

## 論文内容の要旨

### Screening and Characterization of Genes Involved in Endoderm Differentiation during Early *Xenopus* Development

(ツメガエルにおける内胚葉性器官の形成に関する遺伝子の探索と解析)

十亀 麻子

脊椎動物の卵は卵割を繰り返した後、外胚葉・中胚葉・内胚葉と呼ばれる三種類の胚葉を形成する。外胚葉からは表皮や神経系が、中胚葉からは筋肉や脊索、血管、腎管などが、内胚葉からは主に消化器官や呼吸器官が分化する。さらに消化管上皮の異なった領域から胃や腸、肝臓、胰臓などの付属器官が分化する。これらの器官が分化し形成されていく過程については多くの研究が行われ、様々なことが明らかになっている。例えば胰臓は、組織形態と発生様式が脊椎動物で広く共通しており、消化管上皮からまず背側原基が続いて腹側原基が順に生じた後、両者が融合して单一器官としての胰臓が形成される。この過程において、消化管上皮に対して間充織や脊索等の隣接する組織からの作用が重要である。一方、肝臓は心臓からのシグナルを受けて腹側の消化管上皮から単一の原基として生じる。胰臓と肝臓は非常に近接した領域から発生し、発生過程において互いに密接な関係がある。また、未分化な消化管上皮は周辺器官との組み合わせによって、胰臓にも肝臓に分化する事が知られている。近年、これらの器官の分化に関与している遺伝子が明らかになりつつあるが、その分子メカニズムは複雑で未だ不明な点が多く残されており、形成機構を分子レベルで解明するには鍵となる遺伝子の探索と解析が必要である。

本研究では、まず内胚葉性器官の中でも胰臓に注目し、胰臓が分化する際に発現している遺伝子を探査する事を目的として実験を行った。現在までに、アフリカツメガエルの予定外胚葉片（アニマルキャップ）はアクチビンとレチノイン酸で処理すると胰臓に分化することが報告されている。この系は組織間の相互作用等を極力省いたシン

フルな系であり、膵臓の様々な分子機構を解明する系として有用であると考えられる。試験管内で誘導された膵臓は、外分泌構造と内分泌構造を備えた形態的及び機能的にも十分に分化した膵臓であることが確認されているが、前腎など他の組織の混入という問題点があった。そこでアクチビンの濃度について検討を重ね、アニマルキャップ中に誘導される前腎の形成率を抑える条件を確立した。この新しい系を用いて、膵臓の分化が進み様々な膵臓特異的遺伝子が発現していると考えられる時期を選択してcDNAライブラリーを作成し、スクリーニングを行った。その結果、ツメガエル胚の膵臓に特異的に発現する既知の消化酵素をコードする遺伝子が数多く単離できた。近年、ほ乳類において膵臓形成の研究は盛んであるが、両生類の膵臓形成に関する研究は少なく、いくつかのマーカー遺伝子が報告されているだけである。今回得られたこれらの遺伝子は有用なマーカーになりうると考えられる。以上の結果より、膵臓の様々な分子機構を解明する際に、アニマルキャップを用いた系が有用であることが示された。

次に私は広く内胚葉性器官の形成に関与する遺伝子の探索を試みた。スクリーニングを効果的に行うために、まず前述のアクチビンとレチノイン酸で処理したアニマルキャップ中に誘導されている組織についてさらに詳しく検討した。低濃度のアクチビンで処理した後にレチノイン酸で処理したアニマルキャップ中には内胚葉性の組織だけでなく中胚葉性の組織である筋肉や前腎も誘導されていたが、アクチビンの濃度を上げて処理した場合にはこれらの中胚葉性組織の誘導は抑えられていた。

さらに膵臓形成の初期段階において重要な役割を果たすことが知られている *XlHbox8* に注目し、mRNAの時間的な発現の変化を確認したところ、処理したアニマルキャップにおいて処理後 18 時間から発現が開始していた。また内分泌マーカーである *insulin* の発現は少し遅れて開始し、外分泌細胞のマーカーである *carboxypeptidaseA* はより分化の進んだ約 40 時間を過ぎた時期から発現が認められた。これらは正常発生における発現開始時期とほぼ一致していた。このことから、アニマルキャップ中の発生過程は正常胚とほぼ平行して進行していることが示唆された。

以上の結果をふまえ、処理後 18 時間のアニマルキャップを用いて cDNA ライブラリーを作成し、ディファレンシャルスクリーニングを行った。その結果、処理したアニマルキャップ中で強く発現している、全長 1,366 bp、392 アミノ酸からなる遺伝子が得られた。この遺伝子はヒトの PAI-1 mRNA-binding protein (PAI-RBP1) と DNA レベルで 65%、アミノ酸レベルでは 72% の相同性があった。そこで得られた遺伝子を *Xenopus PAI-1 mRNA-binding protein (XPAI-RBP1)* と名付け、解析を行った。XPAI-RBP1 は、ツメガエ

