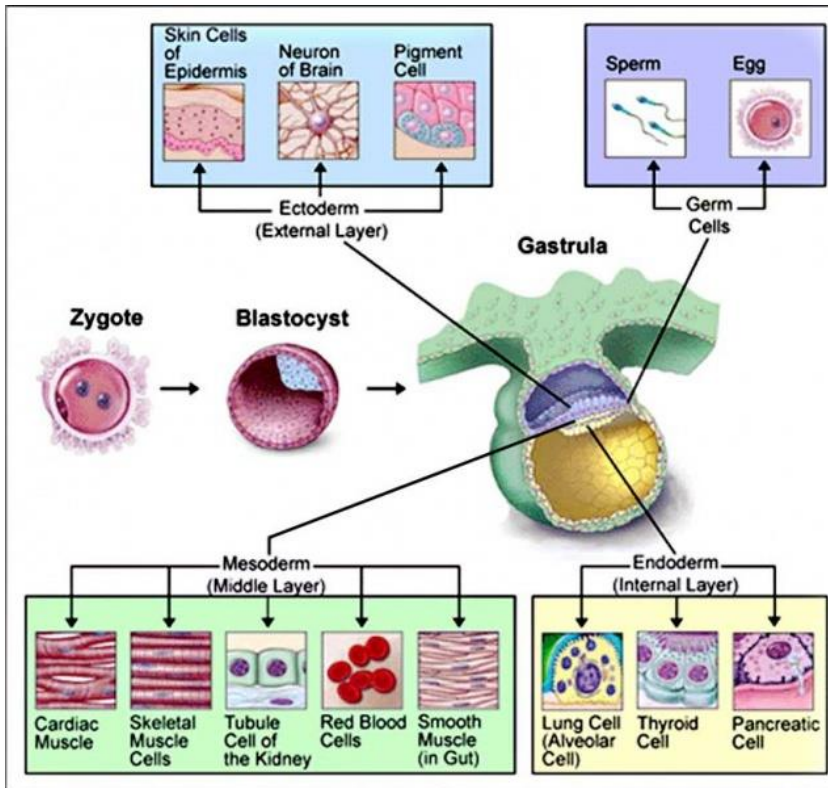
Průběh časně embryogeneze u myši



Průběh časné embryogeneze u člověka

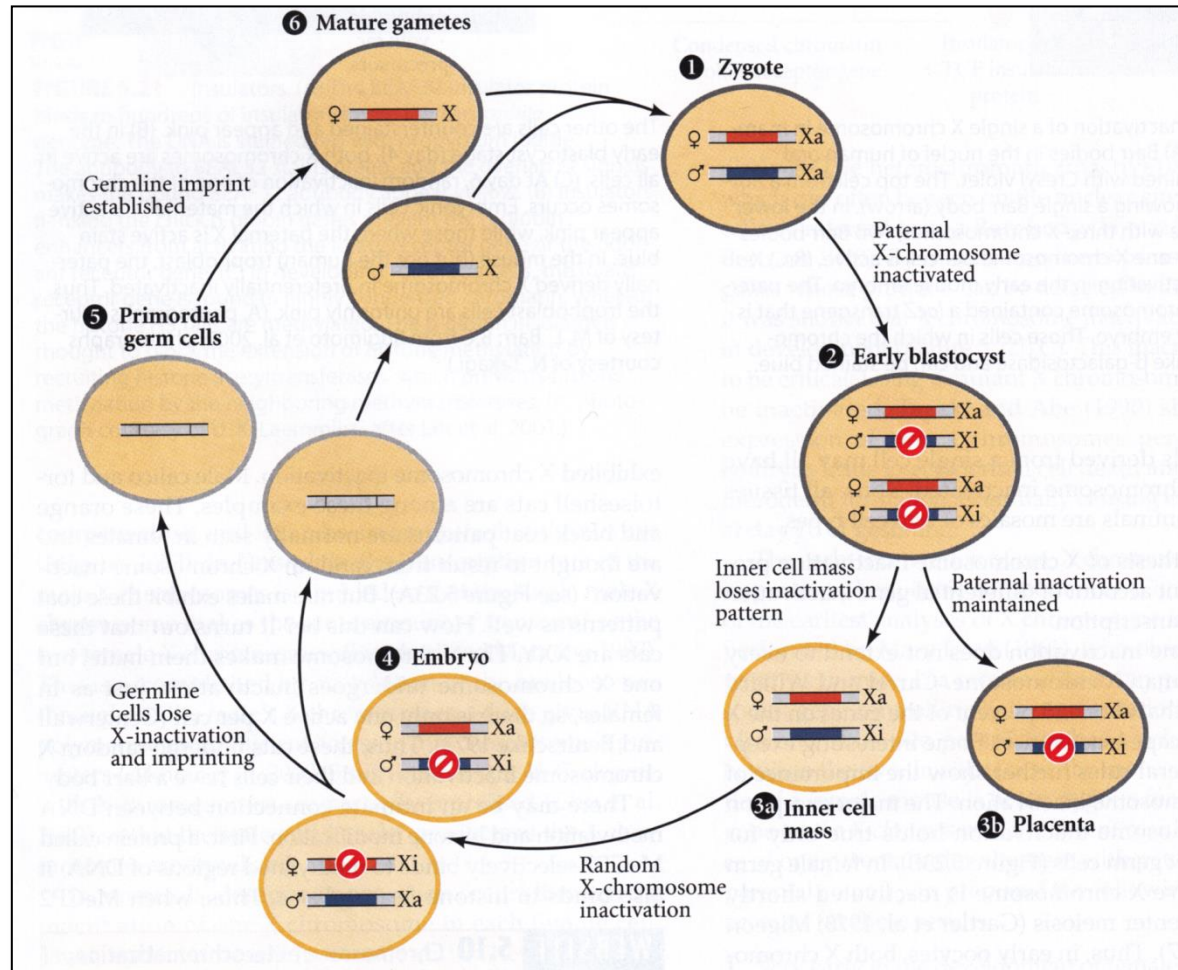


Tvorba a umístění zárodečných listů u lidského embrya



Inaktivace chromozomu X

- v časně blastocystě inaktivace paternálního X
- zůstává inaktivován v extraembryonálních tkáních
- v ICM se inaktivace ztrácí - později náhodná inaktivace



TVORBA HYBRIDŮ A CHIMÉR

HYBRID

- z genetického pohledu
potomek vzniklý pohlavním rozmnožováním dvou odlišných homozygotů stejného druhu => heterozygot
 - z taxonomického pohledu
potomek vzniklý z křížení mezi 2 jedinci odlišného taxonu
-
- ✓ v rámci druhu (mezi poddruhy)-tygr bengálský x sibiřský
 - ✓ mezi druhy - tygr x lev (*Panthera tigris* x *P. leo*)
 - ✓ mezi rody - ovce x koza (*Ovis* x *Capra*)
 - ✓ mezi čeleděmi - výjimečně
 - ✓ mezi řády - u živočichů není známo

MEZIDRUHOVÝ HYBRID

- křížení v rámci rodu (odlišné druhy)
- potomek fenotypově podobný rodičům
- často infertilní (různý počet chromosomů)
- odlišnosti v námluvních rituálech, páření a chování
- jiná sezóna páření
- antigenní reakce na spermie

mul, mezek (63 chr.)

