

# ZMIANY W ORGANIZMIE MATKI I DZIECKA W CZASIE CIĄŻY, HORMONALNA REGULACJA PORODU

Jakub J. Guzek

Szkola Główna Gospodarstwa Wiejskiego, Biotechnologia, Nr. albumu: 195528

## WSTĘP

Ciąża, poród, a także inne procesy związane z rozrodem u ssaków są kontrolowane przez skomplikowany system, w którym ściśle współpracuje ze sobą wiele hormonów i substancji regulujących, przy jednoczesnej współpracy układu nerwowego. Taka regulacja neurohormonalna działająca na wielu poziomach, umożliwia dokładną kontrolę skomplikowanych procesów rozwojowych zachodzących w rozwijającym się zarodku oraz interakcję między procesami zachodzącymi w organizmie matki i dziecka. Wiele z substancji biorących udział w tej regulacji wykazuje działanie wielotorowe na wiele różnych tkanek zarówno u matki, jak i u dziecka i dodatkowo obecne są znaczne różnice w ich działaniu między gatunkami. Z tego powodu omówienie działania poszczególnych hormonów oddzielnie, zaciera istotę interakcji jakie zachodzą w tych procesach na wielu poziomach – znacznie korzystniejsze jest omówienie działania tych substancji w ujęciu systemowym, jako dynamicznego biologicznego systemu, którego struktura ulega znacznym zmianom w czasie. Omówienie jednak tego zagadnienia w ujęciu biologii systemów jest skomplikowane – należy bowiem pamiętać, że sieć interakcji między hormonami i ich receptorami w czasie ciąży i porodu nie jest odizolowana od innych tego rodzaju sieci w reszcie organizmu oraz że wiele interakcji w takim układzie ma charakter zmienny nie tylko w zależności od czasu ale także od czynników środowiskowych.

## PRZED CIĄŻĄ

Oogeneza rozpoczyna się u samic wielu gatunków ssaków już na etapie życia płodowego. Pierwotne komórki płciowe są po migracji do zawiązków gonad przekształcane w oogonia. Oogonia ulegają w dalszej kolejności wielu podziałom mitotycznym po których rozpoczyna się podział mejotyczny, który ulega zatrzymaniu na etapie profazy mejozy I – komórka taka nazywa się oocytem I rzędu i może pozostawać w takim stadium przez długi czas aż samica osiągnie dojrzałość płciową. [1]

Po osiągnięciu przez samicę dojrzałości płciowej oocyty rosnących pęcherzyków jajnikowych przechodzą dalsze etapy podziału mejotycznego aż do ponownego zatrzymania procesu na etapie metafazy mejozy II [2]. Dojrzewanie pęcherzyków jajnikowych zachodzi cyklicznie od kiedy samica osiągnie dojrzałość płciową.

## Regulacja czynności jajnika i dojrzewania pęcherzyków jajnikowych

Najwięcej pęcherzyków jajnikowych występuje jako pierwotne pęcherzyki jajnikowe – pozostają one w tym stadium przez kilka do kilkunastu lat (w zależności od ga-

### Box 1 Wyjaśnienie skrótów

**ACTH** – hormon adenokortykotropowy (*ang. adrenocorticotrophic hormone*)

**AMH** – *anti-Müllerian hormone*

**CRH** – kortykoliberyna (*ang. corticotropin-releasing hormone*)

**DHT** – dihydroksytestosteron

**eCG** – końska gonadotropina kosmówkowa (*equine chorion gonadotropin*)

**ER** – retikulum endoplazmatyczne

**FSH** – hormon folikulotropowy (*ang. follicle-stimulating hormone*)

**GH** – hormon wzrostu (*ang. growth hormone*)

**GnRH** – gonadoliberyna (*ang. gonadotropin-releasing hormone*)

**hCG** – ludzka gonadotropina kosmówkowa (*ang. human chorion gonadotropin*)

**LEP** – leptyna (*ang. leptin*)

**LH** – hormon luteinizujący (*ang. luteinizing hormone*)

**OX** – oksytocyna (*ang. oxytocin*)

**PG** – prostaglandyny

**PRL** – prolaktyna (*ang. prolactin*)

tunku). Niektóre z pęcherzyków pierwotnych ulegają przekształceniu w pęcherzyki rosnące, pęcherzyki antralne i na koniec w pęcherzyki przed owulacyjne. Ważną rolę w dalszych etapach dojrzewania pęcherzyków (po wykształceniu przez pęcherzyk otoczki przejrzystej, wieńca promienistego, błony ziarnistej oraz otoczek zewnętrznej i wewnętrznej) odgrywają komórki osłonki wewnętrznej i błony ziarnistej (tzw. komórki ziarniste). Wykształcając one na swojej powierzchni receptory hormonów gonadotropowych (tj. LH i LSH). Receptory te umożliwiają tym komórkom reakcje na hormony gonadotropowe, która polega na rozpoczęciu przez komórki jajnika syntezy hormonów steroidowych. [1]