ル、ヒト、マウス、ラット、ゼブラフィッシュ、ショウジョウバエにおいて非常に良く保存された RNA 結合ドメインと核移行シグナルを有する。PAI-RBP1 は血管内皮細胞由来の培養細胞を用いた研究から PAI1 遺伝子の 3'末端側に含まれる U-rich な CRS 領域に結合する因子として単離された。しかしながら、その機能については mRNA に結合するという報告があるのみで、発生段階における役割は全く解析されていない。近年、いくつかの RNA 結合タンパク質が内胚葉性器官の形成において重要な役割を担っているということが示されている。また臍形成において血管上皮からのシグナルが重要であるという知見から、XPAI-RBP1 が臍あるいは内胚葉性器官の形成に関与しているのではないかと考え、さらなる実験を行った。

各発生段階にある胚を用いた RT-PCR 解析の結果より、*XPAI-RBP1* の発現は神経胚期から開始し、その後幼生期においても持続していることが示された。空間的な発現パターンを whole mount *in situ* hybridization 法を用いて確認したところ、*XPAI-RBP1* は、神経胚期から神経領域周辺において弱く発現が開始し、尾芽胚期には眼や鰓弓、弱いながらも前方内胚葉に発現が見られた。発生の進んだ幼生期には前方内胚葉における *XPAI-RBP1* の発現は臍原基に限局していた。*XPAI-RBP1* タンパク質の細胞内局在を確認するために、*XPAI-RBP1* と EGFP の融合タンパク質をアニマルキャップ中に強制発現させ蛍光顕微鏡下で観察した。その結果、*XPAI-RBP1* は核移行シグナルを有するにもかかわらず、細胞質全体に存在していることが示された。

胚内での機能を調べるために、*XPAI-RBP1* mRNA を顎微注入によって前方内胚葉の予定域である背側帯域に過剰発現させたところ、尾芽胚後期から初期幼生において前方内胚葉組織の肥大が観察された。さらに、アニマルキャップ中で、*XPAI-RBP1* はアクチビン、レチノイン酸処理を模倣し、内胚葉マーカーを誘導できるのかということを確認した結果、肝臍マーカーである *Hex* の発現がわずかに観察された。しかしながら、内胚葉や臍のマーカー遺伝子の発現は検出されなかった。また、*XPAI-RBP1* mRNA を過剰発現した胚においては、尾芽胚期に *Hex* の発現領域が拡大していたが、幼生期には認められなくなった。臍マーカー遺伝子については、発生過程を通して発現の変化はなかった。

次に私は、アンチセンスモルフォリノオリゴ(MO)を使用した機能阻害実験を行った。*XPAI-RBP1* MO の内胚葉への影響を調べるために、8 細胞期の背側植物割球に顎微注入したところ、発生初期には大きな変化は見られなかつたが、消化管の回転が始まり臍や肝臍の原基が観察できる時期には、消化管の回転及び伸長が妨げられ、それぞれの原基は形成されているが正常な構造をとるには至らなかつた。*XPAI-RBP1* MO を顎微注入した後、原腸胚期に切り出した背側帯域においては、肝臍マーカーである *Hex*

や *Prox1*、*HNF3β*、内胚葉マーカーである *endodermin* などの発現量に差異は見られなかつたが、脾臓マーカーである *XlHbox8* や *Ptf1a*、また小腸マーカーである *IFABP* の発現量は著しく減少していた。さらに whole mount *in situ* hybridization 法を用いて各マーカー遺伝子の発現を確認したところ、XPAI-RBP1 の機能を阻害した胚では、尾芽胚期において *XlHbox8* 及び *Ptf1a* の発現の低下が示されたが、発生が進むに伴いこれらの遺伝子発現は回復し、幼生期においては、脾臓原基の構造は異常ではあるもののマーカー遺伝子の発現は確認された。一方、肝臓マーカーである *Hex* 及び *PTB* の発現は正常胚と同様であった。

本研究では、XPAI-RBP1 が前方内胚葉に発現し内胚葉性器官の遺伝子発現を調節しているということを示した。これらの結果より、XPAI-RBP1 は発生初期には脾臓や肝臓といった前方内胚葉の領域を維持し、脾臓原基ができた後には組織での特異的な遺伝子発現を維持することで、前方内胚葉組織の分化に関与していると考えられる。