
Charité - Universitätsmedizin Berlin
Campus Benjamin Franklin
Aus der medizinischen Klinik III
Hämatologie, Onkologie und Transfusionsmedizin
Direktor: Herr Prof. Dr. E. Thiel

Etablierung eines Expressionssystems in *Pichia pastoris*
zur Herstellung von rekombinanten Fusionsantikörpern
am Beispiel des A33rbGFP Fusionsantikörpers

Inaugural-Dissertation
zur Erlangung der
medizinischen Doktorwürde
der Charité-Universitätsmedizin Berlin
Campus Benjamin Franklin

vorgelegt von : Ulf Petrausch
aus : Berlin

Referent : Herr Prof. Dr. U. Keilholz

Korreferent : Herr Prof. Dr. B. Wittig

Gedruckt mit Genehmigung der Charité - Universitätsmedizin Berlin
Campus Benjamin Franklin

Promoviert am: 02. April 2004

| | |
|---|-----------|
| 1. Einleitung | 1 |
| 1.1. Das kolorektale Karzinom..... | 3 |
| 1.1.1. Prognose | 3 |
| 1.1.2. Diagnose | 4 |
| 1.1.3. Staging | 4 |
| 1.1.4. Standardtherapie | 5 |
| 1.1.4.1. Kurative Operation | 5 |
| 1.1.4.2. Adjuvante Therapie | 6 |
| 1.1.4.3. Palliative Therapie | 6 |
| 1.1.4.4. Unerwünschte Wirkungen der Chemotherapie..... | 7 |
| 1.1.5. Weiterentwickelte Chemotherapeutika..... | 7 |
| 1.1.6. Immunologische Therapieansätze | 8 |
| 1.1.6.1. Vakzinierungstherapie | 8 |
| 1.1.6.2. Antikörpertherapie..... | 9 |
| 1.2. Therapeutische Antikörperkonstrukte | 9 |
| 1.2.1. Antikörpergesteuerte Enzym-Prodrug-Therapie (ADEPT)..... | 11 |
| 1.2.2. Anwendung der antikörpergesteuerten Enzym-Prodrug-Therapie beim kolorektalen Karzinom | 13 |
| 1.3. Expressionssysteme für rekombinante Proteine..... | 15 |
| 1.3.1. Expression von A33 Fusionsantikörpern in <i>Escherichia coli</i> | 15 |
| 1.3.2. Verwendung von Hefen als Expressionssystem im Vergleich zu bakteriellen Expressionssystemen..... | 16 |
| 1.4. Aufgabenstellung der Arbeit | 21 |
| 2. Material und Methoden | 22 |
| 2.1. Material | 22 |
| 2.1.1. Molekularbiologische und proteinchemische Verbrauchsmaterialen..... | 22 |
| 2.1.2. Enzyme | 23 |
| 2.1.3. Primer | 23 |
| 2.1.4. Vektoren und Plasmide..... | 24 |
| 2.1.5. Größenmarker | 24 |
| 2.1.6. Antikörper und Nachweisreagenzien zur Proteincharakterisierung | 24 |

| | |
|--|----|
| 2.1.7. Molekularbiochemische Puffer..... | 25 |
| 2.1.8. Proteinbiochemische Puffer, Lösungen und Reagenzien | 25 |
| 2.1.9. Medien | 27 |
| 2.1.9.1. Zellkultur | 27 |
| 2.1.9.2. Hefekultur | 27 |
| 2.1.9.3. Bakterienkultur | 28 |
| 2.1.10. Kompetente Zellen..... | 29 |
| 2.1.10.1. Bakterien..... | 29 |
| 2.1.10.2. Hefen | 29 |
| 2.1.11. Zelllinien..... | 29 |
| 2.1.12. Laborinventar..... | 30 |
| 2.1.13. Verbrauchsmaterialien..... | 31 |
| 2.2. Kits | 31 |
| 2.2.1. QIAprep Miniprep Plasmidisolierung | 31 |
| 2.2.2. HiSpeed Plasmid Purification Midi Kit..... | 32 |
| 2.2.3. Gel-Extraktions-Kit | 33 |
| 2.2.4. Topo TA Cloning Kit..... | 34 |
| 2.3. Methoden..... | 36 |
| 2.3.1. Molekularbiochemische Methoden | 36 |
| 2.3.1.1. Restriktionsspaltung | 36 |
| 2.3.1.2. Agarose-Gelelektrophorese | 36 |
| 2.3.1.3. Ligation von DNA-Fragmenten..... | 37 |
| 2.3.1.4. Polymerase Kettenreaktion (PCR)..... | 38 |
| 2.3.1.5. Hitzeschock Transformation von Bakterien | 40 |
| 2.3.1.6. Elektroporation von Hefezellen..... | 41 |
| 2.3.2. Proteinbiochemische Methoden..... | 42 |
| 2.3.2.1. Diskontinuierliche SDS-Polyacrylamidgelelektrophorese (PAGE)..... | 42 |
| 2.3.2.2. Transfermethode: halbtrockener (semi dry) Western Blot | 43 |
| 2.3.2.3. Antikörper und Liganden beim Western Blot | 43 |
| 2.3.2.4. Coomassie-Färbung von gelelektrophoretisch getrennten Proteinen | 44 |
| 2.3.3. Kulturen von Tumorzelllinien | 44 |
| 2.3.4. Bakterienkultur | 45 |
| 2.3.5. Hefezellkulturen | 45 |
| 2.3.6. Immunhistologie | 46 |
| 2.3.6.1. Fluoreszenzmikroskopie | 46 |
| 2.3.6.2. Fluoreszenzdurchflusszytometrie (FACS) | 46 |
| 2.3.6.3. Inkubation der Zelllinien mit Antikörpern oder Fusionsantikörpern | 47 |