Pod wpływem hormonu luteinizującego komórki osłonki wewnętrznej wytwarzają androgeny (androstedion i testosteron). Hormony androgenne przenikają następnie

przez błonę podstawia pęcherzyka jajnikowego do błony ziarnistej, w której pod wpływem FSH aktywowany jest enzymatyczny kompleks aromatazy [3]. Kompleks ten katalizuje przemianę testosteronu do  $17\beta$ -estradiolu, który następnie wydzielany jest do naczyń włosowatych, skąd przedostaje się do krwi żyłnej [4].  $17\beta$ -estradiol jest hormonem wydzielanym przez dojrzałe pęcherzyki jajnikowe, i jego wysoki poziom w osłonce wewnętrznej jest dobrym wymiennikiem dojrzałości danego pęcherzyka [5], przynajmniej w wypadku pęcherzyków jajnikowych kobiet. Stężenie estradiolu jest najwyższe tuż przed owulacją – rośnie ono przez cały okres dojrzewania pęcherzyka w miarę jego rozwoju. Hormon ten wykazuje hamujące działanie na receptory LH w komórkach ziarnistych – na zasadzie ujemnego sprzężenia zwrotnego wysokie stężenie estradiolu doprowadza więc do hamowania syntezy testosteronu z cholesterolu przez te komórki.

Ta krótka, parakrynowa pętla regulacyjna czynności jajnika przez wzrastające stężenie estrogenów nie jest jedynym takim mechanizmem. Komórki ziarniste są zdolne do wytwarzania peptydowych związków, o wzajemnie antagonistycznym działaniu – inhibiny i aktywiny. Inhibina dostaje się z krwią do przysadki mózgowej, gdzie hamuje uwalnianie FSH. Ma to ujemny wpływ na wydzielanie hormonów przez komórki ziarniste. [1, 6, 7]

W dojrzewającym pęcherzyku są również obecne inne hormony steroidowe wydzielane przez komórki ziarniste. Są to m. in. progesteron i estron, które stanowią produkty pośrednie w syntezie  $17\beta$ -estradiolu z cholesterolu.

Prócz wymienionych wyżej hormonów steroidowych na regulację czynności jajnika i dojrzewania pęcherzyków jajnikowych ma także wpływ wiele innych substancji działających para- i autokrynowo w obrębie tych struktur, a także wiele substancji peptydowych takich jak czynniki wzrostu (IGF-I, IGF-II), czynniki martwicy nowotworów, interferony i interleukiny (IL-1, IL-2, IL-6, IL-8). IGF-I i IGF-II wpływają na proliferację i różnicowanie oraz steroidogenezę w komórkach oraz biorą udział w regulacji angiogenezy pęcherzyka jajnikowego i tworzącego się po

jego pęknięciu ciała żółtego. [1, 8–10]

## Owulacja

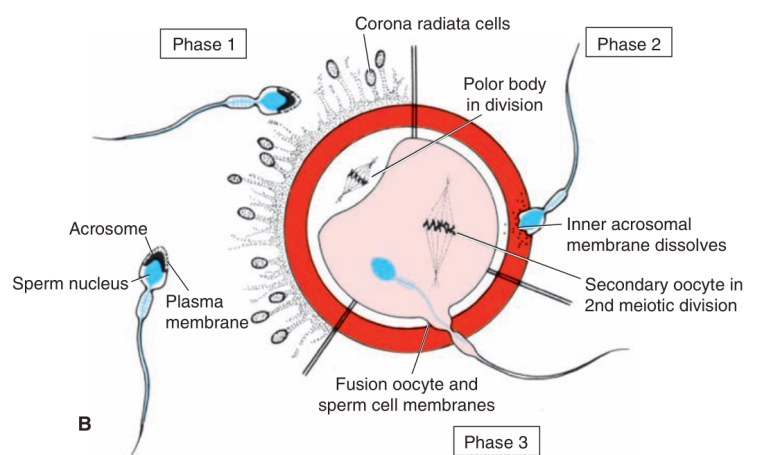
W czasie owulacji dojrzałe pęcherzyki jajnikowe pękają. W tym czasie z pękniętego pęcherzyka uwalniana do jamy brzusznej jest komórka jajowa, która przechwytywana jest przez kosmki jajowodu i wprowadzana jest do jego światła [2].

Proces owulacji bezpośrednio poprzedza wydzielanie GmRH, które stymuluje gwałtowny, i długotrwały (trwający ok. kilka do kilkunastu godzin) wyrzut LH z przedniego płata przysadki do krwi. Wysokie stężenie LH w krwiobiegu powoduje unieczynnienie znajdującego się w jamie pęcherzyka jajnikowego inhibitora dojrzewania pęcherzyka. W tym samym czasie we krwi wzrasta również stężenie FSH i PRL. FSH indukuje wytwarzanie w komórkach ziarnistych receptorów dla LH, a LH z pomocą PRL po połączeniu z tymi receptorami rozpoczyna proces luteinizacji tych komórek. Jednocześnie zlokalizowane z jajnika komórki układu odpornościowego wydzielają histaminę co prowadzi do rozszerzenia naczyń krwionośnych doprowadzających krew do pęcherzyka. Wysokie stężenie FSH i LH prowadzi do uczynienia plazminogenu do plazminy, która następnie wraz z aktywowaną przez progesteron,  $\text{PGF}_{2\alpha}$  i  $\text{PGE}_2$  kolagenazą rozluźniają połączenia między tworzącymi zrąb otoczki fibroblastami. Na skutek tego następuje osłabienie struktury otoczki zewnętrznej i wewnętrznej pęcherzyka jajnikowego, co prowadzi do jego pęknięcia i uwolnienia komórki jajowej [1, 2]

Do całego tego procesu dochodzi na skutek dodatniego sprzężenia zwrotnego między estrogenami a wydzielaniem LH, FSH i PRL. Jak wspomniano wcześniej stężenie estrogenów (zwłaszcza  $17\beta$ -estradiolu) we krwi rośnie wraz dojrzewaniem pęcherzyków jajnikowych i w pewnym momencie doprowadza do wylewu LH do krwi, rozpoczynając wyżej opisane zmiany hormonalne i biochemiczne prowadzące do owulacji.