osel (62 chr.) x kůň (64 chr.) - *Equus sp.*



mul
klisna x osel



mezek
oslice x hřebec

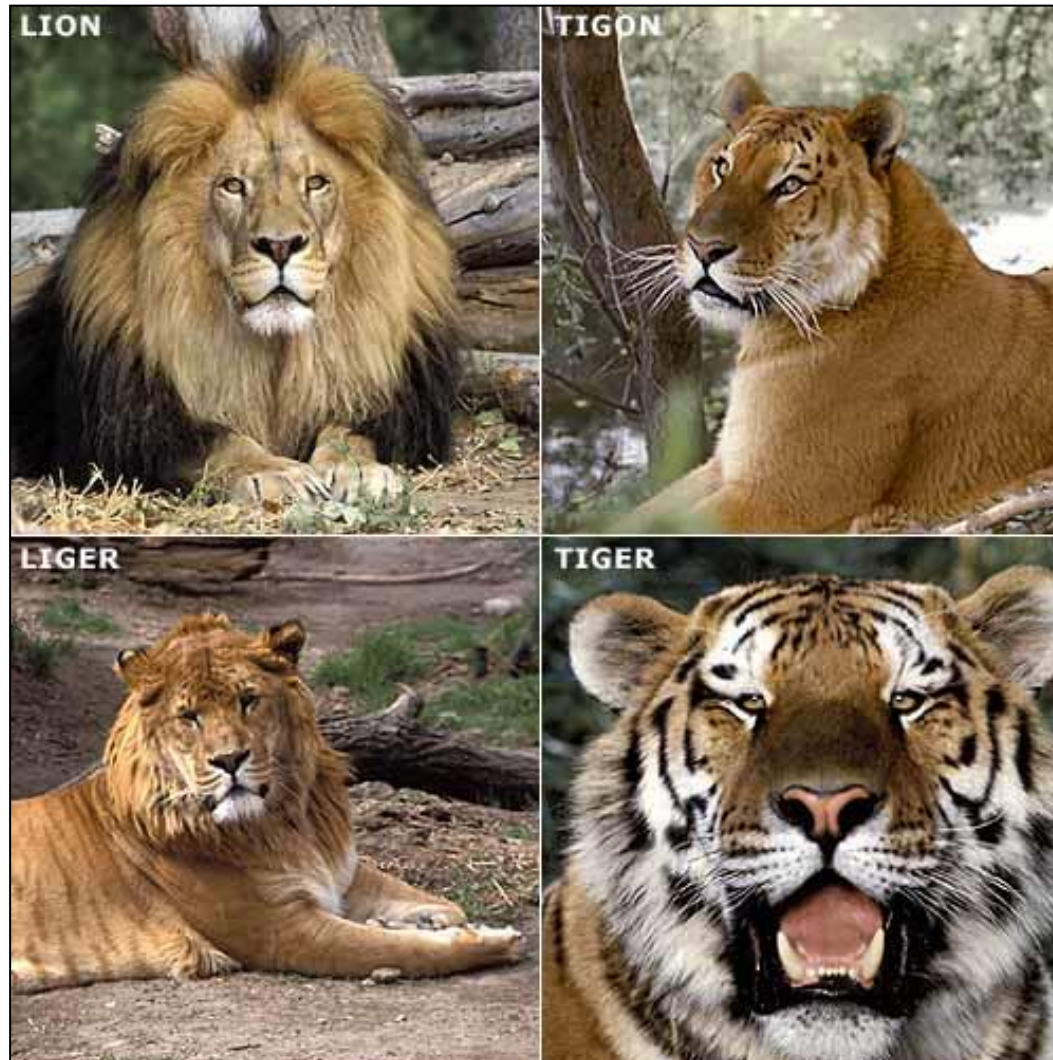
zeedonk, zonkey

osel (62 chr.) x zebra (32- 46 chr.) - *Equus sp.*



liger, tigon

lev (38 chr.) x tygr (38 chr.) – *Panthera sp.*



MEZIRODOVÝ HYBRID

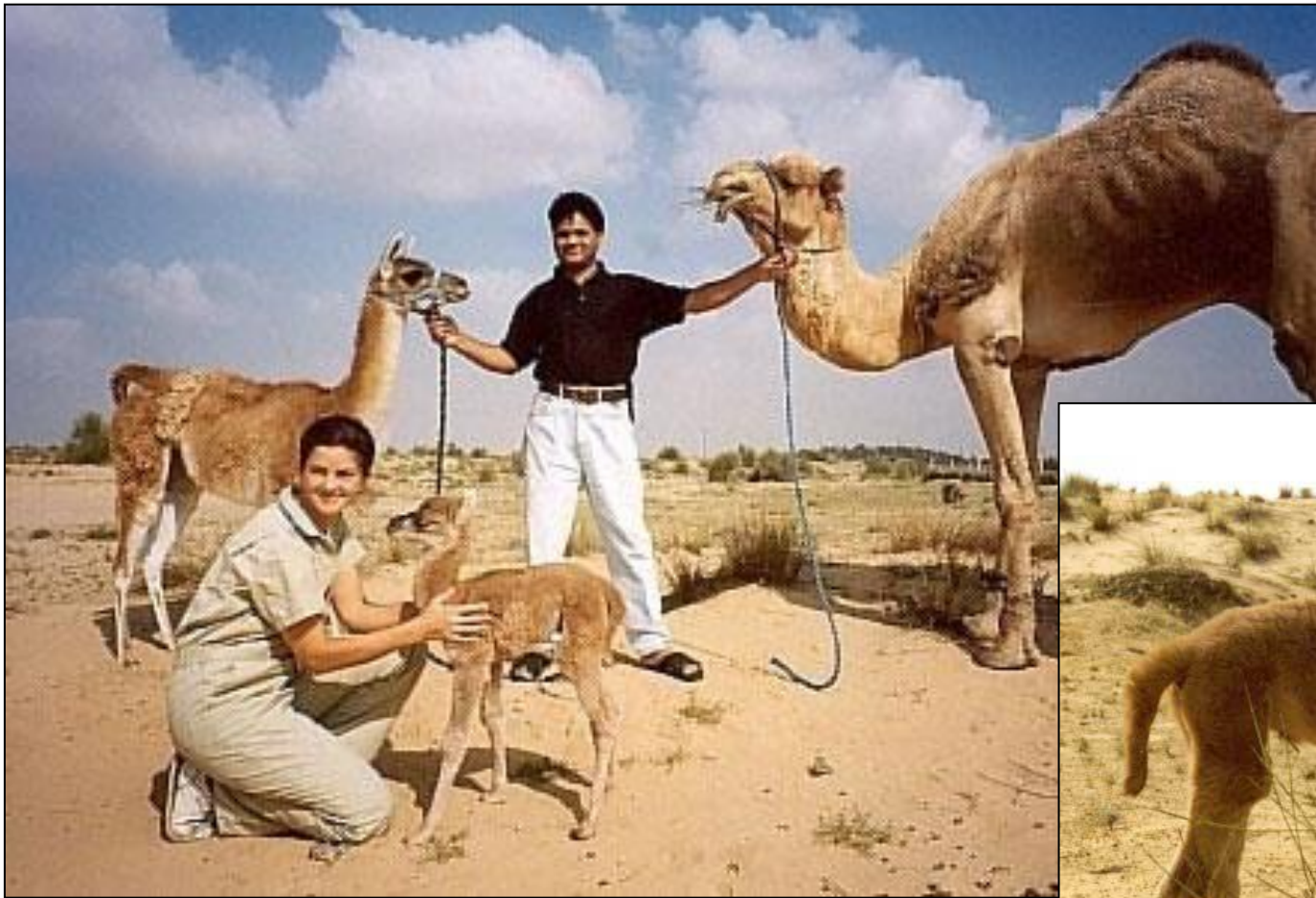
- křížení odlišných rodů
- přirozeně výjimečný výskyt (Toast of Botswana)
- možnost (nutnost) asistované inseminace (cama)

„Toast of Botswana“ (57 chr.), popsán r.2000
ovce (54 chr.) x koza (60 chr.)
odliš Geep = chiméra



cama

velbloud (74 chr.) x lama (74 chr.)



CHIMÉRA

řecky *Χίμαιρα* (Chímaira); latinsky *Chimaera*



CHIMÉRA

organismus obsahující alespoň 2 geneticky odlišné buněčné populace původem z odlišných zygot

Vznik:

- ze 4 buněk- dvě zygoty (tetragametická ch.)
- ze 3 buněk – (partenogenetická ch.)
- transplantací kostní dřeně (přenos kmenových buněk)
- spojením cévních oběhů (anastomózy) u dvojvaječných dvojčat
- z časného embrya a diploidních buněk (fúzí, injekcí)

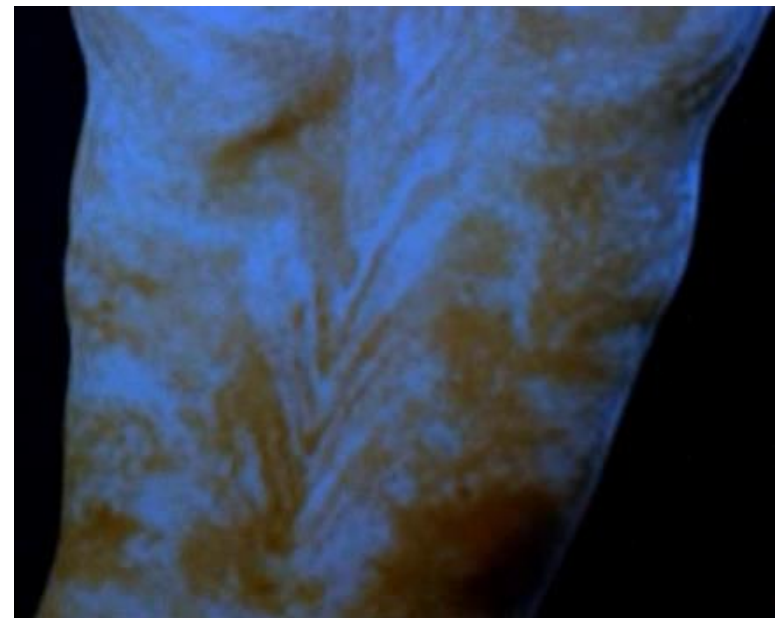
Tetragametický chimerismus

- vrožený chimerismus - u lidí výjimečně (běžné u primátů)
- spojením dvou zygot (časných embryí)
- riziko i při asistované reprodukci
- organismus obsahuje dvě odlišné sady chromozomů
- orgány a tkáně mají jiný původ
- viditelné rozdíly: barva očí, vlasů, „Hitchhiker's thumb„ (AR), Blaschkovy linie, pohlaví může být hermafroditní (46,XX/46,XY), 2 populace krvinek (imunologická tolerance obou skupin)

