# Polymorphismen im DNA-Reparatursystem der X-Ray-Repair-Cross-Complementing-Gene (XRCC1) als Faktoren der genetischen Prädisposition arbeitsbedingter Lungenkrebserkrankungen

Inaugural- Dissertation
zur Erlangung des Grades eines Doktors der Medizin
des Fachbereichs Humanmedizin
der Justus-Liebig-Universität Gießen

vorgelegt von Vera Nicole Claßen aus Krefeld

Gießen 2008

# Aus dem Medizinischen Zentrum für Ökologie Institut und Poliklinik für Arbeits- und Sozialmedizin

Kommissarischer Leiter: Professor Dr. med. Joachim Schneider des Fachbereichs Medizin der Justus-Liebig-Universität Gießen

Gutachter: Professor Dr. med. Joachim Schneider

Gutachter: Professor Dr. med. Ludger Fink

Tag der Disputation: 01.09.2008

# Inhaltsverzeichnis

	Seite
1. Einleitung	6
1.1. Epidemiologie des Bronchialkarzinoms	6
1.2. Morphologie des Bronchialkarzinoms	7
1.3. Entstehung des Bronchialkarzinoms	8
1.4. Das XRCC1-Reparatursystem	9
1.5. Nomenklatur der <i>XRCC1</i> -Polymorphismen	11
2. Fragestellung	12
3. Material und Methode	13
3.1. Patientenkollektiv	13
3.2. Geräte und Material	16
3.3. Untersuchungen	18
3.3.1. DNS- Isolierung	18
3.3.2. PCR (polymerase chain reaction)	19
3.3.2.1. RFLT (Restriktionsfragmentlängen Polymorphismus)-PCR	20
3.3.2.1.1. RFLT- PCR des Gens <i>XRCC1</i> 194	22
3.3.2.1.2. RFLT- PCR des Gens <i>XRCC1</i> 280	23
3.3.2.1.3. RFLT- PCR des Gens <i>XRCC1</i> 399	24
3.3.2.2. Real-time PCR mittels LightCycler®	24
3.3.2.2.1. Real-time PCR des Gens XRCC1 194	28
3.3.2.2.2. Real-time PCR des Gens XRCC1 280	29
3.3.2.2.3. Real-time PCR des Gens XRCC1 399	30
3.4. Statistische Auswertung	31
4. Ergebnisse	32
4.1. Ermittlung der Allelfrequenz in der Bevölkerung	32
4.1.1. Allelfrequenz des XRCC1 194	32
4.1.2. Allelfrequenz des <i>XRCC1</i> 280	33
4.1.3. Allelfrequenz des <i>XRCC1</i> 399	33
4.2. Genpolymorphismen in Abhängigkeit vom histologischen Tumortyp	34

4.2.1. Polymorphismus des <i>XRCC1</i> Codon 194	34
4.2.2. Polymorphismus des XRCC1 Codon 280	35
4.2.3. Polymorphismus des XRCC1 Codon 399	36
4.3. Abschätzung des Lungenkrebs-Risikos	37
4.3.1. Lungenkrebsrisiko bei Polymorphismen des XRCC1-Gens Codon 194	37
4.3.2. Lungenkrebsrisiko bei Polymorphismen des XRCC1-Gens Codon 280	38
4.3.3. Lungenkrebsrisiko bei Polymorphismen des XRCC1-Gens Codon 399	39
4.4. Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit vom Zigarettenkonsum	40
4.4.1. Lungenkrebsrisiko bei Polymorphismen des XRCC1-Gens	40
Codon 194 in Abhängigkeit vom Zigarettenkonsum	
4.4.2. Lungenkrebsrisiko bei Polymorphismen des XRCC1-Gens	42
Codon 280 in Abhängigkeit vom Zigarettenkonsum	
4.4.3. Lungenkrebsrisiko bei Polymorphismen des XRCC1-Gens	44
Codon 399 in Abhängigkeit vom Zigarettenkonsum	
4.5. Erkrankungs- und Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit von kanzerogener	47
Gefahrstoffeinwirkung am Arbeitsplatz	
4.5.1. Erkrankungs- und Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit von	48
Polymorphismen des XRCC1-Gens im Codon 194 bei verschiedenen	
Berufskrankheiten nach Einwirkung Lungenkrebs erzeugender	
Gefahrstoffe am Arbeitsplatz	
4.5.2. Erkrankungs- und Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit von	52
Polymorphismen des XRCC1-Gens im Codon 280 bei verschiedenen	
Berufskrankheiten nach Einwirkung Lungenkrebs erzeugender	
Gefahrstoffe am Arbeitsplatz	
4.5.3. Erkrankungs- und Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit von	54
Polymorphismen des XRCC1-Gens im Codon 399 bei verschiedenen	
Berufskrankheiten nach Einwirkung Lungenkrebs erzeugender	
Gefahrstoffe am Arbeitsplatz	
4.6. Zusammenfassende Beurteilung	56
5. Diskussion	57
5.1. Allelfrequenzen im internationalen Vergleich	58
5.1.1. Die Genotypverteilung des XRCC1-Gens Codon 194 in der	62
internationalen Literatur	

5.1.2. Die Genotypverteilung des <i>XRCC1</i> -Gens Codon 280 in der	64
internationalen Literatur	
5.1.3. Die Genotypverteilung des XRCC1-Gens Codon 399 in der	66
internationalen Literatur	
5.1.4. Die mit Polymorphismen des XRCC1-Gens 194 assoziierten	68
Erkrankungsrisiken an Bronchialkarzinom	
5.1.5. Die mit Polymorphismen des XRCC1-Gens 280 assoziierten	70
Erkrankungsrisiken an Bronchialkarzinom	
5.1.6. Die mit Polymorphismen des XRCC1-Gens 399 assoziierten	71
Erkrankungsrisiken an Bronchialkarzinom	
5.2. Untersuchungen der XRCC1-Polymorphismen in Abhängigkeit vom	72
histologischen Typ der Lungenkrebserkrankung	
5.2.1. Der Einfluss von XRCC1-194 Polymorphismen auf	72
bestimmte Karzinomtypen	
5.2.2. Der Einfluss von XRCC1-280 Polymorphismen auf bestimmte	73
Karzinomtypen	
5.2.3. Der Einfluss von XRCC1-399 Polymorphismen auf bestimmte	74
Karzinomtypen	
5.3. Untersuchungen der XRCC1-Polymorphismen in Abhängigkeit	75
vom Rauchkonsum	
5.3.1. Untersuchungen der XRCC1-194 Polymorphismen in	75
Abhängigkeit vom Rauchkonsum	
5.3.2. Untersuchungen der XRCC1-280 Polymorphismen in	77
Abhängigkeit vom Rauchkonsum	
5.3.3. Untersuchungen der XRCC1-399 Polymorphismen in	78
Abhängigkeit vom Rauchkonsum	
5.4. Untersuchungen der Polymorphismen in Abhängigkeit von kanzerogenen	81
Gefahrstoffeinwirkungen am Arbeitsplatz	
6.Zusammenfassung	83
7. Literaturverzeichnis	87