(a)



(b)

Rysunek 1: (a) Fotografia ze skaningowego mikroskopu elektronowego przedstawiająca plemniki wiążące się do osłonki przejrzystej oocytu. (b) Trzy fazy penetracji oocytu. W fazie pierwszej plemniki przedostają się przez wieniec promienisty; w fazie drugiej jeden lub więcej plemników przedostają się przez otoczkę przejrzystą. W fazie trzeciej jeden plemnik dostaje się do oocytu, tracąc przy tym własną plazmolemę. Na podstawie (Sadler, 2012)

W kontroli mechanizmu pęknięcia dojrzalego pęcherzyka jajnikowego biorą również udział interleukiny (zwłaszcza IL-1 $\beta$ ), która pobudza syntezę PGE<sub>2</sub> i PGF<sub>2 $\alpha$</sub>  oraz uwalnianie tlenu azotu. Na syntezę prostaglandyn ma też wpływ czynnik martwicy nowotworów  $\alpha$  (TNF- $\alpha$ ). Co interesujące cytokiny te wykazują podobne działanie u innych grup kręgowców np. ryb doskonałokostnych [11–14].

## Regulacja powstawania, zanikania i utrzymania ciała żółtego

Po owulacji pęknięty pęcherzyk jajnikowy wypełnia się skrzepliną, wgląb której zaczynają wnikać drobne naczynia krwionośne. Rozwój tych naczyń jest ułatwiony przez zanik błony podstawnej nabłonka pęcherzyka. W tym samym czasie we krwi dalej utrzymuje się wysokie stężenie LH, które jak wspomniano już stymuluje luteinizację komórek ziarnistych i komórek osłonki wewnętrznej. U niektórych gatunków (np. świni, szczura i chomika) działanie luteinizujące wykazuje nie tylko LH ale także PRL. Komórki ziarniste ulegają przekształceniu do dużych komórek luteinowych (lub po prostu komórek luteinowych), a komórki osłonki wewnętrznej do małych komórek luteinowych (lub inaczej paraluteinowych) [1, 2, 15].

Luteinizacja tych komórek i wykształcenie się ciała żółtego z pęcherzyka jajnikowego ma duże znaczenie dla właściwej regulacji hormonalnej w pierwszych etapach ciąży i jej utrzymania. Komórki luteinowe mają na swojej powierzchni wiele receptorów dla LH i wydzielają bardzo wiele hormonów. Pojedyncza komórka luteinowa wydziela więcej progesteronu niż komórka paraluteinowa ale tych drugich jest znacznie więcej dlatego też one są głównymi producentami tego hormonu. Dodatkowo komórki duże prócz progesteronu wydzielają wiele innych hormonów takich jak: oksytocyna, wazopresyna i relaksyna. Mają one receptory dla PGF<sub>2 $\alpha$</sub>  i PGE<sub>2</sub>. U przeżuwaczy komórki te w czasie fazy ciała żółtego dostarczają do krwiobiegu więcej OX niż podwzgórze. Komórki luteinowe ciała żółtego zawierają więcej mRNA oksytocyny niż komórki podwzgórza. U większości innych ssaków zawartość tego mRNA w ciałku żółtym jest wielokrotnie niższa [1, 16, 17].

U większości ssaków ciało żółte jest jedynym miejscem syntezy relaksyny.

W wypadku braku ciąży ciało żółte ulega relatywnie szybkiemu zanikowi. Jego utrzymanie jest zależne od stężenia gonadotropin we krwi, które pobudzają to ciało do wydzielania. Również wydzielany przez samo ciało żółte progesteron pobudza komórki luteinowe do wydzielania na drodze autokrynowej. Proces zanikania ciała żółtego zwany luteolizą jest skomplikowany i nie będzie tutaj omówiony. W ciałku żółtym oprócz komórek luteinowych znajdują się też komórki układu immunologicznego i tkanki łącznej, a także komórki śródbłonki budujące naczynia włosowate [1, 2].

## Zapłodnienie

Hormony sterujące dojrzewaniem pęcherzyków jajnikowych, owulacją i powstawaniem oraz zanikaniem ciała żółtego biorą także udział w regulacji cyklu rujowego u większości ssaków i cyklu menstruacyjnego u naczelných.