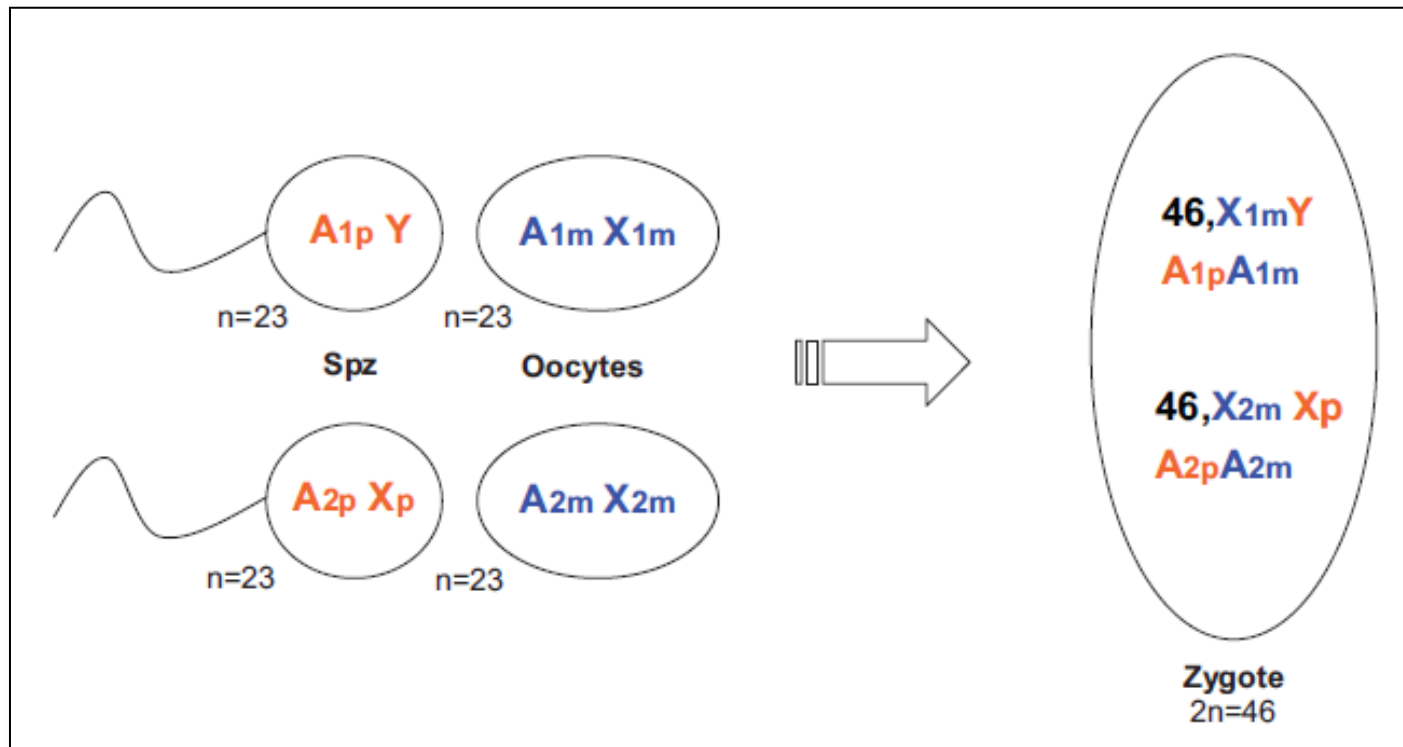
Hitchhiker's thumb



Blaschkovy linie

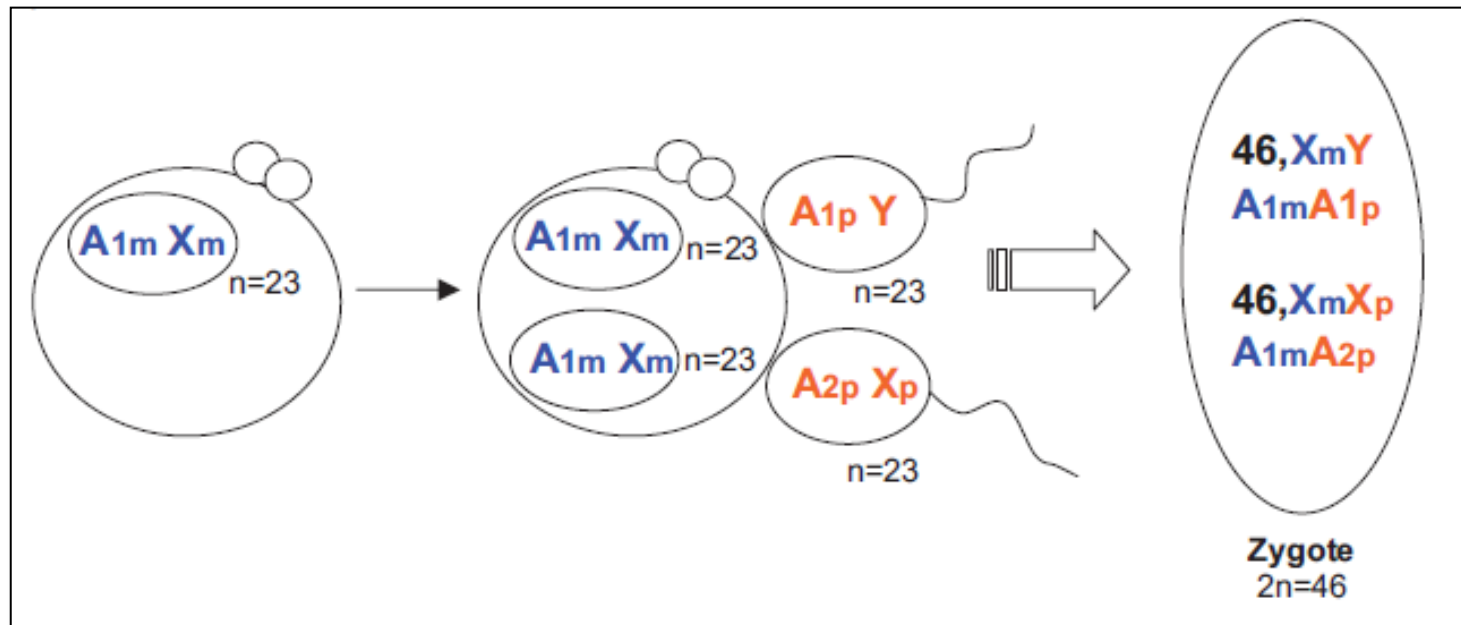


Tetragametický chimerismus



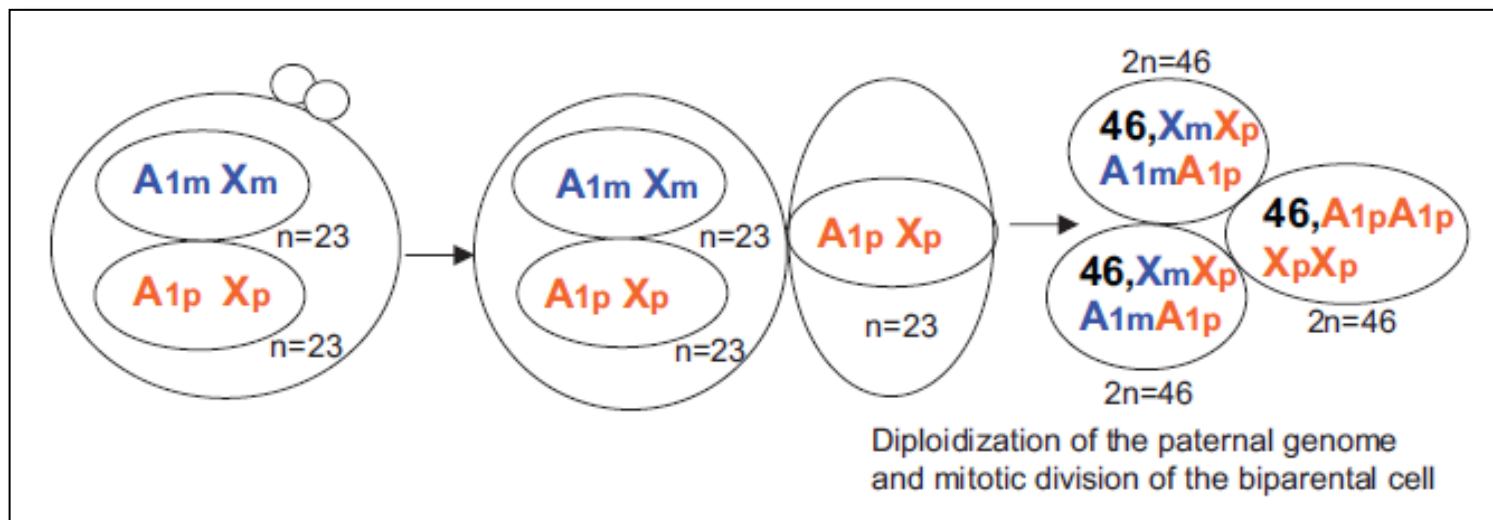
Partenogenetický chimerismus

- oocyt podléhá partenogenezi a rozdělí se
- vznik 2 haploidních buněk
- oplozeny 2 spermii