# 1. Einleitung

# 1.1. Epidemiologie des Bronchialkarzinoms

Das Bronchialkarzinom gehört zu den am häufigsten tödlich verlaufenden Krebserkrankungen in Deutschland. Im Jahr 2005 starben laut Statistischem Bundesamt 211.396 Menschen an einer Krebserkrankung. Davon waren nach Angaben aus dem Gesundheitsbericht des Bundes 40.641 Fälle auf eine bösartige Neubildung von Bronchien und Lunge zurückzuführen, wobei 71,26% (28.959 Fälle) bei Männern und 28,74% (11.682 Fälle) bei Frauen auftraten [24]. Damit steht das Bronchialkarzinom bei den Männern an erster und bei Frauen hinter Brustund Darmkrebs an dritter Stelle der zum Tode führenden Krebsleiden. Während im letzten Jahrhundert das Verhältnis betroffener Männer zu Frauen bei 5:1 lag, ist heute eine Verschiebung zum Verhältnis 5:2 eingetreten [4, 76]. Der Altersgipfel des Bronchialkarzinoms liegt heute zwischen dem 55.-65. Lebensjahr. Die 5- Jahres-Überlebensrate beträgt ca. 15% [50] und damit zählt das Bronchialkarzinom zu den prognostisch ungünstigsten Krebsformen.

Als Hauptrisikofaktor, an einem Bronchialkarzinom zu erkranken, gilt heute das Tabakrauchen. Unter den inhalativen Noxen stellt der Zigarettenrauch mit 85% den Hauptanteil dar, ca. 8% nehmen Lungenkrebs verursachende Karzinogene wie Asbest, Arsen, Chromate oder Nickel ein, 5% werden durch Luftverschmutzung und etwa 2% durch andere Faktoren verursacht [67]. Das Risiko, an einem Bronchialkarzinom zu erkranken, steigt mit der Anzahl der gerauchten Zigaretten, wobei in diesem Zusammenhang international in Packungsjahren (pack-year) gemessen wird. Ein Packungsjahr entspricht dabei dem täglichen Konsum von 20 Zigaretten über den Zeitraum eines Jahres. Ebenso spielen Inhalationstiefe sowie die Teer- und Nikotinkonzentration in der Zigarette eine Rolle. Ein erhöhtes Risiko liegt auch beim Passivrauchen vor. Neben den inhalativen Noxen sind aber auch die Immunabwehrlage, pulmonale Vorerkrankungen, die körperliche Konstitution, die individuelle Enzymausstattung, die Ernährung und die Einnahme von Medikamenten zu nennen.

Betrachtet man die Entstehung des Bronchialkarzinoms unter kausalanalytischer arbeitsmedizinischer Sicht, so liegen neben der ionisierenden Strahlung die Ursachen auf den krebserzeugenden Arbeitsstoffen [83, 84]. Hierzu zählen die verschiedenen Asbestarten, Arsenverbindungen, Chrom-VI-Verbindungen, Dichlordiethylsulfide (Lost), Holoether (Bischlormethylether), ionisierende Strahlung, Nickelverbindungen, Kokereirohgase, PAH, Quarzstaub.

Die genannten Arbeitsstoffe können bei Exposition/Disposition epidemiologisch gesichert zu einem Bronchialkarzinom führen und finden deshalb eine Einordnung in das geltende Berufskrankheitenrecht.

Zu den genetischen Faktoren, die zu einem Bronchialkarzinom führen können, zählen eine verminderte DNS- Reparatur, die Aktivierung von Onkogenen sowie Chromosomenmutationen. Die größte Rolle spielen Mutationen in Tumorsupressorgenen, zu denen das p53, das Retinoblastom-Gen und das Supressorgen auf Chromosom 3p(14-23) gehören [46, 52, 68].

# 1.2. Morphologie des Bronchialkarzinoms

Anhand der histologisch nachweisbaren Zellformen unterscheidet man das Bronchialkarzinom nach der WHO (Weltgesundheitsorganisation) in verschiedene Subklassen, welche nachfolgend inklusive Häufigkeitsverteilung aufgeführt sind:

1. Plattenepithelkarzinom 30-40%

- spindelzellig

2. Adenokarzinom 25-30%

- azinär

- papillär

- bronchioloalveolär

- solide mit Schleimbildung

3. kleinzelliges Bronchialkarzinom 15-20%

- Oat-cell Karzinom

- Intermediärer Typ

- kombinierter Typ

4. großzelliges Bronchialkarzinom 10-15%

- Riesenzelltumor

- Klarzelltumor

5. andere Karzinomarten

#### 1.3. Kanzerogenese des Bronchialkarzinoms

Die Entstehung der Bronchialkarzinome ist sehr komplex. Prinzipiell beruht die Entwicklung eines Tumors auf dem Zusammenspiel unterschiedlichster sowohl endogener als auch exogener Faktoren. Neben der spontanen Zellmutation spielen vor allem die Umweltfaktoren (z.B. ionisierende Strahlung, chemische Substanzen) eine entscheidende Rolle.

Abbildung 1 zeigt das Mehrstufenkonzept als Modell der Krebsentstehung [72], welches im Folgenden näher erläutert werden soll.