W fazie owulacyjnej tych cykli oocyt II-rzędu jest wydzielany z pęcherzyków i łapany do światła jajowodu, a następnie ulega tam przemieszczeniu w kierunku macicy i zatrzymaniu na 1/3 długości górnego odcinka jajowodu, gdzie czeka na zapłodnienie. Oocyt jednak szybko się starzeje i po kilku lub kilkunastu godzinach (w zależności od gatunku) jest niezdolny do zapłodnienia<sup>1</sup>. Transport komórki jajowej wzdłuż jajowodu jest możliwy dzięki skurczom ścian jajowodu i działaniu rzęsek pokrywających nabłonek tego narządu. Jest to regulowane przez wysoki poziom hormonów jajnikowych (estrogenów i OX) oraz LH i PGF<sub>2 $\alpha$</sub> . [1]

Zaplemnienie i zapłodnienie jest złożonym procesem, w którym na skutek kopulacji plemniki są dostarczane do jajowodu gdzie odnajdują komórkę jajową. Przechodzą one po drodze selekcję i kapacytację w skutek czego zmienia się ich morfologia i fizjologia (zwłaszcza akrosomu plemnika). Dokładny przebieg tego procesu nie będzie omówiony.

Plemnik po wnikięciu do oocytu zmienia jego fizjologię – powoduje aktywację oocytu przez indukcję uwolnienia jonów Ca<sup>2+</sup> z ER oocytu, oraz uruchomienie bloku przeciwko polispermii (Rysunek 1a). Dokończona zostaje w tym czasie mejoza oocytu, wydzielone zostaje ciało kierunkowe II i powstaje przedjądrze żeńskie. Dochodzi do wymieszania materiału genetycznego pochodzącego od samca i samicy w procesie zwanym kariogamią (Rysunek 1b). Zostaje przywrócona diploidalna ilość chromosomów i rozpoczynany jest pierwszy podział mitotyczny nowego organizmu – zygoty [1, 18].

## Ciąża

Opisane w poprzedniej sekcji zmiany hormonalne zachodzące w czasie cykli rozwoju pęcherzyków jajnikowych mają wpływ nie tylko na funkcjonowanie jajników, ale także na inne narządy rozrodcze, całą resztę organizmu, rosnący zarodek a także na zachowanie samicy. Wzrastający we krwi poziom estrogenów (zwłaszcza 17 $\beta$ -estradiolu) prowadzi do rozrostu błony śluzowej macicy w przygotowaniu na implantację zarodka. Dochodzi do rozrzedzenia śluzu w szyjce macicy w celu ułatwienia przepływu plemników. [2, 19]

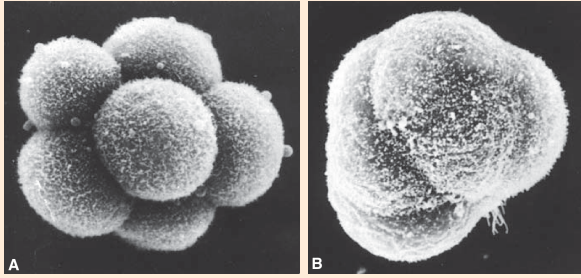
## Wczesna ciąża

Po zakończeniu pierwszego podziału mitotycznego zygoty, przechodzi ona w serie kolejnych takich podziałów w relatywnie krótkim czasie zwiększając liczbę komórek. Komórki te, zwane blastomerami z każdym kolejnym podziałem są coraz mniejsze, gdyż rozmiar całego zarodka pozostaje w tym czasie mniej więcej niezmienny (Rysunek 2).

Regulacja procesów kontrolujących właściwy podział blastomerów nie jest do końca poznana, nie ulega jednak wątpliwości, że proces ten musi podlegać ścisłej kontroli, gdyż blastomery wykazują specyficzne wzorce podziałów w czasie bruzdkowania (różne u różnych gatunków). Proponowana była obecność inhibitora interakcji między E-kadherynami i kateninami, który brałby udział

<sup>1</sup>w skrajnym wypadku – u siki oocyt może być zdolny do zapłodnienia przez nawet 5 dni





(a) Wczesna morula (nie-skompaktowana) (b) Późna morula (skom-paktowana)

Rysunek 2: Zdjęcia ze skaningowego mikroskopu elektronowego przedstawiające morulę mysich zarodków w (a) nieskompaktowanym i (b) skompaktowanym stanie. Na podstawie: (Sadler, 2012)

w prawidłowym kształtowaniu połączeń między blastomerami i uniemożliwiał przedwczesne przekształcenie moruli w blastulę. Nie ulega wątpliwości że udział w regulacji wczesnych procesów rozwojowych zarodka przed implantacją biorą IGF-I i IGF-II, gdyż są one obecne w dużych ilościach w środowisku rozwoju zarodka. Także matczyne cytokiny wykazują działanie parakrynowe na rozwój zarodka w czasie bruzdkowania. Molekularny mechanizm działania tej regulacji nie jest jednak poznany [18–20]