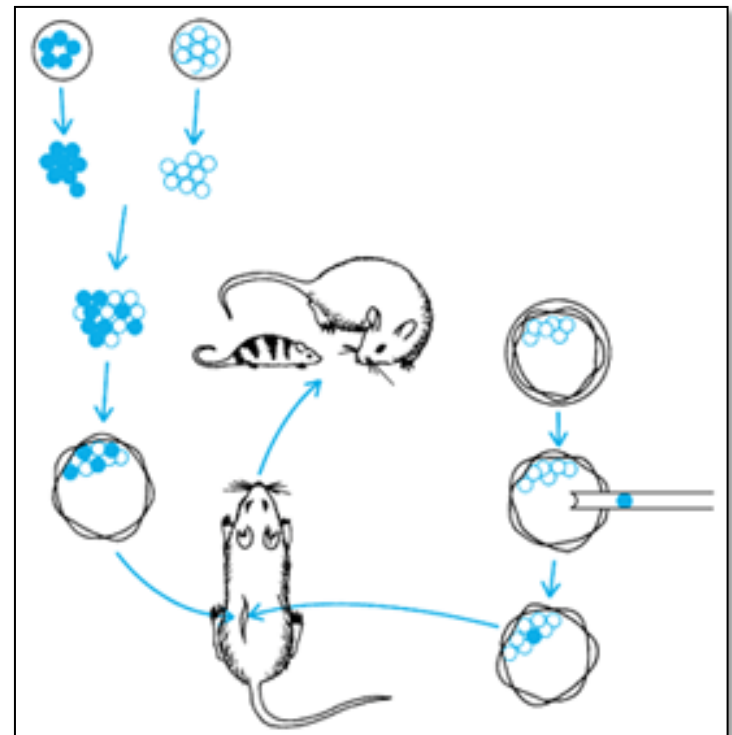
Androgenetický chimerismus

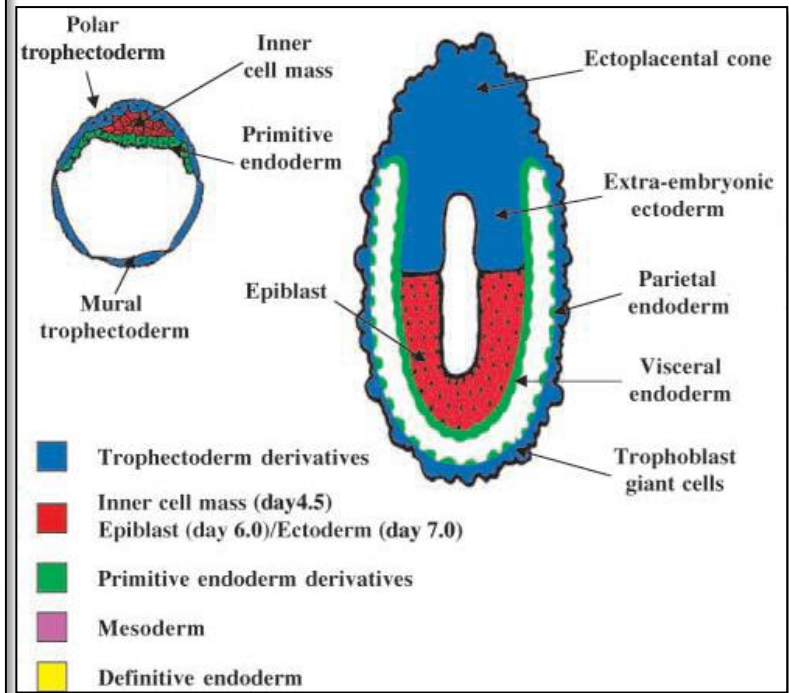
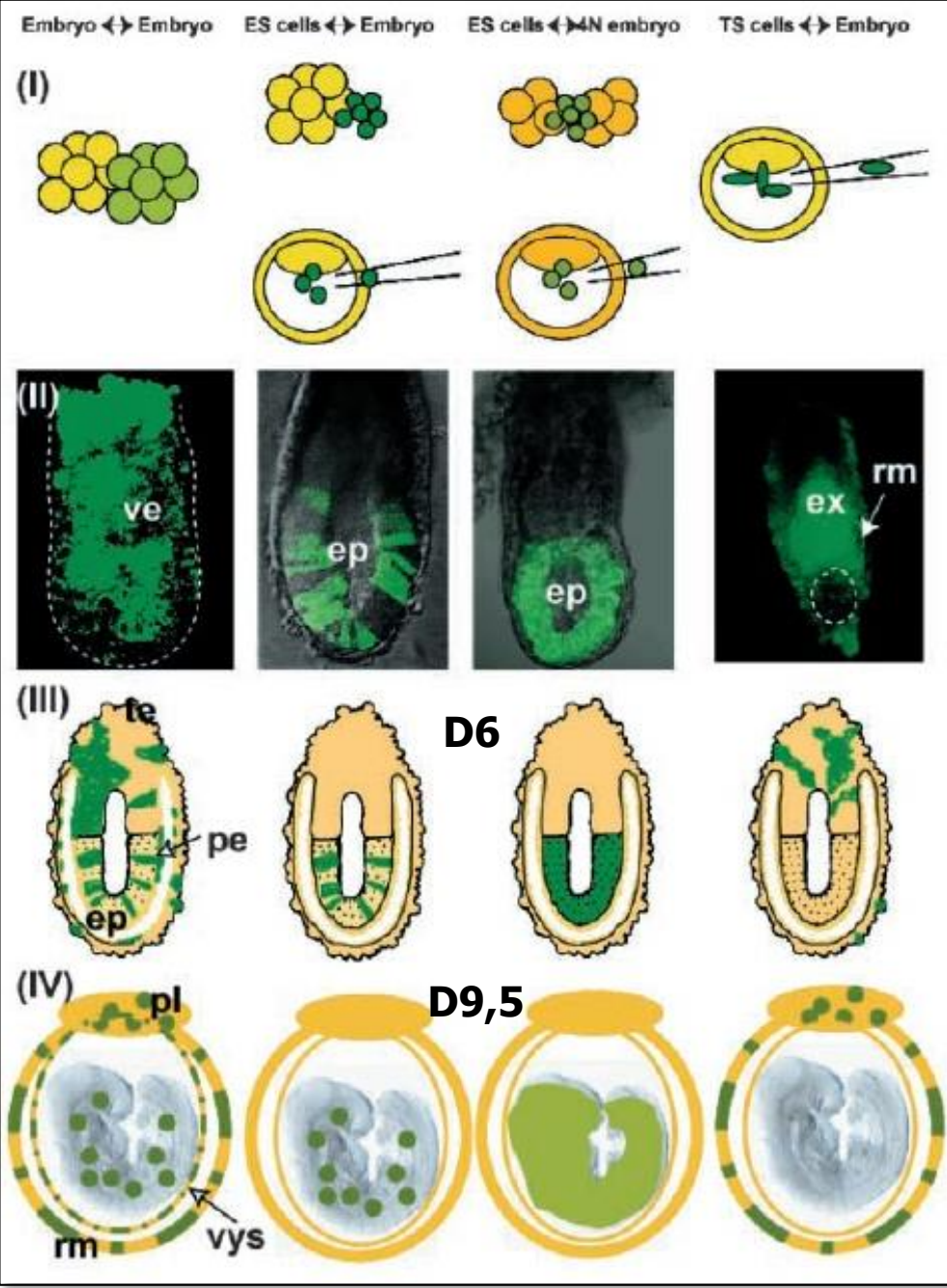
- standardní fertilizace oocyty spermií (23,X)
- vznik sekundárního polárního tělíska
- endoreplikace parentálního prvojádra
- vznik 1 diploidní buňky (46,XX) a 1 haploidní (23,X)
- haploidní buňka podléhá endoreplikaci
->androgenetická linie



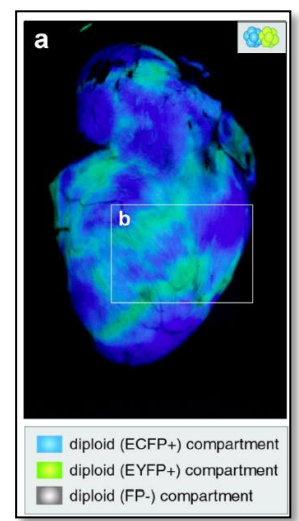
VYUŽITÍ CHIMÉR VE VÝZKUMU

- studium vývoje savčího embryogeneze
- ověření podílu kmenových buněk na vývoji embrya
- tvorba „nových druhů“
- medicínský význam
- příprava - agregačně
- injikačně





srdce
chimerické
myši



Original Article

Leukemia (2006) **20**, 857–869. doi:10.1038/sj.leu.2404171; published online 23 February 2006

A population of very small embryonic-like (VSEL) CXCR4⁺SSEA-1⁺Oct-4⁺ stem cells identified in adult bone marrow

M Kucia¹, R Reca¹, F R Campbell¹, E Zuba-Surma¹, M Majka¹, J Ratajczak¹ and M Z Ratajczak¹

¹Stem Cell Biology Program at James Graham Brown Cancer Center, University of Louisville, Louisville, KY, USA

počet: cca 0,02% BM MNC

definice: Sca-1⁺ (stem cell antigen-marker HSC)

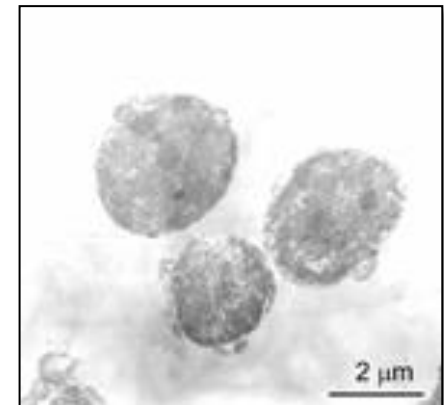
lin⁻ (lineage-negative)

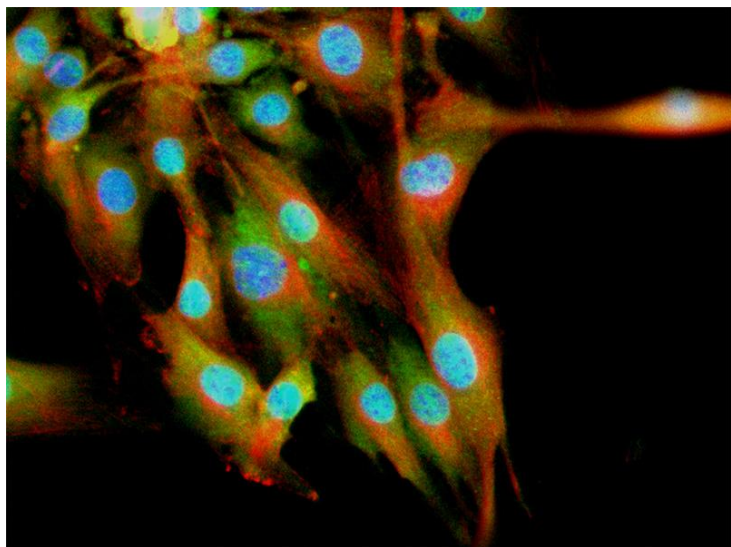
CD45⁻ (Leukocyte Common Antigen)