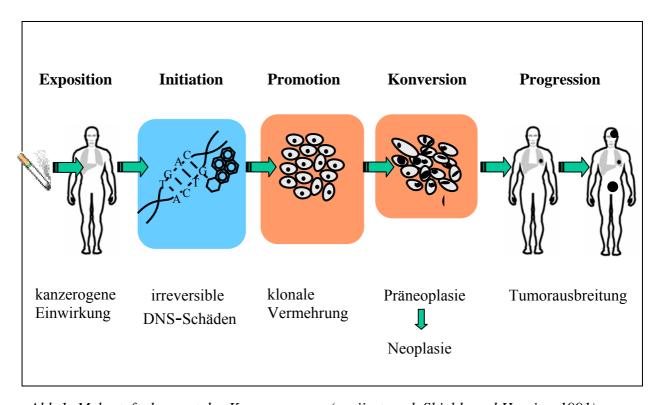


Abb.1: Mehrstufenkonzept der Kanzerogenese (variiert nach Shields und Harries, 1991)

Inhalativ aufgenommene Karzinogene wirken auf die Schleimhäute des Respirationstraktes ein. Als genotoxische Karzinogene kommen neben Rauchen insbesondere kanzerogene Arbeitsstoffe und ionisierende Strahlen in Betracht. Diese führen zur Initiation der Körperzelle und damit zu irreversiblen Schäden der DNS. In der Promotionsphase kommt es zur klonalen Vermehrung der initiierten Zelle. Daraufhin folgt die Phase der Konversion, in der die präneoplastischen Zellen in Tumorzellen übergehen. Schließlich findet in der Progressionsphase eine zunehmende Ausbreitung und Metastasierung der Tumorzellen statt. Dabei kann die Latenzzeit zwischen Kanzerogenkontakt und Manifestation eines malignen Tumors Jahrzehnte betragen.

Dem Organismus stehen verschiedene Abwehrsysteme zur Verfügung. Dazu gehören Reparaturmechanismen und Hemmung der Zellaktivität und Zellteilungsgeschwindigkeit ebenso wie die metabolische Inaktivierung der Kanzerogene durch Fremdstoff metabolisierende Enzyme und ihre erleichterte Ausscheidung [2, 59].

Die vorliegende Arbeit befasst sich mit dem X- ray cross complementing (*XRCC*) Gen als einem DNS-Reparatursystem.

# 1.4. Das XRCC- Reparatursystem

Bei Nagetieren sind strahlensensitive Mutanten mit eingeschränkter DNS-Reparaturkapazität identifiziert worden [89]. Dies ist auf bestimmte Gruppen von Genen zurückzuführen, die Doppelstrang- aber auch Einzelstrangbrüche der DNS wiederherstellen können. Es handelt sich hierbei um die *XRCC* (X-ray repair cross complementing) Gene *XRCC1* und *XRCC3*, sowie das *XPD*- Gen Codon 751, das *XPA*- Gen, *APE1* und das *APF/ref-1* Gen [7, 48, 57]. Die Tabelle 1 gibt eine Übersicht von bekannten Mutationen in gezüchteten strahlensensiblen Nagetierzellen. Es konnten 11 verschiedenen Gruppen identifiziert werden, 5 von ihnen weisen eine gestörte Doppelstrang-Reparatur auf und zwei Gruppen zeigen eine verlangsamte Wiederverbindung von Einzelstrangbrüchen. Die Mutationen unterhalb des Doppelstrichs in der Tabelle 1 konnten bis jetzt noch nicht bestimmten Gruppen zugeordnet werden.

Tabelle 1: Strahlensensible Mutationen in Nagetierzellen und ihre Eigenschaften (modifiziert nach Zdzinska et. al., 1995)

Mutation	Elterliche	Eigenschaft	Lokalisation	Gen
	Zellen			
EM9	CHO(AA8)	gestörte Einzelstrang-Reparatur	19q13.2-13.3	XRCC1
EM-C11	CHO9	Empfindlichkeit gegenüber		(geklont)
		alkalischen Substanzen,		
		hohe Anzahl von spontanen		
irs1	V79	Chromosomenaberrationen Überempfindlichkeit gegenüber	7q36.1	XRCC2
1181	V 19	Mitomycin C,	/430.1	ARCC2
		reduzierte Genauigkeit bei der		
		Wiederververbindung von		
		Doppelstrangbrüchen		
irs1SF	CHO(AA8)	gestörte Einzelstrang-Reparatur,	14q32.3	XRCC3
		Überempfindlichkeit gegenüber	1	(cDNS
		Mitomycin C		geklont)
XR-1	CHOK1	gestörte Doppelstrang-Reparatur	5q13-14	XRCC4
M10	L5178Y	gestörte V(D)J-Rekombination		
xrs5,6	CHOK1	gestörte Doppelstrang-Reparatur	2q35	XRCC5
XR-V15B	V79B	gestörte V(D)J-Rekombination		(Ku80)
XR-V9B	V79B	-	unbekannt	
sxi-2,3	V79-4		unbekannt	VDCCC
sxi-1	V79-4	gestörte Doppelstrang-Reparatur gestörte V(D)J-Rekombination	22q13	XRCC6
V-3	AA8	gestörte V(D)3-Rekombination gestörte Doppelstrang-Reparatur	unbekannt	(Ku70) XRCC7
scid	C.B-17	gestörte V(D)J-Rekombination	8q11	SCID/
Scia	(Maus)	gestorte v(D)3-reckomomation	oqii	DNS-
	(ividus)			PK <sub>CS</sub>
irs-20	СНО	-	unbekannt	
V-C4	V79	normale Einzel- und	Maus 9	XRCC8
		Doppelstrang-Reparatur		
V-E5		Chromosomale Instabilität	unbekannt	(AT/
				NBS)
V-G8	V79	strahlenresistente DNS-Synthese	unbekannt	
irs2	V79	(AT-ähnlicher Defekt)	unbekannt	
irs3	V79	normale Einzel- und	unbekannt	
		Doppelstrang-Reparatur, strahlensensible DNS-Reparatur		
BLM2	CHOK1	langsame Wiederverbindung von	unbekannt	
DLIVI2	CHOKI	Einzel- und Doppelstrangbrüchen,	unockamit	
		Empfindlichkeit gegenüber		
		Röntgenweichstrahlung		
V-C8	V79	Chromosomale Instabilität,	unbekannt	
		strahlenresistente DNS-Synthese,		
		langsame Wiederverbindung von		
		Doppelstrangbrüchen,		
		Kreuz-Sensibilität zu		
		verschiedenen Mutagenen		

