

論文の内容の要旨

論文題目 トランスポーター発現極性細胞を用いた経細胞輸送測定に基づく *in vivo*
胆汁排泄クリアランスの予測
取り込み及び排泄側トランスポーター共発現系 (OATPs, MRP2) の利用

氏 名 佐 々 木 誠

[序論] 肝臓は主要な解毒器官の一つであり,その解毒機構は,1)血管側から肝臓中への取り込み,2)肝臓内での代謝,及び3)肝臓から胆汁中への排泄の各過程に支配されている。近年,ヒトやラットなどの肝細胞への取り込み及び排泄過程において,化合物の輸送に関わる種々のトランスポーターが同定され,その機能解析は,取り込み側の場合は cDNA 導入細胞への化合物の取込みを測定することにより,また,排泄側のトランスポーターの場合には発現細胞から調製した膜ベシクルへの化合物の ATP 依存的な取込みを測定することによりそれぞれ別々に評価されてきた。これらの解析を通して,pravastatin 等,臨床上汎用される薬物を含む多くの有機アニオン系化合物が,血管側膜上の OATP2 と胆管膜上の MRP2 の両方の基質となることから,両トランスポーターが協調的に胆汁排泄に関与することが考えられていた。しかしながら,これらを同時に評価できる *in vitro* 実験系はこれまでなく,

医薬品開発の観点からは、取り込み側及び排泄側の両トランスポーターにより生み出される、血液側から胆管側への経細胞輸送を簡便に評価する *in vitro* 実験系の開発が望まれていた。本研究では、ヒト肝臓における血液から胆汁への極性輸送を反映する *in vitro* モデルとして、basal 側に OATP2、apical 側に MRP2 を共発現する極性細胞を構築し、有機アニオン系化合物の経細胞輸送を検討することによりヒト肝臓での極性輸送を再現し、ヒト胆汁排泄クリアランスの定量的な予測を行える *in vitro* 評価系を確立することを最終的な目的とした。さらに共発現系の検証のため、ラット Oatp4/Mrp2 共発現系を構築し、その経細胞輸送クリアランスからラット *in vivo* 胆汁排泄クリアランスの予測が可能かどうかを検討した。

[本論] 1 .ヒト OATP2 及び MRP2 を共発現した MDCKII 細胞の構築及び各種有機アニオン系化合物の経細胞輸送の検討

共発現系を作製するにあたり、ホスト細胞としてイヌ遠位尿細管由来の極性細胞である Madin-Darby canine kidney (MDCK) II細胞を用いた。ヒトOATP2 及びMRP2 のcDNA発現細胞は、Zeocin及びG418 により選択した。免疫染色よりOATP2 の局在はlateral側にまた、MRP2 の局在はapical側に限られ、MDCKII細胞におけるこれら両トランスポーターの局在は生理的条件での肝細胞での局在に一致することが示された。実験手法としては、transwell上に単層培養したMDCKII細胞のbasalもしくはapical側に被験化合物を添加し、経時的に反対側のmediumを回収することで、両方向への経細胞輸送を測定した。OATP2 およびMRP2 の基質となるestradiol-17 β -D-glucuronide (E₂17 β G)の経細胞輸送を検討したところ、vector導入細胞、OATP2 あるいはMRP2 単独発現系ではbasalからapical方向へのflux は逆方向へのfluxとほぼ同程度であったが、OATP2/MRP2 共発現系においてはbasal-to-apical fluxは逆向きのfluxに比べて約 8 倍大きく、方向性のある輸送が観察された。このことから、E₂17 β Gは、basal側からOATP2 によって細胞内に取り込まれた後、MRP2 によって効率的にapical側に輸送されていることが示された。また、E₂17 β Gの経細胞輸送の濃度依存性を検討したところ、OATP2 単独発現系及び共発現系においてはそれぞれK_m=23.8 及び 27.9 μ Mと算出され、OATP2 の取り込みのK_m報告値と一致した。さらにapical側膜を介した排出輸送クリアランスPS_{apical}の飽和性について検討を加えたところ、今回検討した濃度範囲では輸送の飽和性は観察され