exprimují: SSEA-1, Oct-4, Nanog, Rex-1

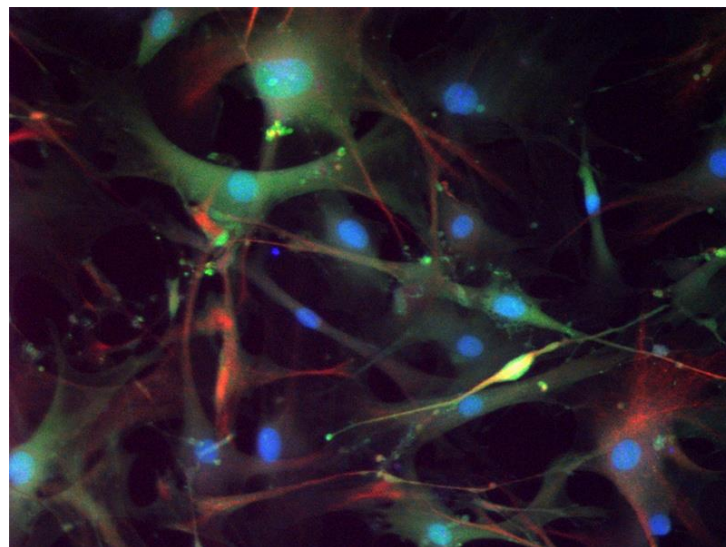
velikost: 2-4 μm

schopnost diferenciacie do různých linií 3 zárodečných vrstev

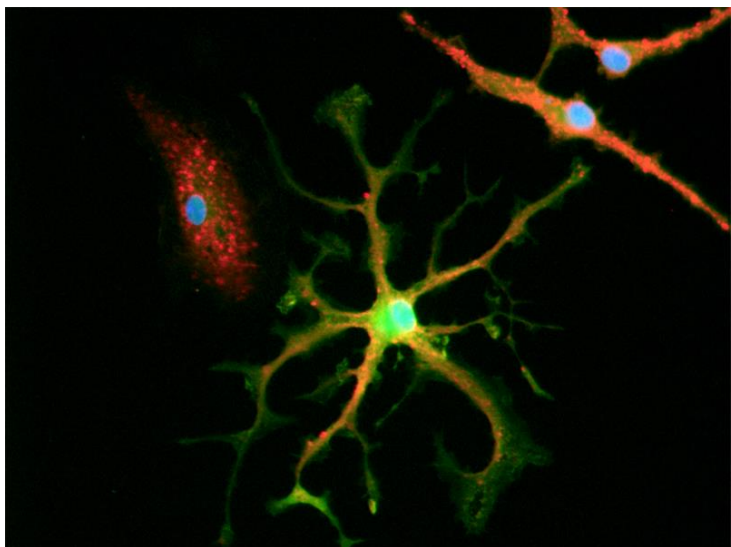




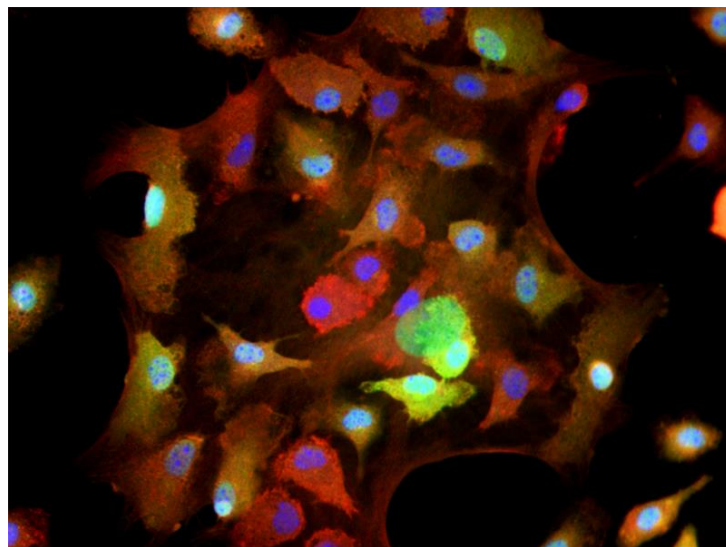
KARDIOMYOCYTY



NEURONY

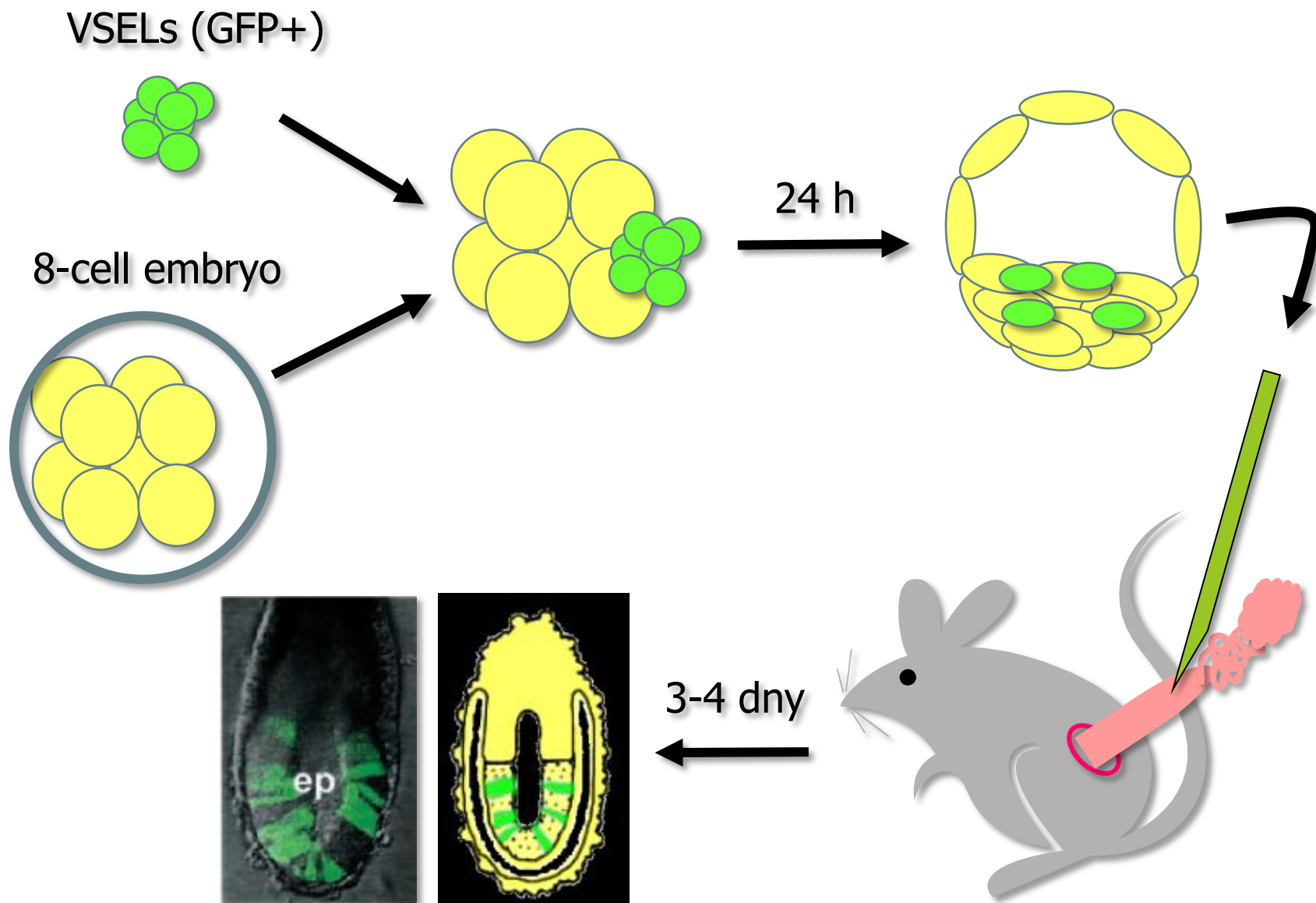


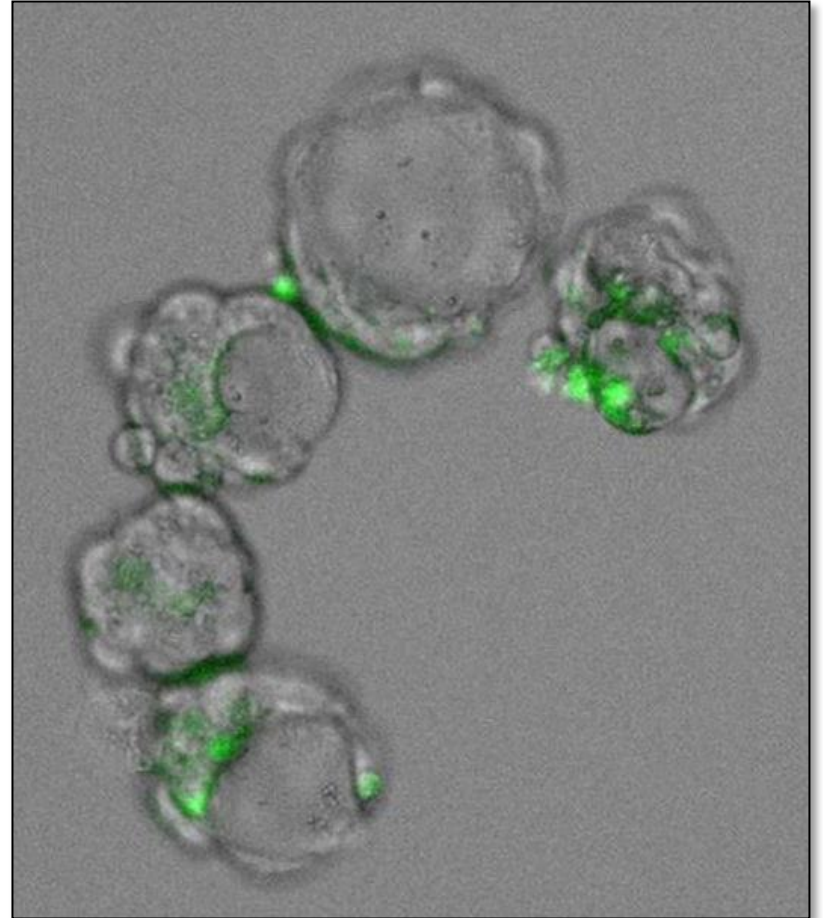
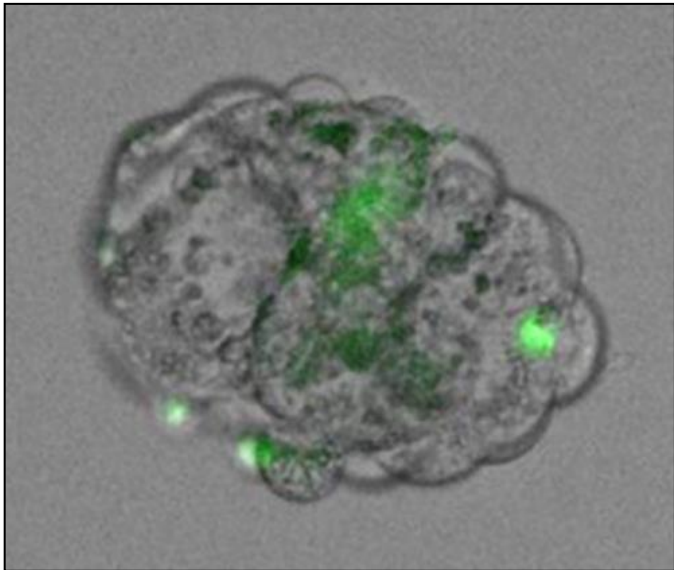
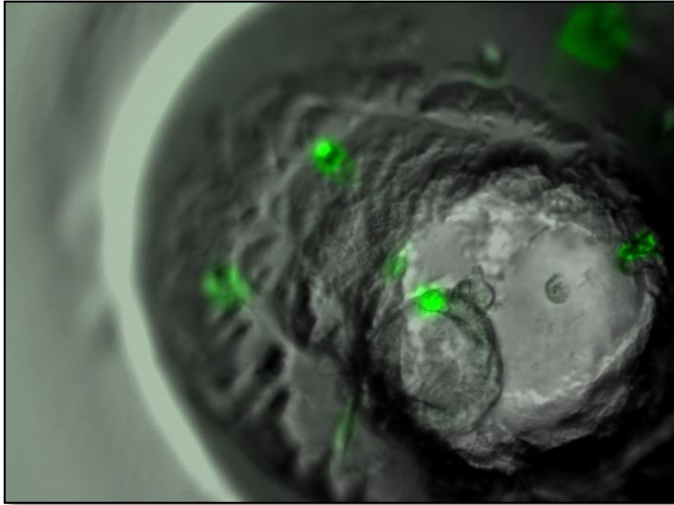
OLIGODENDROCYTY