Mutation	Elterliche	Eigenschaft	Lokalisation	Gen
	Zellen			
UV40	AA8	Chromosomale Instabilität,	unbekannt	
		Überempfindlichkeit gegenüber		
		Mitomycin C		
LX821	L5178Y	-	unbekannt	
	(Maus)			
LX827	L5178Y	-	unbekannt	
	(Maus)			
LX830	L5178Y	gestörte Doppelstrang-Reparatur	unbekannt	
	(Maus)			
LY/S	L5178Y	gestörte Doppelstrang-Reparatur	unbekannt	
	(Maus)			
SL3-147	L(Maus)	gestörte Doppelstrang-Reparatur	unbekannt	
ara-C <sup>R</sup> 213	CHOK1	-	unbekannt	
SX9	SR1(Maus)	gestörte Doppelstrang-Reparatur	unbekannt	
SX10	SR1(Maus)	gestörte Doppelstrang-Reparatur	unbekannt	

*XRCC*= X-ray repair cross complementing, SCID= servere combined immune deficiency, AT = ataxia telangiectasia, V(D)J= variable diversity joining, NBS= Nijmegen Breakage Syndrome

Eine eingeschränkte DNS Reparaturkapazität mit der Folge des Anstiegs von Lungenkrebserkrankungen ist auch beim Menschen für das *XRCC1*-Gen beschrieben worden [11]. *XRCC1* ist auf dem Chromosom 19q13.2-13.3 lokalisiert und repariert (strahlenbedingte) Einzelstrangbrüche. Genpolymorphismen in den Codons 194, 280 und 399 sind beschrieben worden, die mit einem Funktionsverlust des Reparaturgens einhergehen. Individuen mit einer dieser Mutationen wiesen ein erhöhtes Lungenkrebsrisiko auf.

Das *XRCC1*-Gen koordiniert den Basenaustausch in der DNS-Reparatur durch seine Interaktion mit den Enzymen Poly(ADP-Ribose)Polymerase, DNA-Polymerase-ß, und DNA-Ligase III im Zellkern.

#### 1.5. Nomenklatur der XRCC1 Polymorphismen

1998 wurden drei Polymorphismen in den *XRCC1* Codons entdeckt. In Codon 194 wurde Arginin durch Tryptophan (*XRCC1* Arg194Trp), in Codon 280 Arginin durch Histidin (*XRCC1* Arg280His) und in Codon 399 Arginin durch Glutamin (*XRCC1* Arg399Gln) ersetzt. Durch den Austausch der Nukleotide von Guanin zu Adenin in Codon 399 wird für Glutamin anstelle von Arginin kodiert. Das verändert die Bindungsdomäne in der Poly(DNA-

Ribose)Polymerase, die DNS- Reparaturkapazität sinkt. Die Frequenz des Austausches zwischen Schwester-Chromatiden ist bei homozygoten Trägern des *XRCC1* 399Gln Allels höher als bei Personen mit homozygotem *XRCC1* 399Arg Allel.

Bei der Beschreibung der verschiedenen Genpolymorphismen wurde sich in der vorliegenden Arbeit nach der systematischen Nomenklatur der *XRCC1* Polymorphismen gerichtet, die in Tabelle 2 aufgelistet sind.

Tabelle 2: Übersicht der XRCC1 Nomenklatur (Gene bank accession no. L34079)

Genbezeichnung	Lokalisation	Position	Austausch der	Austausch der
			Nukleotide	Aminosäure
XRCC1 194	Exon 6	26304	C→T	Arg→Trp
XRCC1 280	Exon 9	27466	G→A	Arg→His
XRCC1 399	Exon 10	28152	G→A	Arg→Gln

# 2. Fragestellung

Zu Beginn der Untersuchungen stand die Frage, ob Polymorphismen in den DNS-Reparaturenzymen des X- ray cross complementing Gen 1 (*XRCC1*) in den Codons 194, 280 und 399 das Risiko für die Erkrankung an einem Bronchialkarzinom erhöhen. In den Analysen sollten sowohl die unterschiedlichen histologischen Subtypen des Bronchialkarzinoms als auch die verschiedenen exogenen Noxen, die als Risikofaktor für die Entstehung eines Bronchialtumors stehen (Tabakrauchen, ionisierende Strahlung etc.), Berücksichtigung finden.

Ebenso soll die Frage beantwortet werden, ob und ggf. welche Unterschiede bezüglich des Vorkommens des *XRCC1*-Polymorphismus zwischen Patienten mit Lungenkrebs infolge

- > Radon
- Quarzstaub
- ➤ Asbestfaserstaub
- > PAH

vorliegen. Dies ließe weitere Einblicke in die Genese der Lungenkrebserkrankung zu.

#### 3. Material und Methode

#### 3.1. Patientenkollektiv

In die Studie wurden 446 Bronchialkarzinompatienten (404 Männer, 42 Frauen) und 622 Kontrollpersonen (600 Männer, 22 Frauen) eingeschlossen. Die Rekrutierung der Patienten mit Bronchialkarzinom erfolgte aus der Poliklinik des Instituts für Arbeits- und Sozialmedizin, der Medizinischen Klinik II (Pulmonologie) und der Chirurgie des Universitätsklinikums Gießen, außerdem aus der Pneumologischen Klinik Waldhof Elgershausen in Greifenstein.

In die Studie wurden konsekutiv Patienten mit Bronchialkarzinom eingeschlossen, sofern die folgenden Kriterien erfüllt wurden und nach Aufklärung das Einverständnis für die Untersuchungen im Rahmen dieser Studie vorlag.

#### Einschlusskriterium war

> primäres, histologisch gesichertes Bronchialkarzinom

#### Als Ausschlusskriterien dienten

- > schwere Leberfunktionsstörungen
- > chronische Nierenfunktionsstörungen
- > andere maligne Tumoren

Das Kontrollkollektiv von Patienten ohne Krebserkrankung wurde aus der Poliklinik des Instituts für Arbeits- und Sozialmedizin gewonnen. Es wurden Patienten mit nichtmalignen Erkrankungen und gesunde Personen aufgenommen. Die Ausschlusskriterien stimmten mit denen des Kontrollkollektivs überein. Die Diagnosen der Referenzgruppe sind in folgender Tabelle aufgelistet.

