

7 **Abbildungsverzeichnis**

| | |
|---|----|
| Schema 1: quantitative-kompetitive RT-PCR | 17 |
| Schema 2: Transkriptionsfaktorbindungssequenzen hVEGF -88/-50. | 35 |
| Abbildung 1: Expression von VEGF und seinen Rezeptoren im CCC | 23 |
| Abbildung 2: Expression von TGF β -1 im CCC | 24 |
| Abbildung 3: Expression der TGF β -1 Rezeptoren im CCC | 25 |
| Abbildung 4: Expression von VEGF und TGF β -1 in humanen CCC Zelllinien | 27 |
| Abbildung 5: VEGF Proteinexpression wird durch exogenes und endogenes TGF β -1 reguliert | 29 |
| Abbildung 6: TGF β -1 stimuliert VEGF-mRNA Expression | 31 |
| Abbildung 7: TGF β -1 transaktiviert den humanen VEGF Promotor | 32 |
| Abbildung 8: TGF β -1 responsive Elemente im VEGF Promotor | 33 |
| Abbildung 9: Vektor unabhängige Regulation der hVEGF -88/-50 Sequenz | 34 |
| Abbildung 10: Mutationsanalyse, Sp1 Bindungssequenzen im VEGF Promotor sind essentiell für TGF β -1 Responsivität | 36 |
| Abbildung 11: Deletionsanalyse, Sp1 Bindungssequenz III ist notwendig für TGF β -1 vermittelte VEGF Sensitivität | 37 |
| Abbildung 12: Sp1 und/oder AP2 binden an hVEGF -88/-50 | 38 |
| Abbildung 13: Supershiftexperimente zur Identifikation der Transkriptionsfaktoren | 39 |
| Abbildung 14: Sp1 kann an Ap2 Konsensus Sequenzen binden | 41 |
| Abbildung 15: TFK-1 Zellen wurden mit 10 ng/ml TGF β -1 über 10, 20, 30 und 60 Minuten vor der Kernproteinextraktion stimuliert | 42 |

Abbildung 16: TGF β -1 stimuliert Sp1 abhängig die Transaktivierung des VEGF Promotors. 43

Tabelle 1: Zelllinien 10

Tabelle 2: DNA Konstrukte und Reportergenplasmide 11

Tabelle 3: Plasmide und Herstellung der RNA-Sonden 12

Tabelle 4: Chemikalien und Materialien 13

Tabelle 5: Primersequenzen für die quantitative kompetitive RT-PCR 19