Stadium przed-implantacyjne trwa od kilku (u gryzoni) do kilkudziesięciu dni (u koni). Samą implantację można podzielić na trzy etapy: etap apozycji, etap adhezji do błony śluzowej macicy i etap inwazji. W fazie apozycji zarodek (w postaci blastocysty u większości ssaków) zajmuje właściwe miejsce w macicy. Zajęcie przez niego tego miejsca jest możliwe dzięki czynnikom chemotaktycznym wydzielanym przez nabłonek śluzowy macicy. Czynnikami tymi są m. in. IL-8 oraz białko chemotaktyczne monocytu 1. Adhezja polega na przyłgnięciu zarodka do komórek endometrium przy czym kluczową rolę odgrywają IL-1 $\alpha$  i IL-1 $\beta$ , produkowane przez zarodek. Regulują one ekspresję jednej z podjednostek kompleksu integrzyn, czyli białek odpowiadających za adhezję komórek. W fazie inwazji zarodek zagłębia się w błonie śluzowej macicy. Umożliwia to działanie enzymów proteolitycznych, w których aktywacji uczestniczą interleukiny (IL-1 $\alpha$ , IL-1 $\beta$ , IL-6), czynnik wzrostowy nabłonka (EGF) oraz wspomniane wcześniej integryny. W kontroli całego procesu implantacji uczestniczą także inne hormony – estrogeny i progesteron, a nawet prolaktyna czy kalcytonina oraz wytwarzana przez zarodek gonadotropina kosmówkowa<sup>2</sup>. Na sam koniec implantacji ważną rolę pełni także VEGF – czynnik wzrostowy komórek śródbłonka naczyń, który przygotowuje naczynia krwionośne w miejscu implantacji do wytworzenia później łożyska [1, 18, 19, 21].

Po implantacji zarodka w błonie śluzowej macicy układ odpornościowy matki ulega wyciszeniu, co zapobiega atakowi immunologicznemu z jego strony na odmienny genetycznie zarodek. Za mechanizm tej immunosupresji odpowiada m. in. progesteron.

Progesteron jest najważniejszym hormonem ciążowym, oprócz immunosupresyjnego działania na organizm matki, odpowiada on za utrzymanie ciąży. We wczesnych

fazach ciąży u wszystkich gatunków zwierząt głównym źródłem progesteronu jest ciało żółte, którego funkcjonowanie zostało omówione wcześniej. U niektórych gatunków zadanie wydzielania progesteronu zostaje szybko przejęte przez łożysko, ale u innych niezakłócone funkcjonowanie ciała żółtego jest konieczne przez całą ciążę [1, 22].

Zarodki intensywnie wydzielają do środowiska wiele hormonów i substancji regulatorowych, które w znaczący sposób zmieniają funkcjonowanie macicy i innych organów matki, a nawet wpływają na jej zachowanie [23, 24]. Wytwarzane przez zarodek estrogeny i prostaglandyny (PGF<sub>2 $\alpha$</sub> , PGE<sub>2</sub>, PGI<sub>2</sub>) w pewnym stopniu przenikają do matczynego krwioobiegu, zwiększając ukrwienie macicy.

Wydzielany przez zarodek hormon białkowy przypominający PRL i GH, zwany laktogenem jest kolejną substancją przygotowującą błonę śluzową macicy do implantacji. Bierze on także udział w regulacji angiogenezy w endometrium, a później w łożysku [25].

Mimo działania w tych procesach tak wielu hormonów i faktu, że za utrzymanie ciąży odpowiada w pierwszych jej fazach głównie syntezowany przez komórki luteinowe i paraluteinowe progesteron – przyjmuje się, że sygnałem płodowym odpowiedzialnym za rozpoznanie przez organizm matki ciąży są wytwarzane przez zarodek estrogeny. Hormony te po przeniknięciu do błony śluzowej macicy powodują zmianę kierunku wydzielania PGF<sub>2 $\alpha$</sub>  – substancja ta przestaje być wydzielana do światła naczyń krwionośnych a zaczyna być wydzielana do światła macicy. Brak tej prostaglandyny we krwi uniemożliwia jej dotarcie do ciała żółtego, co powstrzymuje proces luteolizy. Jest to główny znany mechanizm hamowania zaniku ciała żółtego. Inne mechanizmy nie są poznane chociaż pojawiały się badania sugerujące udział hCG w tym procesie<sup>3</sup>, który polegałby na regulacji ekspresji genów odpowiedzialnych za luteolizę [1, 26].

Taka ścisła interakcja między substancjami regulatorowymi wydzielanymi przez matkę i przez zarodek, umożliwia utrzymanie prawidłowego przebiegu wczesnych faz ciąży. Widać to szczególnie w wypadku rozwoju ciała żółtego i mechanizmów wpływających na jego utrzymanie i równoczesnych przemianach struktury błony śluzowej macicy (Rysunek 3).