Tabelle 3: Referenzgruppe von Patienten ohne Lungenkrebserkrankungen

Diagnosen	Kontrollpersonen ( $n = 622$ )
Pneumokoniosen	343
Silikose	144
Asbestose	179
Fibrose anderer Ursache	20
Chronische obstruktive	65
Atemwegserkrankung	
Entzündliche Lungenerkrankungen	30
Gesunde	184

Der Altersmedian stimmt in beiden Gruppen überein. Der Mittelwert beträgt bei den Patienten 64,4 Jahre und bei den Kontrollpersonen 63,3 Jahre bei einer ähnlichen Verteilungsbreite von 32–88 bzw. 20–96 Jahren. Nur 4% der Karzinompatienten sind Nieraucher im Gegensatz zu 24,3% der Kontrollgruppe. Die Mehrzahl der Krebspatienten sind mittelstarke bis starke Raucher (54,3% mit 20–60 PJ), während die Kontrollpersonen, sofern sie Raucher sind, eher wenig rauchen (52,9% mit 1–20 PJ).

Tabelle 4: Untersuchtes Patientenkollektiv des Fall-Kontroll Ansatzes

Beschreibung der Kollektive				
	Patienten $(n = 446)$	Kontrollen ( $n = 622$ )		
Geschlecht, n (%)				
Männlich	404 (90,6)	600 (96,5)		
Weiblich	42 (9,4)	22 (3,5)		
Alter (Jahre)				
Mittelwert (SA)	64,4 (8,7)	63,6 (11,1)		
Median	65	65		
Range	32-88	20-96		
Raucherstatus, n (%)				
Nieraucher	18 (4,0)	151 (24,3)		
Exraucher oder Raucher	398 (89,3)	469 (75,4)		
1-20 Packungsjahre	79 (19,8)	248 (52,9)		
21-40 Packungsjahre	123 (30,9)	135 (28,8)		
41-60 Packungsjahre	93 (23,4)	37 (7,9)		
>60 Packungsjahre	55 (13,8)	11 (2,3)		
Packungsjahre nicht kalkulierbar	48 (12,1)	38 (8,1)		
Unbekannter Raucherstatus	30 (6,7)	2 (0,3)		

Innerhalb des beschriebenen Kollektivs fanden sich Patienten mit folgenden Berufskrankheiten nach der Berufskrankheitenverordnung (BKV):

Tabelle 5: Anzahl von Patienten mit Berufskrankheiten

BK-Nr.	Anzahl	Bezeichnung	
2402	40	Lungenkrebserkrankung durch ionisierende Strahlen	
4101	144	Quarzstaublungenerkrankung	
4103	181	Asbeststaublungenerkrankung oder durch Asbeststaub verursachte	
		Erkrankung der Pleura	
4104	39	Lungenkrebs in Verbindung mit Asbeststaublungenerkrankungen, mit	
		durch Asbestfaserstaub verursachter Erkrankung der Pleura oder einer	
		Einwirkung einer kumulativen Asbestfaserstaub-Dosis am Arbeitsplatz	
		von mind. 25 Faserjahren	
4105	19	Pleuramesotheliom durch Asbesteinwirkung	
4112	7	Lungenkrebs durch die Einwirkung von kristallinem Siliziumdioxid bei	
		nachgewiesener Quarzstaublungenerkrankung	

Die histologische Einteilung der Bronchialkarzinome erfolgte anhand von Resektaten oder Biopsieproben. Nicht näher klassifizierbare Tumoren und solche mit gemischter Histologie wurden in einer gemeinsamen Untergruppe zusammengefasst.

Als häufigste histologische Form trat das Plattenepithelkarzinom mit 41,1% auf. Das großzellige Karzinom war mit 3,6% selten vertreten.

Tabelle 6: Histologische Klassifikation der Patienten mit Lungenkrebserkrankungen

Histologische Klassifikation	<b>Patienten</b> <i>n</i> = 446 (%)
Kleinzelliges Bronchialkarzinom	67 (15,0)
Großzelliges Bronchialkarzinom	16 (3,6)
Adenokarzinom	112 (25,1)
Plattenepithelkarzinom	183 (41,1)
Gemischt oder nicht klassifizierbar	68 (15,2)

# 3.2. Geräte und Material

KCl:

Geräte	
Autoklave:	2540 EL, truttnauer systec
Drehschüttelapparat:	Stuart Scientific
Light Cycler:	Roche, Mannheim
Magnetrührer:	IKA
Mastercycler:	gradient, Eppendorf, Hamburg
Pipetten:	Abimed, Langenfeld
Reagenzglasschüttler:	REAX top, Heidolph
Tiefkühlschrank:	economic, Bosch
Tischzentrifuge:	Mikro 20, Hettich
Kleinmaterial	
Alpha Box mit Rastereinsatz:	VWR international
Bechergläser:	Boro 3.3
Butterfly-Kanüle:	Butterfly 21 G, Kabe Labortechnik
Handschuhe:	no Powder, Ansell, Malaysia
Laborflaschen:	Simax
Light Cycler Kapillaren:	Roche, Mannheim
Light Cycler Zentrifugen-Adapter:	Roche, Mannheim
Messkolben:	Hirschmann, Eberstadt
Messzylinder:	IDL
Monovetten:	EDTA-K, Kabe Labortechnik
Pipettenspitzen:	Abimed
Reaktionsgefäße:	Eppendorf
Reagenzien	
Aqua ad iniectabilia:	Baxter
Ethylendiamintetraacetat (EDTA):	Merck, Darmstadt
Gelatine:	Merck, Darmstadt
HCl:	Merck, Darmstadt

Merck, Darmstadt

Light Cycler-Kit: FastStart DNAMasterHybridization Probes,

Roche, Mannheim

MgCl<sub>2</sub>: Merck, Darmstadt

PCR-Primer für die Standard PCR MWG Biotech, Hannover (Primersequenzen

siehe Kapitel 3.3.2.1.)

PCR-Primer für die Real-time PCR TIB Molbiol, Berlin (Primersequenzen siehe

Kapitel 3.3.2.2.)

PCR-Sonden für die Real-time PCR TIB Molbiol, Berlin (Sondensequenzen siehe

Kapitel 3.3.2.2.)

Proteinase K: Sigma

TRIS(hydroxymethyl)aminomethan: Roth, Karlsruhe

Tween 20: Merck, Darmstadt

## 3.3. Untersuchungen

#### 3.3.1 DNS- Isolierung

Den Patienten aus Fall- und Kontrollgruppe wurden einmalig 5 ml Blut in eine EDTA-Monovette durch Venenpunktion entnommen.

