

[別紙2]

論文審査の結果の要旨

申請者氏名 吉田 章人

近年、化石燃料の枯渇、地球温暖化に対する懸念が高まる中、水素は次世代エネルギー・キャリアの本命として注目されている。現在水素生成法として、石油や天然ガスなどの熱改質による化学的手法が一般的であるが、循環型社会へのパラダイムシフトへ向け、再生可能資源であるバイオマスからの新規水素生成技術が求められている。中でも生物的水素生成法（バイオ水素法）は環境負荷の低減が望まれるプロセスであり、工業化への期待が高まっている。

本論文では、バイオ水素法におけるバイオマス原料からの生産性向上に関する研究について論じた。水素生産のための基質として、バイオマス由来原料で安価に得られるグルコースを含む糖類が想定される。これまでバイオ水素法における最大の課題は、反応容積あたりの生産性の低さ及び水素収率の低さにより水素生産設備が大規模となり経済的に成立しないことであった。

そこで第一章では、基質としてグルコースから水素に至る代謝中間体である蟻酸に注目し、*Escherichia coli* 細胞内の Formate Hydrogen Lyase (FHL) system を高発現した株を用いた水素代謝遺伝子の転写解析、菌体あたりの水素生成速度の向上、および菌体を“触媒”的に利用する新規水素生成法の検討を行った。FHL system は 7 つのサブユニットで構成されており、*fhdF* および *hycB-G* によりコードされる。FHL system 遺伝子の転写に関する調節因子は 2 種存在し、正の転写調節因子 (*FhlA*) をコードする遺伝子 *fhlA* を高発現し、かつ負の転写調節因子 (*HycA*) をコードする遺伝子 *hycA* を削除した株を創製し転写解析を行ったところ、FHL system を構成する蟻酸脱水素酵素サブユニットをコードする遺伝子 *fhdF* 及びヒドロゲナーゼサブユニットをコードする遺伝子 *hycE* の転写量の上昇がノザンプロット解析および定量 RT-PCR 解析により確認された。正の転写調節因子 *FhlA* が水素代謝遺伝子に対しどのような転写制御を行っているかを検証するために *fhlA* を削除した株を創製し、マイクロアレイを用いた転写解析を行った。その結果、FHL system 関連遺伝子の転写が *FhlA* に強く制御されると共に、水素の酸化を触媒するヒドロゲナーゼアイソザイム (Hyd-1) の転写が *fhlA* に制御されることが見出された。転写解析にて FHL system および水素代謝に関する知見が得られたことから、*fhlA* の高発現に加え *hycA* を削除した株の水素生産性評価を行ったところ、菌体あたりの蟻酸からの水素生成速度が約 3 倍向上した。さらに本組換え菌体を高密度に充填し、嫌気条件下にて蟻酸添加反応を行ったところ、反応容積あたりの水素生成速度は約 $300 \text{ l h}^{-1} \text{ l}^{-1}$ となり、従来のバイオ水素法と比較し約 20 倍の水素生成速度の向上が確認された。

蟻酸からの反応容積あたりの水素生成速度が大幅に向上した一方、水素生成反応に必要となる触媒菌体の大量調製が課題として残された。これは好気条件下では FHL system の発現が抑制されることに起因する。第二章では、好気培養にて得られた *E. coli* 細胞に、嫌気条件下にて FHL system を効率的に誘導発現させるための検討を行った。嫌気培養時に生成する副生代謝産物が FHL system 誘導発現の阻害因子となることが確認されたことから、嫌気代謝経路遺伝子である乳酸脱水素酵素遺伝子 *ldhA* およびフマル酸還元酵素遺伝子 *frdBC* の削除による副生代謝産物の生成抑制及び菌体分離膜を用い工学的に副生代謝産物を除去することにより FHL system の誘導発現を行った。その結果、嫌気培養にて得られる細胞に対し約 70% の FHL system が誘導発現され、菌体あたりの水素生成速度は $144.2 \text{ mmol h}^{-1} \text{ g}^{-1}$ となった。これらの結果により、工業的に触媒菌体を調製する方向性が見出された。

本水素生成反応において、蟻酸は FHL system により水素と二酸化炭素に完全に分解される。水素生成反応液内の蟻酸濃度を 25 mM 以下に保つように蟻酸を連続的に添加することにより連続水素生成が可能であることが見出された。そこで第三章では、水素生成反応の寿命に関する検証を行った。FHL system に対する局所的な蟻酸の曝露を抑制するために、蟻酸濃度を低くし連続的に蟻酸溶液を水素生成反応液へ供給したところ、高濃度蟻酸添加時と比較し反応寿命が大幅に向上した。また蟻酸に加え補助的にグルコースを添加することにより FHL system の活性低下が抑制され、グルコース添加が反応寿命の向上に有効であることが示された。また菌体の状態で 4°C 保存することにより、FHL system の活性は約 1 ヶ月間持続することが確認された。

第四章ではグルコースを基質とする直接水素生産の検討を行った。嫌気代謝によるグルコースからの理論水素収率 ($4 \text{ mol/mol glucose}$) に対し、従来水素収率が低かったこと ($\sim 1 \text{ mol/mol glucose}$) が大きな課題であった。*E. coli* の嫌気代謝経路において、還元力の細胞外への排出に関与し水素生成と競合する乳酸脱水素酵素遺伝子 *ldhA*、およびフマル酸還元酵素遺伝子 *frdBC* を削除した株を用い、水素収率の検証を行った。その結果、 $1.82 \text{ mol/mol glucose}$ の水素収率が確認され、蟻酸経由での理論水素収率 ($2 \text{ mol/mol glucose}$) の 90% を達成した。さらに得られた菌体を高密度に充填しグルコースからの体積あたりの水素生成速度を評価したところ、約 $201 \text{ h}^{-1} \text{ l}^{-1}$ の生産性が確認された。

以上、本研究はバイオマス由来原料として代謝中間体である蟻酸からの水素生産、及びグルコースからの直接水素生産について基礎から応用に至る研究を行ったものであり、学術的さらには産業応用的に貢献するところが多い。よって審査委員一同は本論文が博士（農学）の学位論文として価値あるものと認めた。