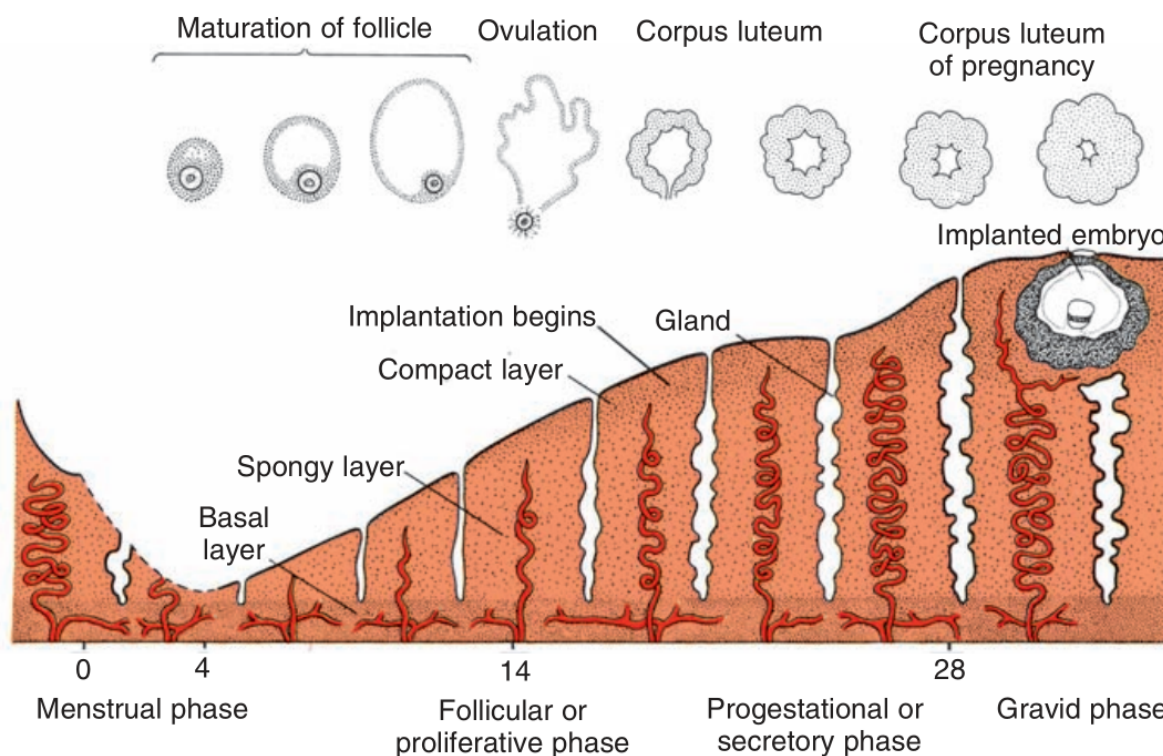
## Błony płodowe i łożysko

W czasie gdy zarodek przechodzi w rozwoju do etapu blastocysty, jego komórki można podzielić na dwie grupy – komórki tworzące wewnętrzną masę w jamie blastuli nazywa się embrioblastem, a te na zewnątrz, tworzące „otoczkę” blastocelu, nazywa się trofoblastem. Nazwy te nie są przypadkowe gdyż komórki embrioblastu w przyszłości wytworzą właściwy embrion, a komórki trofoblastu wytworzą struktury pełniące wobec embrionu funkcje pomocnicze i odżywcze (*gr. trophē* – odżywczy, odżywiający), takie jak błony płodowe i łożysko [18, 19]

Zadaniem błon płodowych jest zapewnienie łączności między zarodkiem a matką, stworzenie odpowiednich warunków do rozwoju zarodka a później płodu oraz ochrona zarodka. Na pierwszych etapach ciąży trofoblast rozwija się bardzo szybko kosztem embrioblastu, co jest świadectwem tego jak ważna jest rola błon płodowych.

<sup>2</sup>tylko u naczelnych

<sup>3</sup>u kobiet



Rysunek 3: Zmiany w błonie śluzowej macicy powiązane ze zmianami w pęcherzyku jajnikowym. Implantacja blastocysty sama w sobie nie jest konieczna do utrzymania ciała żółtego [1], ale związane z nią zmiany w strukturze błony śluzowej macicy i w wydzielaniu indukują przekształceniu ciała żółtego w ciało żółte ciążowe. Aktywność wydzielnicza endometrium rośnie w czasie wraz z ilością wydzielanego przez ciało ciążowe progesteronu. Na podstawie (Sadler, 2012)

U wszystkich ssaków powstają cztery błony płodowe, które rozwijają się w następującej kolejności

1. pęcherzyk żółtkowy
2. owodnia
3. kosmówka
4. omocznia

Pominięta zostanie tutaj dyskusja struktury błon płodowych i tego jak różnią się one między różnymi gatunkami.

Łożyisko powstaje poprzez połączenie błon płodowych z błoną śluzową macicy. Pełni ono wiele funkcji, m. in. umożliwia wymianę gazową, odżywczą i wydalniczą między organizmem matki a dziecka, a jednocześnie stanowi swojego rodzaju barierę między krwią matki a dziecka. Jest ono także narządem wydzielniczym. U ludzi już w bardzo wczesnych fazach rozwojowych trofoblast wytwarza hCG, które w dalszych fazach ciąży wytwarzane jest właśnie w łożysku. Również u kłaczy około 35-40 dnia ciąży<sup>4</sup> rozpoczyna się powoli porocesa syntezy eCG, która tak samo hCG ma działanie zbliżone do FSH i LH. Wspomniany wcześniej laktogen, również powstaje w łożysku, chociaż jego synteza u naczelnych zachodzi już w bardzo wczesnych fazach rozwoju trofoblastu [1, 19].

<sup>4</sup>czyli biorąc pod uwagę długość ciąży kłaczy relatywnie wcześniej

## Późna ciąża

Działanie progesteronu polega głównie na znoszeniu wrażliwości mięśni gładkich błony mięśniowej macicy na działanie oksytocyny, poprzez hamowanie receptora dla niej. Jest to tak zwany blok progesteronowy. W końcowych fazach ciąży gdy płód jest już gotowy do porodu jego podwzgórze zaczyna wydelać CRH, który pobudza przysadkę do wydzielania ACTH. ACTH z kolei wzmacnia wytwarzanie i wydzielanie glikokortykoidów w korze nadnerczy płodu. Kortykoidy, których poziom na skutek opisanych procesów gwałtownie rośnie przechodzą przez łożysko do organizmu matki.