- 1) Aus der EDTA- Monovette wird 100µl Blut in ein Eppendorf-Gefäß pipettiert.
- 2.) 500µl 1-fach TE-Puffer (Tabelle 7) wird zur Lyse der Erythrozyten dazugegeben.
- 3.) Die Probe wird automatisch gerüttelt und anschließend für 10 Sekunden bei 130.000rpm zentrifugiert.
- 5.) Der Überstand wird verworfen, während die kernhaltigen Leukozyten als Pellet am Gefäßboden verbleiben.
- 6.) Im Anschluss nochmaliges Wiederholen der Schritte 2.) 5.).
- 7.) Das Pellet wird mit 100µl 1-fach Lysis-Puffer K (Tabelle 8) in ein neues Eppendorf-Gefäß aufgenommen. Damit die DNS aus den Leukozyten frei vorliegt, werden die Zellwände durch Zugabe von 10µl (10mg/ml) Proteinase K zerstört.
- 8.) Diese Lösung wird erneut automatisch gerüttelt und kurz zentrifugiert, damit sich der Inhalt am Boden des Eppendorf-Gefäßes sammelt.
- 9.) Im Mastercycler wird für 45 Minuten bei 56°C und anschließend für 10 Minuten bei 95°C inkubiert, damit noch vorhandene Proteine denaturiert werden und die Proteinkinase K inaktiviert wird.
- 10.) Die Eppendorf-Gefäße werden dann erneut anzentrifugiert und bei -20°C gelagert.

Tabelle 7: Herstellung von 10-fach TE-Puffer

Reagenz	Konzentration	Menge
TRIS-HCL pH 8,0	100 mM	6,057 g
EDTA	10 mM	1,861 g
Aqua		500 ml

Tabelle 8: Herstellung von 10-fach Lysis-Puffer K

Reagenz	Konzentration	Menge
TRIS-HCL pH 8,3	100 mM	6,057 g
KCL	500 mM	18,64 g
MgCl <sub>2</sub> (H <sub>2</sub> O frei)	15 mM	0,714 g
Gelatine	0,01 %	50 mg
Aqua		500 ml
Tween 20	5%	25 ml

#### **3.3.2. PCR (polymerase chain reaction)**

Die PCR (polymerase chain reaction) dient der selektiven Vervielfältigung von DNS-Sequenzen, wobei eine bestimmte Zielsequenz aus einem definierten Gen in beliebig großer Anzahl amplifiziert werden kann. Ist die Basenabfolge vor und hinter der Region, die amplifiziert werden soll, bekannt, werden komplementäre Oligonukleotide eingesetzt, welche als so genannte Primer an die DNS binden. Mit Hilfe einer DNA-Polymerase und in Gegenwart der Desoxyribonukleosidtriphosphate (dNTP) dATP, dGTP, dCTP und dTTP kann der entsprechende DNS-Abschnitt synthetisiert werden.

Ein PCR-Zyklus gliedert sich in drei Phasen der DNS-Amplifikation, welche zyklisch wiederholt werden [14]:

- Denaturierung ("Aufschmelzung") Durch Erhitzen des Reaktionsansatzes auf 93-96°C wird die DNS-Doppelhelix in zwei komplementäre Stränge aufgeteilt.
- 2. <u>Annealing</u> (Anlagerung) Die Primer binden an die entstandene Matrize. Die Temperaturen sind dabei vom jeweils verwendeten Primer abhängig.
- 3. <u>Extension</u> (Verlängerung) Durch hitzestabile Taq-Polymerasen werden die von den Primern gesetzten Startpunkte durch komplementäre dNTPs zu neuen DNS-Strängen verlängert. Dies geschieht bei einem Temperaturoptimum von 72°C mit einer Geschwindigkeit von etwa 75 Nukleotiden pro Sekunde von 5'nach 3'Richtung.

Anschließend liegen die DNS-Moleküle als Doppelstrang vor, so dass der neue Zyklus wieder mit der Denaturierung beginnt. Da alle synthetisierten DNS-Stränge in den nachfolgenden Zyklen als Matrizen dienen, kommt es zu einer exponentiellen Vervielfältigung der Zielsequenz.

#### 3.3.2.1. RFLP (Restriktionsfragmentlängen Polymorphismus)-PCR

Ein Standard PCR-Ansatz wird unter den in Tabelle 10 aufgelisteten Bedingungen im Mastercycler amplifiziert und anschließend mit Restriktionsendonucleasen behandelt, deren Erkennungsstellen nicht in dem zu amplifizierenden Bereich vorkommen. Diese Vorgehensweise erhöht die Spezifität der Amplifikation und macht kontaminierende DNS unschädlich. Das Vorliegen oder Fehlen einer Schnittstelle für das entsprechende Restriktionsenzym auf dem Amplifikat entscheidet, ob beide Genkopien geschnitten werden, beziehungsweise ungeschnitten bleiben oder ob Kopien beider Varianten vorliegen.

Nach dem Restriktionsenzym-Verdau über Nacht bei 37°C erfolgt die Trennung der entstandenen PCR-Fragmente nach Größe durch Elektrophorese bei 100V für eine Stunde in 2%igem Agarosegel. Durch Anfärben der Gele mit Ethidiumbromid kann die synthetisierte Doppelstrang-DNS ab einer Nachweisgrenze von etwa 10ng pro Bande sichtbar gemacht werden. Zur Dokumentation werden die Gele anschließend fotografiert und ausgewertet.

Tabelle 9: Primersequenzen der RFLP-PCR

	Forward 5'-3'	Reverse 5'-3'			
XRCC1 194	GCCAGGGCCCTCCTTCAA	TACCCTCAGACCCACGAGT			
XRCC1 280	CCAGTGGTACTAACCTAATC	CACTCAGCACCAGTACCACA			
<i>XRCC1</i> 399	GCCCCGTCCCAGGTAAG	AGCCCCAAGACCCTTTCACT			