なかったことから，basal側からapical側へのE₂17βGの経細胞輸送の飽和性は主に取り込み側に依存していることが示唆された。同様にpravastatinにおいては，control, OATP2 及びMRP2 単独発現系ではbasal-to-apical fluxはapical-to-basal fluxとほぼ同程度である一方，OATP2/MRP2 両トランスポーターを共発現させた時のみ，basal-to-apical fluxが逆向きのfluxを大きく上回った。経細胞輸送には濃度依存性が観察され，K_m=24.3μMと算出され，ここでも既報のOATP2を介した取り込みのK_m値と一致した。同様にOATP2 及びMRP2の基質となるleukotriene C4 (LTC₄)，taurothiocholate sulfate (TLC-S)，BQ123，及びmethotrexate (MTX)の経細胞輸送について検討したところ，OATP2/MRP2 共発現系でbasal-to-apical fluxが逆向きのそれぞれ約4.18, 4.2倍であった。以上，ヒトOATP2 およびMRP2を共発現させたMDCKII細胞を介した経細胞輸送を測定する本*in vitro*実験系は，*in vivo*における肝細胞を介した血液から胆汁への基質の経細胞輸送を反映する実験系となりうるものと考えられた。

2. ラット Oatp4 及び Mrp2 を共発現した MDCKII 細胞の構築及び各種有機アニオン系化合物の経細胞輸送の検討

共発現細胞を用いた*in vitro*実験系から*in vivo*胆汁排泄クリアランスの予測が可能かどうかを判断するため，動物種としては*in vivo*実験で汎用されているラットを選択し，取り込み側トランスポーターとしてヒトOATP2 のホモログと考えられるラットOatp4 及びラットMrp2 との共発現系を作製した。ヒト共発現系と同様，ラットOatp4 はlateral側に，またラットMrp2 は主にapical側に局在した。E₂17βG，pravastatin，TLC-S，BQ123，LTC₄ 及びtemocaprilatの経細胞輸送を検討したところ，共発現系におけるbasal-to-apical fluxは逆向きのそれぞれ約18, 8, 28, 6, 8, 3倍となったことから，Oatp4 によって取り込まれた基質が効率的にMrp2によってapical側へと排泄されていることが示された。MTXに関しては明確に方向性のある輸送は観察できなかった。pravastatinの経細胞輸送について濃度依存性を検討したところ，K_m=48.3μMと求められ，この値はOatp4 発現系及びラット遊離肝細胞より算出したK_mの報告値とほぼ同程度であることが示された。さらに，apical側膜を介した排出輸送クリアランスPS_{apical}の飽和性について検討を加えたところ，PS_{apical}はbasal側のmedium中濃度が，100～300μMの間で減少した。以上のことからpravastatinの経細胞輸送の飽和性は高親和性を示し

た取込み側に起因することが考えられた。以上，ヒト共発現系と同様，ラットOatp4/Mrp2共発現系は，*in vivo*における肝細胞を介した血液から胆汁への基質の経細胞輸送を反映する実験系となりうるものと考えられた。

3．ラット共発現系を用いた *in vivo* 胆汁排泄クリアランスの予測

ラット肝臓と今回構築したラット共発現系におけるOatp4 及びMrp2 の発現量をWestern blotで確認したところ，共発現系におけるOatp4 及びMrp2 の単位蛋白当たりの発現量はラット肝臓中の約 2 倍及び約 5 倍と求められた。今回用いた有機アニオン系化合物は取り込み過程が律速であることが示されていることから，Mrp2 の発現量は経細胞輸送を評価する上で十分であり，取り込み側トランスポーターの発現量を補正することで*in vivo*における胆汁排泄クリアランスとの対応をとることができると考えられた。次にE₂17βG，pravastatin，TLC-S及びMTXをラットに定速静注し，定常条件下での胆汁排泄速度と血中濃度より，血液中濃度基準の*in vivo*胆汁排泄クリアランスを算出した。その他の化合物に関しては杉山研の既報のデータを用いた。Well-stirred modelを用い，*in vitro*実験における経細胞輸送より算出したクリアランスと*in vivo*での胆汁排泄クリアランスの比較をしたところ，補正係数を考慮することにより，両者には良好な相関が観察された。補正係数はOatp4 以外の他のトランスポーターの寄与があることや発現細胞と肝細胞における形態学的な相違等を補正する数値であると考えられた。以上より共発現系における経細胞輸送より算出した固有クリアランスから*in vivo*胆汁排泄クリアランスを予測しうることが示唆された。

[結論] 今回作製した共発現系は，*in vivo* における肝細胞での血液から胆汁への有機アニオン系化合物の経細胞輸送を反映する新規 *in vitro* 試験系となると考えられた。ラット共発現系と同様な方法でヒト共発現系における経細胞輸送から *in vivo* 実験が困難であるヒトの胆汁排泄クリアランスを算出しうる可能性が期待される。従って，本試験系は，胆汁排泄能力を判定する新規 *in vitro* 評価系として，新規医薬品開発における候補化合物のスクリーニングに有用であると考えられる。