PANKREATICKÉ BUŇKY

Schéma experimentu





Chiméry: tvorba „nových druhů“

geep (kovce?) chiméra kozy a ovce (ne hybrid)
poprvé v roce 1978 Austrálie, Dr. R.S. White



Chiméry: medicínský význam



Critical Reviews in Oncology/Hematology 15 (1993) 35–48

Critical Reviews in
*ONCOLOGY/
HEMATOLOGY*

In utero transplantation of hematopoietic stem cells

Alan W. Flake^a, Esmail D. Zanjani^{*.b}

^aDepartment of Surgery, Division of Pediatric Surgery, Fetal Treatment Program, University of California, San Francisco and ^bDepartment of Medicine, Veterans Affairs Medical Center, Reno, NV and Fetal Treatment Program, University of California, San Francisco, USA

Výzkum krvetvorby a krevních chorob:

- hematopoetické kmenové b. z lidských fetálních jater
- intraperitoneální injekce do fetu ovce
- lymfoidní prekurzory přetrvávaly až 3,5 roku po transplantaci

Formation of human hepatocytes by human hematopoietic stem cells in sheep

Graça Almeida-Porada, Christopher D. Porada, Jason Chamberlain, Ali Torabi, and Esmail D. Zanjani

We took advantage of the proliferative and permissive environment of the developing preimmune fetus to develop a non-injury large animal model in sheep, in which the transplantation of defined populations of human hematopoietic stem cells resulted in the establishment of human hematopoiesis and led to the formation of significant numbers of long-lasting, functional human liver cells, with some animals exhibiting levels as high as 20% of donor (human) hepatocytes 11 months after transplantation. A direct correlation

was found between hepatocyte activity and phenotype of transplanted cells, cell dose administered, source of cells used on a cell-per-cell basis (bone marrow, cord blood, mobilized peripheral blood), and time after transplantation. Human hepatocytes generated in this model retained functional properties of normal hepatocytes, constituted hepatic functional units with the presence of human endothelial and biliary duct cells, and secreted human albumin that was detected in circulation. Transplanting popu-

lations of hematopoietic stem cells can efficiently generate significant numbers of functional hepatic cells in this non-injury large animal model and thus could be a means of ameliorating or curing genetic diseases in which a deficiency of liver cells or their products threatens the life of the fetus or newborn. (*Blood*. 2004;104: 2582-2590)

© 2004 by The American Society of Hematology

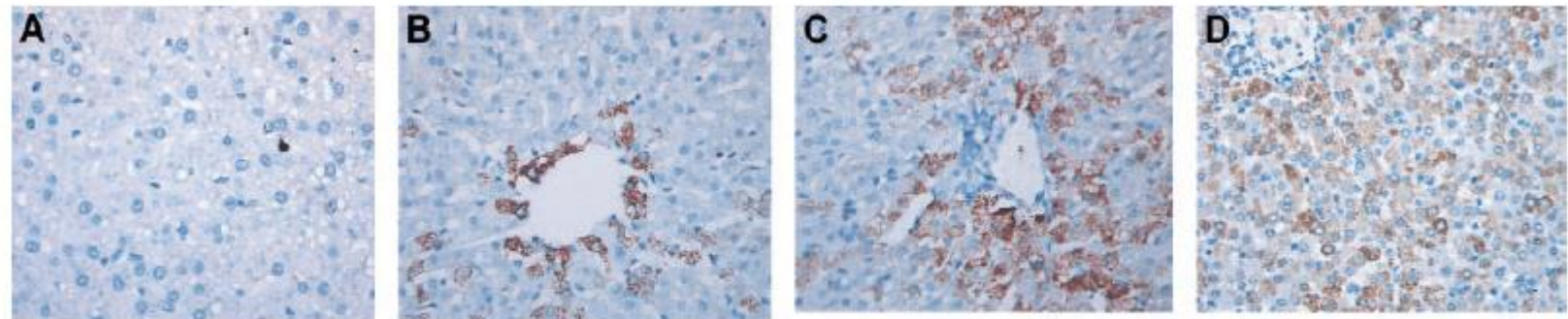
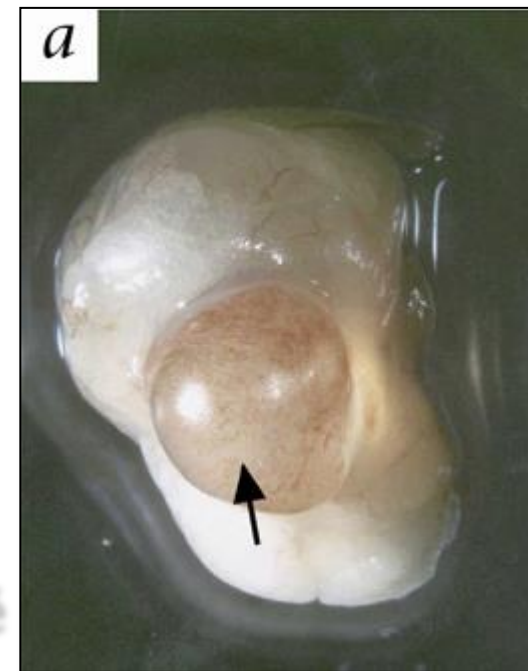
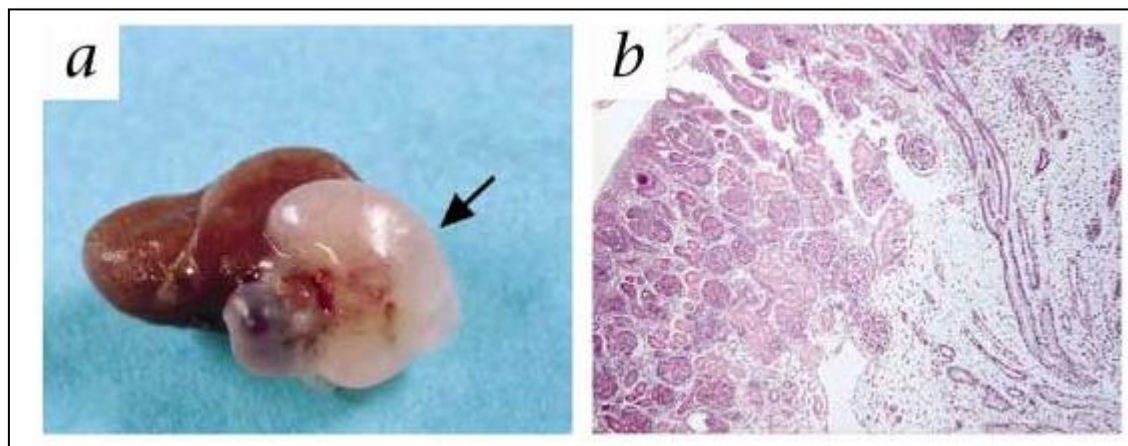


Figure 1. Adult human HSCs generate significant numbers of hepatocytes in a noninjury fetal model. (A) Control sheep liver section (nontransplanted) stained with an antibody antihuman hepatocyte (clone OCH1E5) as described in "Materials and methods." (B-C) Liver sections obtained at 3 weeks (B) and 4 months (C) after transplantation from sheep that received transplanted human BM CD34⁺Lin⁻ cells, stained with the same antibody showing a higher number of human hepatocytes in the latter (C). (D) Liver section obtained at 11 months after transplantation from sheep that received transplanted CB-derived CD34⁺Lin⁻ cells, stained with antihuman hepatocyte antibody. Human hepatocytes in all sections can be identified by the dark brown coloration.

Nature Medicine 9, 53 - 60 (2002)
 Published online: 23 December 2002; | doi:10.1038/nm812

Human and porcine early kidney precursors as a new source for transplantation

Benjamin Dekel¹, Tatyana Burakova¹, Fabian D. Arditti¹, Shlomit Reich-Zeliger¹, Oren Milstein¹, Sarit Aviel-Ronen³, Gideon Rechavi^{3, 4}, Nir Friedman⁵, Naftali Kaminski³, Justen H. Passwell² & Yair Reisner¹



Náhrada orgánů

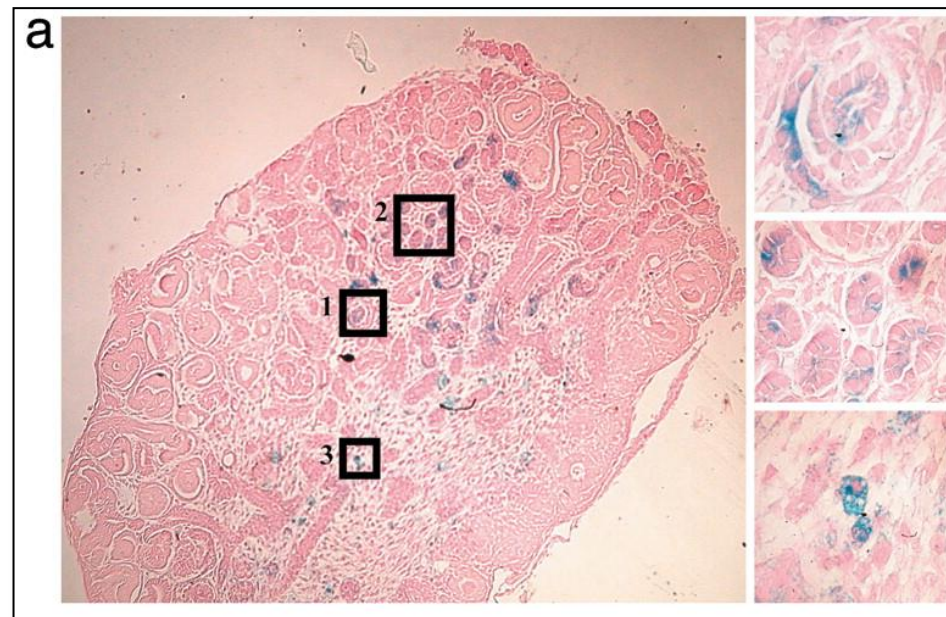
- prekursorové ledvinové b. z lidské fetální tkáně
- transplantace do myšího embrya
- diferenciaci ve funkční nefrony a podpůrné tkáně
- tvorba miniaturního funkčního orgánu - produkce moči