| | |
|--|-----------|
| 3. Ergebnisse | 48 |
| 3.1. Funktionsprüfung des bakteriellen Expressionssystems | 48 |
| 3.2. Etablierung und Optimierung der Nachweismethoden | 52 |
| 3.3. Klonierung eines pPIC 9 K-A33rbGFP-Vektorkonstrukts | 53 |
| 3.4. Transformation von <i>Pichia Pastoris</i> mit dem pPIC 9 K-A33rbGFP-Konstrukt..... | 57 |
| 3.5. Expression des A33rbGFP Fusionsantikörpers in <i>Pichia Pastoris</i> | 57 |
| 3.6. Expressionsversuch eines pPIC 9-A33rbCD-Vektorkonstrukts | 61 |
| 3.7. Klonierung eines pPIC 9 K-A33rbCD-Vektorkonstrukts | 64 |
| 3.8. Kontrolle der genomischen Integration des A33rbCD-Vektorkonstrukts..... | 66 |
| 3.9. Expressionsversuch des A33rbCD Fusionsantikörpers in <i>Pichia pastoris</i> | 67 |
| 3.10. Optimierungsversuch der Sensitivität des Protein L/Streptavidin Western Blots..... | 68 |
| 3.11. Expressionsversuch im Such-Maßstab von einem Milliliter..... | 69 |
| 3.12. Klonierung eines A33-Fusionskonstrukts mit einer aus der Hefe <i>Saccharomyces cerevisiae</i> stammenden Cytosindeaminase (A33rbCDy) | 70 |
| 3.13. Funktionsnachweis des A33rbGFP Fusionsantikörpern mittels Fluoreszenzmikroskopie | 74 |
| 3.14. Funktionsnachweis des A33rbGFP Fusionsantikörpers mittels Durchflusszytometrie .. | 75 |
| 3.15. Analyse des Fluoreszenzverhaltens verschiedener Tumorzelllinien..... | 79 |
| 3.16. Biosensor-Analyse des Bindungsverhaltens des A33rbGFP Fusionsantikörpers | 80 |
| 3.17. Funktionstest des A33rbGFP Fusionsantikörpers am klinischen Resektat..... | 82 |
| 4. Diskussion | 83 |
| 4.1. Etablierung eines Expressionssystems zur Herstellung eines funktionellen A33rbGFP Fusionsantikörpers in <i>Pichia pastoris</i> | 84 |
| 4.1.1. Transformation und Selektion von <i>Pichia pastoris</i> Klonen | 84 |
| 4.1.2. PCR-Analyse zur Überprüfung der genomischen Integration..... | 85 |
| 4.1.3. Expression des Fusionsproteins A33rbGFP | 86 |
| 4.1.4. Funktionsanalyse des Fusionsproteins A33rbGFP | 86 |
| 4.1.4.1. Semiquantitative Funktionsanalyse des Fusionsproteins A33rbGFP | 87 |

| | |
|--|------------|
| 4.1.4.2. Quantitative Funktionsanalyse des Fusionsproteins A33rbGFP | 88 |
| 4.2. Versuch der Etablierung eines Hefeexpressionssystems für den A33rbCD Fusionsantikörper..... | 91 |
| 4.2.1. Nachweis des A33rbCD Fusionsantikörpers | 91 |
| 4.2.2. Expressionsversuch des A33rbCD Fusionsantikörpers | 92 |
| 4.3. Anwendungen und Perspektiven von A33-Fusionsantikörpern..... | 96 |
| 4.3.1. Detektierung des A33-Oberflächenantigens durch den A33rbGFP Fusionsantikörper | 97 |
| 4.3.2. Der A33rbGFP Fusionsantikörper als Werkzeug zur Etablierung einer antikörpergesteuerten Enzym-Prodrug-Therapie | 100 |
| 5. Zusammenfassung..... | 102 |
| 6. Literaturverzeichnis..... | 104 |

Abkürzungen und Begriffe

SI-Einheiten und andere international festgelegte Abkürzungen sind hier nicht angegeben.

| | |
|-------|--|
| ADEPT | Antibody directed Enzym Prodrug Therapy |
| APS | Amoniumperoxidsulfat 10 % in Wasser |
| ATP | Adenosintriphosphat |
| bp | Basenpaar |
| CD | Cytosindeaminase |
| CDR | Complementarity Determining Region |
| DNA | Desoxyribonukleinsäure |
| dNTP | Desoxyribonucleotid |
| DTT | Dithiothreitol |
| EDTA | Ethyldiamintetraessigsäure |
| EtBr | Ethidiumbromid |
| FACS | Fluorescence Activated Cell Scanning |
| FCS | fötales Kälber Serum |
| GFP | Green-Fluorescent-Protein, eingetragener Markennahme der Firma, BD Biosciences / Clontech |
| IgG | Immunglobulin G |
| IPTG | Isoprooyl-β-D-Thiogalactosid |
| kbp | Kilobasenpaar |
| mRNA | Messenger-Ribonukleinsäure |
| OD | optische Dichte |
| PBS | phosphatgepufferte Kochsalzlösung (Phosphate Buffered Saline Solution) |
| PCR | Polymerase-Kettenreaktion (Polymerase Chain Reaction) |
| RNA | Ribonukleinsäure |
| scFv | single-chain-Fragment variable |
| SDS | Natriumdodecylsulfat |
| TBE | Tris-Borsäure-EDTA |
| TEMED | N,N,N',N'-Tetramethylenthediamin |
| Tris | Tris-Hydroxymethylaminomethan |
| tRNA | Transfer Ribonukleinsäure |
| U/min | Umdrehungen pro Minute |
| YNB | Yaest Nitrogen Bases |