U zwierząt, u których głównym miejscem wydzielania progesteronu jest łożysko dochodzi do zwiększenia aktywności systemów enzymatycznych przekształcających inne steroidy do estrogenów, na skutek czego rośnie stosunek estradiolu do progesteronu. Pod wpływem zwiększonego stężenia estrogenów następuje przekształcenie błony mięśniowej macicy — miocyty zaczynają wytwarzać koneksyny, co prowadzi do powstania między nimi połączeń szczelinowych i do ich funkcjonalnego sprzężenia. Takie przekształcenie umożliwia skoordynowane skurcze mięśniówki w czasie porodu. Jednocześnie zwiększa się ilość receptorów oksytocyny w miocytach mięśniówki macicy. Rośnie także aktywność i stężenie kolagenazy w okolicach szyjki macicy. Enzym ten nie jest tam jednak wytwarzany *in situ*, przez fibroblasty, a raczej wydzielają go prawdopodobnie zbierające się w tej lokalizacji leukocyty przenikające z krwi. Na aktywację kolage-

nazy w tym czasie może mieć również wpływ rozciąganie tuż przed porodem błon płodowych lub uwalnianie w tym czasie interleukiny 8 [1, 27–30].

U zwierząt, u których wytwarzanie progesteronu miało miejsce głównie w ciałku żółtym, wysokie stężenie kortykoidów powoduje natomiast zwiększenia wydzielania matczynej prostaglandyny  $F_{2\alpha}$ , która w wysokim stężeniu może dotrzeć do jajnika, gdzie indukuje luteolizę ciała żółtego [1, 11].

## PORÓD

Gdy organizm matki jest gotowy do porodu rozpoczyna się rozszerzanie szyjki macicy, które jest regulowane przez relaksynę, która uwalniana przed porodem aktywuje enzymy proteolityczne. Enzymy te trawią połączenia między komórkami tkanki łącznej macicy i szyjki macicy, co zwiększa rozciągliwość tych narządów.

Prolaktyna, której poziom przed porodem jest bardzo wysoki nie ma bezpośredniego wpływu na przebieg porodu ale jest niezbędna do rozpoczęcia laktacji.

W tym samym czasie w którym rozszerzana jest szyjka macicy oksytocyna pobudza mięśniówkę macicy do rytmicznych, skoordynowanych skurczów, co jest możliwe dzięki opisanemu już procesowi przebudowy błony mięśniowej macicy przed porodem.

Wspólne działanie tych hormonów i pobudzenie układu nerwowego przywspółczulnego wywołuje rytmiczne, silne skurcze mięśni gładkich macicy i mięśni brzucha. Błony płodowe na skutek wywołanego skurczami wzrostu ciśnienia hydraulicznego pękają. Dochodzi do dalszego rozszerzania dróg rodnych. Skurcze trwają tak długo aż płód zostanie wypchnięty przez drogi rodne na zewnątrz. Po urodzeniu płodu następuje wydalenie („urodzenie”) łożyska – jest to ostatni etap porodu [1].

## PODSUMOWANIE

Skomplikowana regulacja hormonalna procesów ciąży i porodu, a także procesów je poprzedzających, powoduje równie skomplikowane zmiany w funkcjonowaniu organizmu matki i dziecka. Omówienie tego w pełni wymaga znacznie dłuższej pracy. Prawdopodobnie korzystne byłoby, jak wspomniano we wstępie spojrzeć na te zjawiska jako na dynamiczny system biologiczny, w którym występuje wiele wymiarów (poziomów) regulacji – co związane jest m. in. z kooperatywnym działaniem układu nerwowego i hormonalnego, oraz z niepełnej hierarchiczności regulacji hormonalnej. Skonstruowanie jednak spójnej analizy takiego systemu wykracza poza zakres tego artykułu i umiejętności autora. Toteż niniejsze omówienie tematu podejmuje próbę podkreślenia interakcji między zachodzącymi w czasie ciąży i porodu procesami i mechanizmami je regulującymi, ale pozostaje przy tym raczej tradycyjne w konstrukcji logicznej.