Tabelle 10: Versuchsprotokoll der RFLP- PCR

	FLP- PCR-Ansatz	RFLP- PCR-Einstellungen	
1x	PCR Puffer	4min Denaturierung bei 94°C;	
1,5	5mM MgCl <sub>2</sub>	35-40 PCR Zyklen mit:	
VBCC1 0,2	2mM dNTP	- 30s Denaturierung bei 94°C,	
<b>XRCC1</b> 0,1% BSA in DMSO		- 30s Annealing bei 60°C und	
2U	Taq Polymerase	- 30s Extension bei 72°C	
12,	,5pmol von jedem Primer	Anschließend Extension für	
0,1	5μM von jeder Hybridisation Probe	4 min bei 72°C	
2μ	1 DNS		
1x	PCR Puffer	4 min Denaturierung bei 94°C;	
1,5	5mM MgCl <sub>2</sub>	35-40 PCR Zyklen mit:	
XRCC1   0,2	2mM dNTP	- 2s Denaturierung bei 95°C,	
$\begin{array}{ c c c } \mathbf{ARCCI} \\ 280 & 0.1 \end{array}$	% BSA in DMSO	- 30s Annealing bei 55°C und	
200 2U	Taq Polymerase	- 30s Extension bei 72°C	
12,	5pmol von jedem Primer	Anschließend Extension für	
0,1	5μM von jeder Hybridisation Probe	4 min bei 72°C	
2μ.	1 DNS		
1x	PCR Puffer	4 min Denaturierung bei 94°C;	
1,5	5mM MgCl <sub>2</sub>	35-40 PCR Zyklen mit:	
XRCC1   0,2	2mM dNTP	- 30s Denaturierung bei 94°C,	
<b>399</b> 0,1	% BSA in DMSO	- 30s Annealing bei 60°C und	
	Taq Polymerase	- 30s Extension bei 72°C	
12,	,5pmol von jedem Primer	Anschließend Extension für	
0,1	5μM von jeder Hybridisation Probe	4 min bei 72°C	
2μ	1 DNS		

BSA: Bovine Serum Albumin

DMSO: Dimethylsulfoxid

dNTP: Desoxyribonukleosidtriphosphate (dATP, dGTP, dCTP, dTTP)

#### 3.3.2.1.1. RFLP- PCR des Gens XRCC1 194

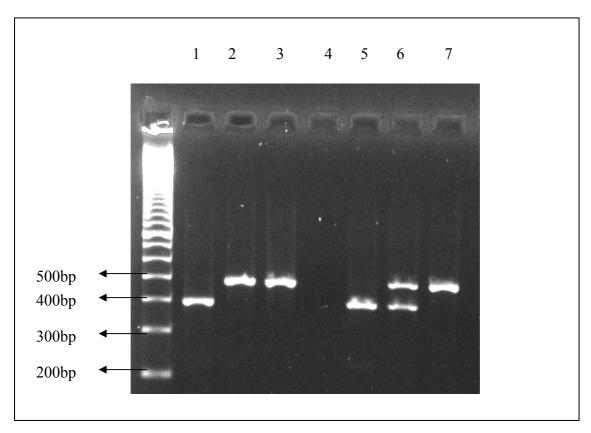


Abbildung 2: RFLP- PCR von XRCC1 Codon 194

Um den Polymorphismus an der Position 26304 des Codons 194 auf Exon 6 zu identifizieren, wird das PCR-Produkt mit dem Restriktionsenzym *PvuII* versetzt. Der Wildtyp (Arg/Arg) zeigt das gesamte 485bp-Fragment als eine einzelne Bande im Gel, die die Exons 5 und 6 beinhaltet (Linien 2, 3, und 7 in Abbildung 2). Die Probe mit dem homozygoten Polymorphismus (Trp/Trp) zeigt zwei Fragmente auf mit zwei Banden bei 396 und 89bp (Linien 1 und 5 in Abbildung 2, die Bande mit dem 89bp- Fragment ist auf dieser Abbildung nicht erkennbar). Das heterozygote Allel (Arg/Trp) zeigt hingegen drei Fragmente mit den Banden bei 485, 396 und 89bp (Linie 6 in Abbildung 2, die Bande mit dem 89bp- Fragment ist auf dieser Abbildung nicht erkennbar).

#### 3.3.2.1.2. RFLP- PCR des Gens XRCC1 280

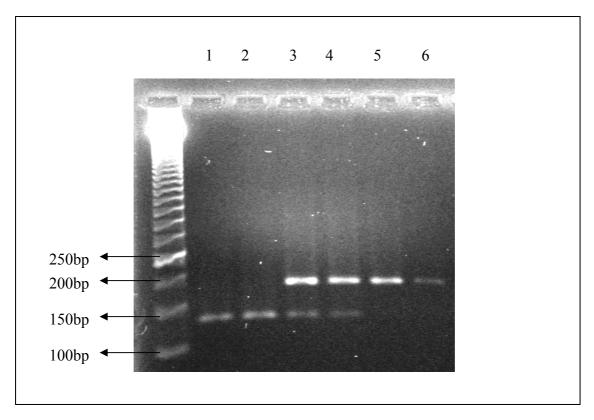


Abbildung 3: RFLT- PCR von XRCC1 Codon 280

Das PCR- Produkt wird mit dem Restriktionsenzym *RsaI* verdaut. Der Wild-Typ (Arg/Arg) weist zwei Banden bei 145 und 55bp auf (Linien 1 und 2 in Abbildung 3, die Bande mit dem 55bp- Fragment ist auf dieser Abbildung nicht erkennbar). Das *XRCC1* 280His-Allel kann durch dieses Restriktionsenzym nicht geteilt werden, so dass das homozygote His-Allel ein ungeschnittenes Band bei 200bp aufweist (Linien 5 und 6 in Abbildung 3). Das heterozygote Arg/His-Allel ist durch drei Banden bei 200, 145 und 55bp zu erkennen (Linien 3 und 4 in Abbildung 3, die Bande mit dem 55bp- Fragment ist auf dieser Abbildung nicht erkennbar).

#### 3.3.2.1.3. RFLP- PCR des Gens XRCC1 399

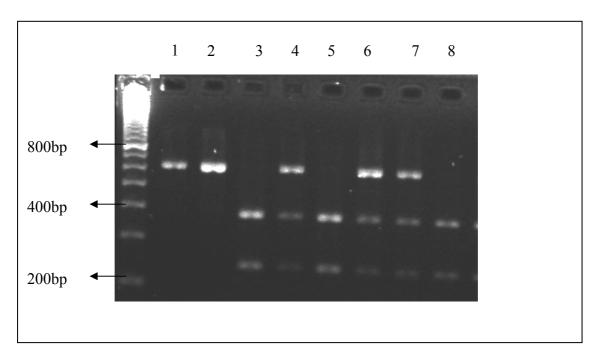


Abbildung 4: RFLP- PCR von XRCC1 Codon 399

Das PCR-Produkt wird mit dem Restriktionsenzym *MspI* verdaut, um Polymorphismen an der Position 28152 des Codons 399 auf dem Exon 10 aufzuzeigen. Das homozygote Arg- Allel zeigt zwei Banden bei 377 und 238bp (Linien 3, 5 und 8 in Abbildung 4). Das *XRCC1* 399Gln-Allel kann durch dieses Restriktionsenzym nicht geteilt werden, so dass das homozygote Gln-Allel ein ungeschnittenes Band bei 615bp aufweist (Linien 1 und 2 in Abbildung 4). Das heterozygote Arg/Gln-Allel weist drei Banden bei 615, 377 und 238bp auf (Linien 4, 6 und 7 in Abbildung 4).