Human mesenchymal stem cells in rodent whole-embryo culture are reprogrammed to contribute to kidney tissues

Takashi Yokoo^{*,†,‡}, Toya Ohashi^{†§}, Jin Song Shen[†], Ken Sakurai^{†§}, Yoichi Miyazaki^{*,†}, Yasunori Utsunomiya^{*}, Masanori Takahashi[¶], Yoshio Terada[¶], Yoshikatsu Eto^{†§}, Tetsuya Kawamura^{*}, Noriko Osumi[¶], and Tatsuo Hosoya^{*}

Departments of ^{*}Internal Medicine and Gene Therapy and [§]Pediatrics, [†]Institute of DNA Medicine, Jikei University School of Medicine, 3-25-8, Nishi-shimbashi, Minato-ku, Tokyo 105-8461, Japan; [‡]Division of Developmental Neuroscience, Tohoku University Graduate School of Medicine, 2-1, Seiryō-machi, Aoba-ku, Sendai 980-8575, Japan; and [¶]Department of Homeostasis Medicine and Nephrology, Tokyo Medical and Dental University, 5-45 Yushima 1-chome, Bunkyo-ku, Tokyo 113-8519, Japan

Edited by Erkki Ruoslahti, The Burnham Institute, La Jolla, CA, and approved January 4, 2005 (received for review September 16, 2004)

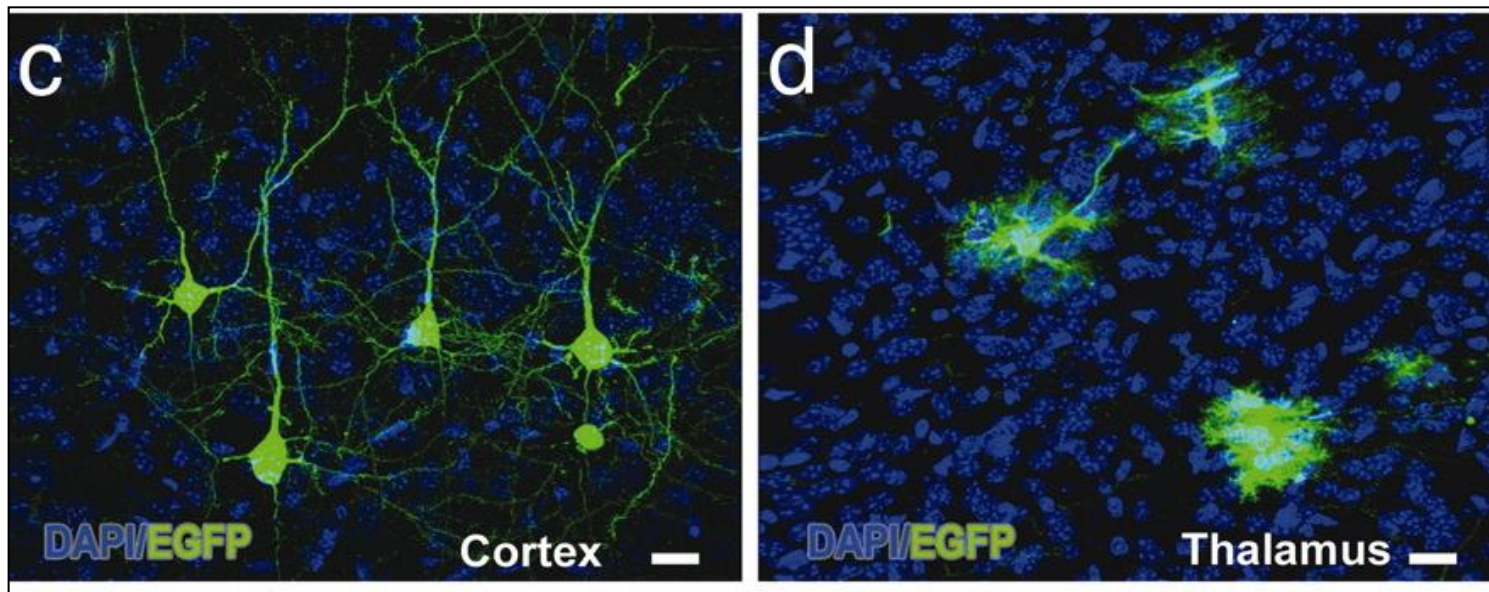


Development of functional human embryonic stem cell-derived neurons in mouse brain

Alysson R. Muotri^{*†}, Kinichi Nakashima^{*†‡}, Nicolas Toni^{*}, Vladislav M. Sandler^{*}, and Fred H. Gage^{*§}

^{*}Laboratory of Genetics, The Salk Institute for Biological Studies, 10010 North Torrey Pines Road, La Jolla, CA 92037; and [†]Laboratory of Molecular Neuroscience, Graduate School of Biological Sciences, Nara Institute of Science and Technology, 6916-5 Takayama, Ikoma 630-0101, Japan

Contributed by Fred H. Gage, October 27, 2005



Výzkum neurodegenerativních chorob:

- hESCs implantovány do myšího fetálního mozku
- diferenciacie ve funkční linie neurálních buněk



ELSEVIER

Available online at www.sciencedirect.com

SCIENCE @ DIRECT®

Developmental Biology 295 (2006) 90–102

DEVELOPMENTAL
BIOLOGYwww.elsevier.com/locate/ydbio

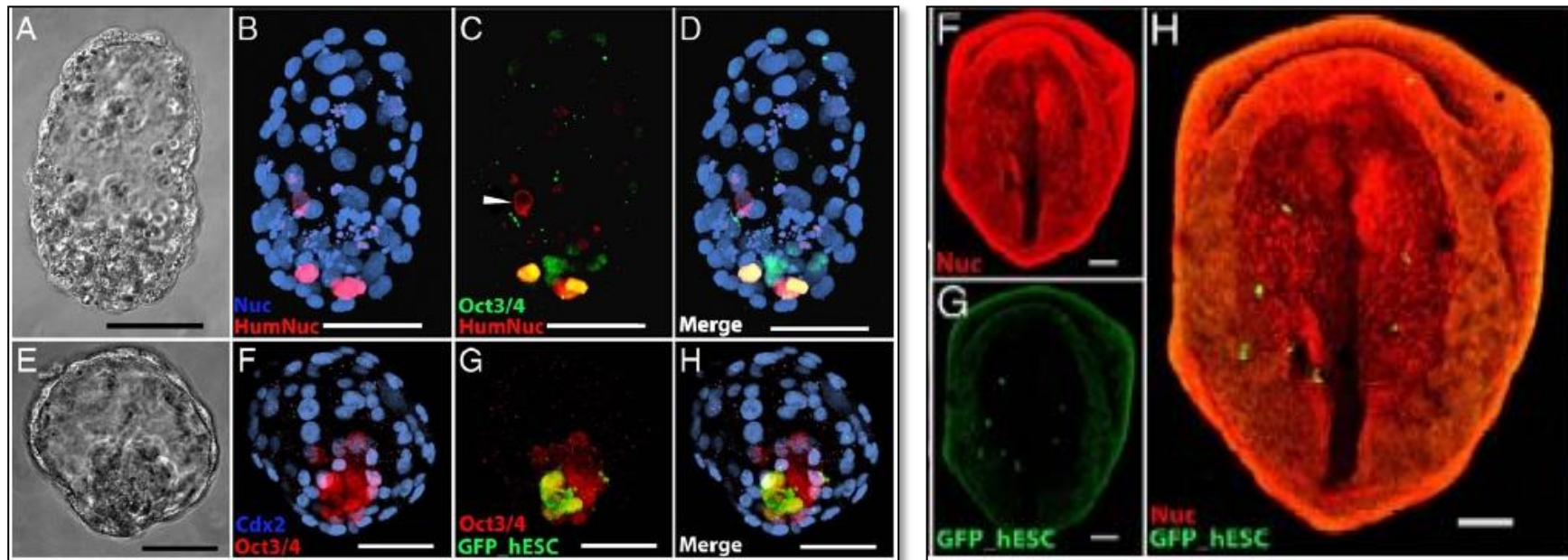
Contribution of human embryonic stem cells to mouse blastocysts

Daylon James ¹, Scott A. Noggle ¹, Tomasz Swigut, Ali H. Brivanlou *

Laboratory of Molecular Embryology, The Rockefeller University, 1230 York Avenue, New York, NY 10021, USA

Received for publication 18 January 2006; revised 13 February 2006; accepted 16 March 2006

Available online 12 June 2006



2 dny po injekci

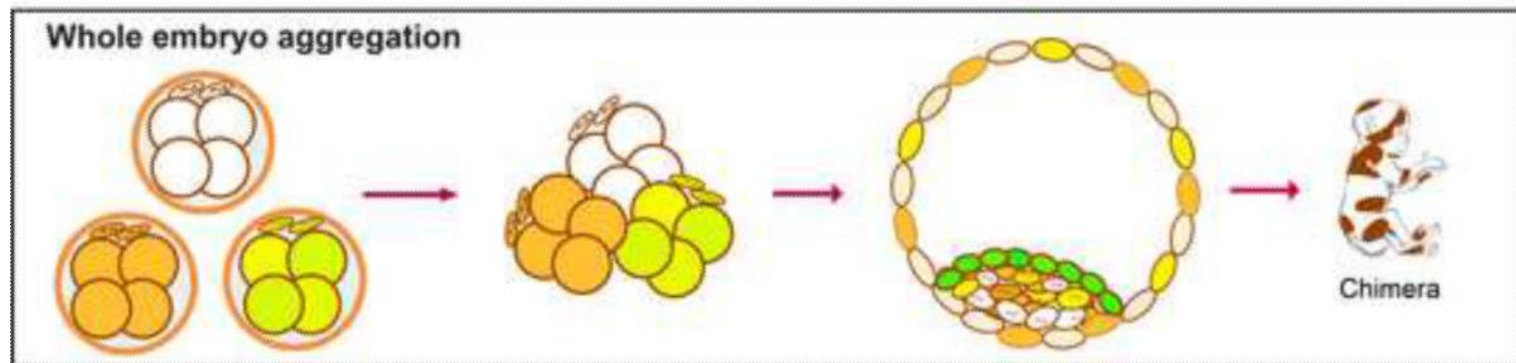
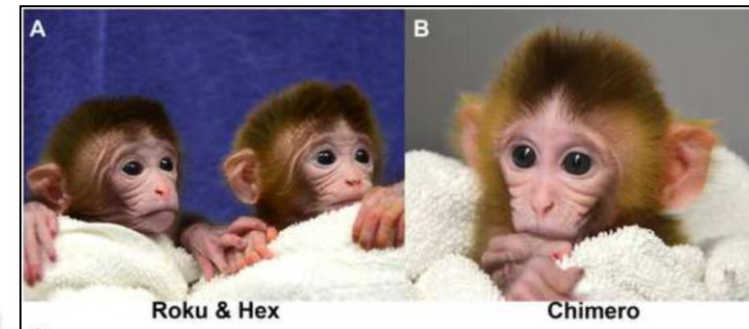
D 8,5