## BIBLIOGRAFIA

1. Krzymowski (red.), T. & Przała (red.), J. *Fizjologia Zwierząt* (Państwowe wydawnictwo Rolnicze i Leśne, Warszawa, 2005).
2. Sawicki, W. & Malejczyk, J. *Histologia* (PZWL Wydawnictwo Lekarskie, Warszawa, 2017).
3. Erickson, G. F. & Hsueh, A. J. W. Stimulation of Aromatase Activity by Follicle Stimulating Hormone in Rat Granulosa Cells in *in Vivo* and *in Vitro*. *Endocrinology* **102**, 1275–1282 (1978).
4. Abubakar, A. S. Estrone and Estradiol Levels in the Ovarian Venous Blood from Rats During the Estrous Cycle and Pregnancy. *Biology of Reproduction* **5**, 297–307 (1971).
5. Thorneycroft, I. H. *i in*. The relation of serum 17-hydroxyprogesterone and 17 $\beta$ -estradiol levels during the human menstrual cycle. *American Journal of Obstetrics and Gynecology* **111**, 947–951 (1971).
6. Woodruff, T. K. & Mather, J. P. Ihibin, activin and the female reproductive axis. *Annual Review of physiology* **57**, 219–244 (1995).
7. Findlay, J. K. An Update on the Roles of Inhibin, Activin and Follistatin as Local Regulators of Folliculogenesis. *Biology of Reproduction* **48**, 15–23 (1993).
8. Erickson, G. F. *i in*. The Effects of Insulin-Like Growth Factors -I and -II on Estradiol Production by Granulosa Cells of Polycystic Ovaries. *The Journal of Clinical Endocrinology & Metabolism* **70**, 894–902 (1990).
9. Gottshall, P. E. *i in*. Interleukin-1 inhibits follicle stimulating hormone-induced differentiation in rat granulosa cells *in Vitro*. *Biochemical and Biophysical Research Communications* **149**, 502–509 (1987).
10. Alpizar, E. & Spicer, L. J. Effects of Interleukin-6 on proliferation and Follicle-Stimulating Hormone-induced Estradiol Production by Bovine Granulosa Cells *in Vitro*: Dependence on Size of Follicle. *Biology of Reproduction* **50**, 38–43 (1994).
11. Watanabe, H. *i in*. Concentration of interleukin-1 $\beta$  correlates with prostaglandin  $E_2$  and  $F_{2\alpha}$  in human pre-ovulatory follicular fluid. *Human Reproduction* **9**, 9–12 (1994).
12. Crespo, D., Geotz, F. W. & Planas, J. V. Luteinizing hormone induces ovulation via tumor necrosis factor  $\alpha$ -dependent increase in prostaglandin  $F_{2\alpha}$  in non-mammalian vertebrate. *Scientific Reports* **5** (2015).
13. Brännström, M. *i in*. Rat ovary produces cytokines during ovulation. *Endocrinology* **140**, 2685–2695 (1994).
14. Brännström, M. *i in*. Effects of tumour necrosis factor alpha (TNF alpha) on ovulation in the rat ovary. *Reproduction, Fertility and Development* **7**, 67–73 (1995).
15. Greenwald, G. S. Further Evidence for a Luteotropic Complex in the Hamster: Progesterone Determinations of Plasma and Corpora Lutea. *Endocrinology* **92**, 235–242 (1973).
16. Jones, D. S. C. & Flint, A. P. F. Concentrations of oxytocin-neurophysin prohormone mRNA in *corpora lutea* of sheep during the oestrous cycle and in early pregnancy. *Endocrinology* **117**, 409–414 (1988).

17. Invell, R. & Richter, D. The gene for the hypothalamic peptide hormone oxytocin is highly expressed in the bovine *corpus luteum*: biosynthesis, structure and sequence analysis. *The EMBO Journal* **3**, 2351–2354 (1984).
18. Bielańska-Osuchowska, Z. *Embriologia* (Państwowe Wydawnictwo Rolnicze i Leśne, Warszawa, 2001).
19. Sadler, T. W. *Langman's Medical Embryology* (Wolters Kluwer Health/Lippincott Williams & Wilkins., Philadelphia, 2012).
20. Watson, A. J., Natale, D. R. & Barcroft, L. C. Molecular regulation of blastocyst formation. *Animal Reproduction Science* **82–83**, 583–592 (2004).
21. Kodaman, P. H. & Taylor, H. S. Hormonal regulation of implantation. *Obstetrics and Gynecology Clinics* **31**, 745–766 (2004).
22. Graham, J. D. & Clarke, C. L. Physiological action of progesterone in target tissues. *Endocrine reviews* **18**, 502–519 (1997).
23. Noiro, E., Goyens, J. & Buhot, M.-C. Aggressive behavior of pregnant mice toward males. *Hormones and behavior* **6**, 9–17 (1975).
24. Rosenblatt, J. S., Mayer, A. D. & Giordano, A. L. Hormonal basis during pregnancy for the onset of maternal behavior in the rat. *Psychoneuroendocrinology* **13**, 29–46 (1988).
25. Corbacho, A., Martínez, G. D. L. E. & Clapp, C. Roles of prolactin and related members of the prolactin/growth hormone/placental lactogen family in angiogenesis. *The Journal of endocrinology* **173**, 219–238 (2002).
26. Dickinson, R. E., Myers, M. & Duncan, W. C. Novel regulated expression of the SLIT/ROBO pathway in the ovary: possible role during luteolysis in women. *Endocrinology* **149**, 5024–5034 (2008).
27. Mitchell, B. F. & Wong, S. Changes in 17 $\beta$ , 20 $\alpha$ -hydroxysteroid dehydrogenase activity supporting an increase in the estrogen/progesterone ratio of human fetal membranes at parturition. *American Journal of Obstetrics & Gynecology* **168**, 1377–1385 (1993).
28. Osmer, R. *i in*. Origin of cervical collagenase during parturition. *American journal of obstetrics and gynecology* **166**, 1455–1460 (1992).
29. Rajabi, M. R. *i in*. Elevated tissue levels of collagenase during dilation of uterine cervix in human parturition. *American journal of obstetrics and gynecology* **159**, 971–976 (1988).
30. El Maradny, E. *i in*. Stretching of fetal membranes increases the concentration of interleukin-8 and collagenase activity. *American journal of obstetrics and gynecology* **174**, 843–849 (1996).