9. Abbildungsverzeichnis

Abb. 1: Aufbau der Brustdrüse und Terminologie	_ 1
Abb. 2: Schematische Dartellung der verschiedenen Stadien der Progression von soliden Tumoren_	_ 2
Abb. 3: Verlust der Tumorsuppressorgen-Funktion in der Tumorgenese	5
Abb. 4: Prinzip von AUTEX und elektronischem Northern.	8
Abb. 5: Aufbau der Fokalkontakte	10
Abb. 6: Wnt-Signaltransduktion	12
Abb. 7: Prinzip der quantitativen PCR	36
Abb. 8: pET-30a(+) Vektor	39
Abb. 9: Genstruktur von SFRP1 und Position der Antigensequenzen und der Taqman-Sonden.	45
Abb. 10: Prinzip des TMAs	50
Abb. 11: Vektorkarte von pEF6/V5-His der Firma Invitrogen.	52
Abb. 12: Molekulare Struktur von MTT und XTT und ihre entsprechenden Reaktionsprodukte (Formazane).	55
Abb. 13: Schematische Darstellung eines "Boyden Chambers" zur Bestimmung des Migrations- bzw Invasionsverhaltens von Zellen	'. 57
Abb. 14: Northern Hybridisierung von Tensin auf einem CPA (Clontech)	62
Abb. 15: <i>Tensin</i> -Expression in Brust-Normal- und Tumorgeweben analysiert mit quantitativer PCR.	63
Abb. 16: Expressionsmuster von <i>Tensin</i> in Brustnormalgewebe.	64
Abb. 17: Reduzierte Expression von Tensin in Brusttumorgewebe.	65
Abb. 18: Normalgewebe-Expression von Tensin.	67
Abb. 19: Expression von <i>Tensin</i> in Normalgeweben und Zelllinien analysiert mit quantitativer PCR.	68
Abb. 20: Northern Hybridisierung des SFRP1 Gens auf einen Cancer Profiling Array der Firma Clontech.	69
Abb. 21: SFRP1 Expression in Brust-Normal- und Tumorgewebe analysiert mit quantitativer PCR.	70
Abb. 22: Charakterisierung des anti-SFRP1 Antikörpers.	71
Abb. 23: Lokalisation von SFRP1 im Brustnormalgewebe.	72
Abb. 24: Kofärbung von SFRP1 und E-Cadherin.	73
Abb. 25 Kolokalisation von SFRP1 und zelltypspezifischen Markern.	74
Abb. 26: Immunfluoreszenz-Färbung von transient transfizierten MCF-7 und SK-BR-3 Zellen.	75
Abb. 27: IHC-Färbungsmuster von SFRP1 in normalem und malignem Brustgewebe	76
Abb. 28: Korrelation von SFRP1-Expression und tumorspezifischem Überleben	81
Abb. 29: Korrelation zwischen SFPR1-Expression und tumorspezifischem Überleben in pT4, pN+ Tumoren	82
Abb. 30: Proliferationsassay mit SK-BR-3 Zellen auf unbeschichteten Platten	84
Abb. 31: Proliferations-Assay mit MCF-7 Zellen auf unbeschichteten Platten.	85
Abb. 32: Wachstum von SK-BR-3 und MCF-7 Zellen auf polyHEMA beschichteten Platten.	85
Abb. 33: Adhäsionsassay mit stabil-transfizierten MCF-7 Zellen.	86
Abb. 34: Adhäsionsassay mit stabil-transfizierten SK-BR-3 Zellen.	87
Abb. 35: Invasionsassay mit SK-BR-3 Zellen.	88
Abb. 36: Invasionsassay mit MCF-7 Zellen	89

10. Tabellenverzeichnis

Tabelle 1: Verwendete Zelllinien.	_ 18
Tabelle 2: Sequenzen der verwendeten Sequenzierungsprimer.	_ 19
Tabelle 3: Primer für LoH-Analyse auf 8p11	_ 21
Tabelle 4: Verwendete Klone für die Sondenherstellung zur Northern Hybridisierung.	_ 25
Tabelle 5: Restriktionsenzyme für die Linearisierung und RNA-Polymerasen für die in vitro Transkription für die jeweiligen Plasmid-Vektoren	_ 28
Tabelle 6: Sequenzen der verwendeten Primer und Sonden sowie ihre jeweiligen Endkonzentration und die resultierenden Produktgrößen.	nen _ 37
Tabelle 7: Peptide für die Kaninchen-Immunisierung	_ 45
Tabelle 8: Antikörper für Immunfluoreszenz-Färbung.	_ 49
Tabelle 9: Elektronischer Northern für <i>Tensin</i> in 21 humanen Geweben.	_ 60
Tabelle 10: Elektronischer Northern von SFRP1 in 21 humanen Geweben.	_ 61
Tabelle 11: Auswertung der RNA in situ Färbungen von Tensin.	_ 66
Tabelle 12: SFRP1 Expression im Tumorgewebe versus Normalgewebe mit Bezug auf klinische Parameter (Brusttumorkollektiv, Institut für Pathologie, Charité).	_ 77
Tabelle 13: Beziehung zwischen SFRP1 Expression und verschiedenen klinischen Parametern in Patienten mit invasivem Brustkarzinom.	_ 79
Tabelle 14: SFRP1-Expression in verschiedenen Progressionsstadien vom Mamma-Normalgeweb über benigne Veränderungen bis zum in situ Karzinom (DCIS/LCIS).	e _ 80
Tabelle 15: Klinikopathologische Eigenschaften der Patientinnen mit invasiven Brusttumoren auf de Prognostik-TMA und Histologie der Gewebe des Progressions-TMAs.	em 131
Tabelle 16: Primersequenzen f	132
Tabelle 17: Primersequenzen für die Mutationsanalyse von Tensin	133