Generation of Chimeric Rhesus Monkeys

Masahito Tachibana,¹ Michelle Sparman,¹ Cathy Ramsey,¹ Hong Ma,¹ Hyo-Sang Lee,¹ Maria Cecilia T. Penedo,³ and Shoukhrat Mitalipov^{1,2,*}

Cell 148, 285–295, January 20, 2012

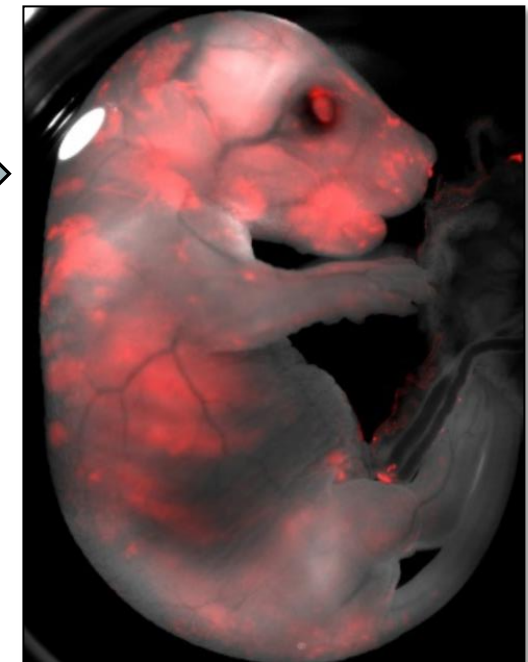
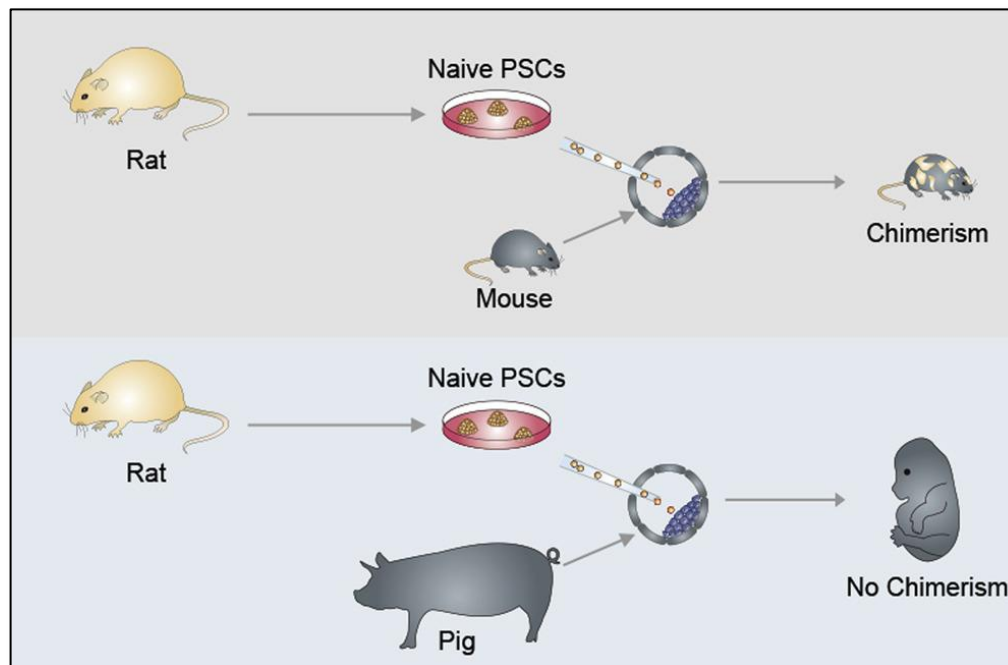
- 2012 - první primátí uměle vytvořená chiméra
- model: Makak rhesus
- vznik: agregace 6 x 4-buněčná zygota
- narození: Roku+Hex (dvojčata), Chimero
- bez vývojových vad

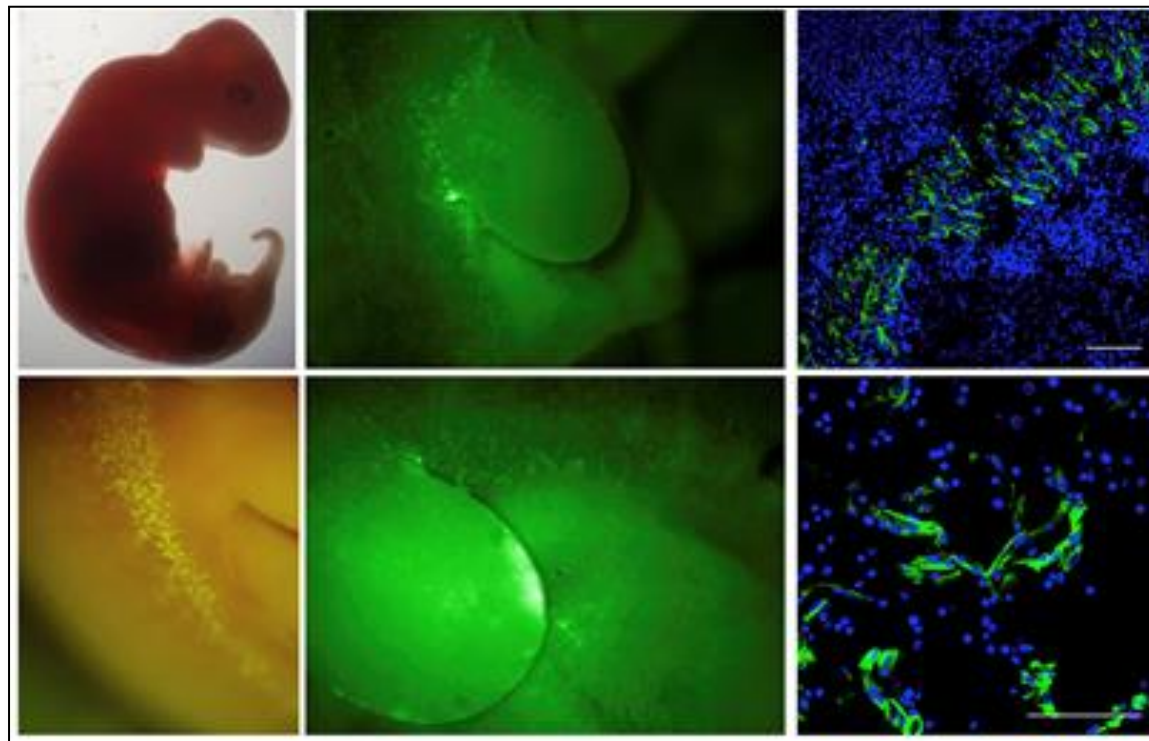
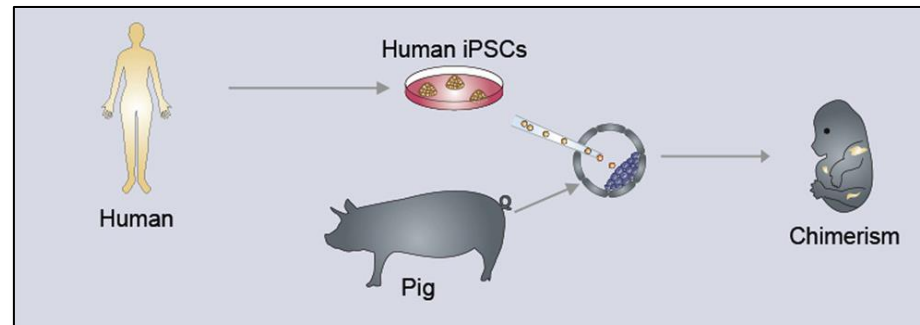


Wu et al., 2017, Cell 168, 473–486

Interspecies Chimerism with Mammalian Pluripotent Stem Cells

Jun Wu,¹ Aida Platero-Luengo,¹ Masahiro Sakurai,¹ Atsushi Sugawara,¹ Maria Antonia Gil,² Takayoshi Yamauchi,¹ Keiichiro Suzuki,¹ Yanina Soledad Bogliotti,³ Cristina Cuello,² Mariana Morales Valencia,¹ Daiji Okumura,^{1,7} Jingping Luo,¹ Marcela Vilariño,³ Inmaculada Parrilla,² Delia Alba Soto,³ Cristina A. Martinez,² Tomoaki Hishida,¹ Sonia Sánchez-Bautista,⁴ M. Llanos Martinez-Martinez,⁴ Huili Wang,³ Alicia Nohalez,² Emi Aizawa,¹ Paloma Martinez-Redondo,¹ Alejandro Ocampo,¹ Pradeep Reddy,¹ Jordi Roca,² Elizabeth A. Maga,³ Concepcion Rodriguez Esteban,¹ W. Travis Berggren,¹ Estrella Nuñez Delicado,⁴ Jeronimo Lajara,⁴ Isabel Guillen,⁵ Pedro Guillen,^{4,5} Josep M. Campistol,⁶ Emilio A. Martinez,² Pablo Juan Ross,³ and Juan Carlos Izpisua Belmonte^{1,8,*}





Podíl lidských kmenových buněk (hiPSCs) na tvorbě postimplantačního prasečího embrya – 28. den