# 3.3.2.2. Real-time PCR mittels LightCycler®

Das LightCycler<sup>®</sup> System ermöglicht die Durchführung einer kompletten PCR in weniger als 60 Minuten, wobei man den Verlauf der PCR anhand der Fluoreszenzkurven direkt am angeschlossenen PC verfolgen kann. Das LightCycler<sup>®</sup> System besteht im Wesentlichen aus vier Elementen,

- 1. einer thermostatisierbaren Reaktionskammer,
- 2. dem Probenkarussell,
- 3. einer Heiz- bzw. Kühlvorrichtung und
- 4. einem Fluorimeter.

Die thermostatisierbare Reaktionskammer ist so wie das Probenkarussell aus Materialien mit geringer Wärmekapazität gefertigt, wodurch Aufheiz- und Abkühlraten von bis zu 20°C pro Sekunde erreicht werden können. Die Temperaturregulierung erfolgt zum einen über eine Widerstandsheizung (Heizspirale), welche die Umgebungsluft auf die entsprechende Temperatur aufheizt und zum anderen über einen Temperatursensor im Inneren der Reaktionskammer. Ein Ventilator am Boden der Kammer saugt die Luft über die Heizspirale an und sorgt für eine homogene Temperaturverteilung. Die warme Luft wird seitlich am Deckel wieder herausgeleitet.

Das Probenkarussell bietet Platz für 32 Kapillaren und wird durch einen Steppermotor angetrieben. Nach dem Einsetzen der Kapillaren in das Karussell sucht das Gerät automatisch nach der Zahl der Glaskapillaren, optimiert die Position der Kapillaren über dem Fluorimeter und speichert diese Werte für jede Probe. Die Anregung der Fluoreszenzfarbstoffe erfolgt durch ein LED über die Spitze der Kapillare, welche als optische Einheit wirkt und die emittierte Fluoreszenz gebündelt nach unten hin wieder abgibt. Eine Kombination von halbdurchlässigen Spiegeln und wellenlängenspezifischen Filtern leitet die emittierte Fluoreszenzstrahlung zu den drei Photohybriden (530nm, 640nm, 710nm) weiter. Diese wandeln das optische Signal in ein elektrisches Signal um, welches über die serielle Schnittstelle zum PC übermittelt wird. Man kann somit den Verlauf der PCR ohne Zeitverzögerung am Rechner verfolgen und bereits während des PCR-Ablaufs Aussagen über den Erfolg treffen.

Zur Zeit sind vier auf Fluoreszenz basierende Messprinzipien bekannt:

- 1. DNS interkalierende Farbstoffe
- 2. Hybridisation Probes
- 3. TaqMan<sup>TM</sup> Probes
- 4. Molecular Beacons

In der vorliegenden Studie wurden die Messungen mittels Hybridisation Probes durchgeführt. Die Verwendung von Hybridisation Probes ermöglicht die spezifische Detektion von PCR-Produkten, unspezifische Produkte und Primerdimere werden nicht detektiert. Zu einem Standard PCR-Ansatz werden zusätzlich zwei sequenzspezifische Oligonukleotide (Hybridisation Probes) zugefügt, welche zwischen den beiden Primern in räumlicher Nähe zueinander (1-5 Nukleotide Abstand) an die Ziel-DNS binden. Diese Hybridisation Probes sind mit zwei verschiedenen Fluoreszenzfarbstoffen markiert (Fluoreszein, LC Red 640). Die Detektion basiert auf dem FRET-Prinzip (fluorescence resonance energy transfer). Binden die beiden Hybridisation Probes an der gesuchten Ziel-DNS in räumlicher Nähe und regt man

gleichzeitig das Fluoreszein der ersten Hybridisation Probe an, emittiert dieses keine zweiten Fluoreszenz. sondern überträgt die Energie auf den benachbarten Fluoreszenzfarbstoff (LC Red 640), welcher nun rote Fluoreszenz emittiert und deren Intensität in Summe direkt proportional der Menge an Ziel-DNS ist. Die Messung des Signals erfolgt einmal pro Zyklus nach dem Primer Annealing. Zu diesem Zeitpunkt sind beide Hybridisation Probes an die Ziel-DNS gebunden und es erfolgt ein Energietransfer. Ungebundene Hybridisation Probes geben auf Grund der fehlenden räumlichen Nähe (diffundieren frei in der Lösung) kein Signal.

Tabelle 11: Primersequenzen der Real-time PCR

	Forward 5'-3'	Reverse 5´-3´
<i>XRCC1</i> 194	CCGTGTGAAGGAGGAGGATGA	TACCCTCAGACCCACGAGTCTA
XRCC1 280	TTGACCCCCAGTGGTGCTA	GTCTGGGCTCGGTGCCTT
<i>XRCC1</i> 399	CCCCAAGTACAGCCAGTC	TGTCCCGCTCCTCTCAGTAG

Tabelle 12: Sondensequenzen der Real-time PCR

	3FL 5′-3′	LC Red 640 5´-3´
XRCC1 194	TGTCTTGTTGATCCAGCTGAAGA AG	AGCCCCCGGCCTCAGAGAGTTGG
XRCC1 280	TGCCAGCTCCAACTCATACCCC	CCACAGCCCCAGTCCCTGCCCG
<i>XRCC1</i> 399	CCCTCCCAGAGGTAAGGCC	CACACGCCAACCCTGCTCCTTAT

Will man mit Hybridisation Probes Punktmutationen detektieren, nimmt man nach der PCR eine Schmelzkurve auf. Da eine Hybridisation Probe genau im Bereich der Punktmutation an die Ziel-DNS bindet, schmilzt diese bei Vorhandensein einer Mutation (eine Basenpaarung weniger) im Vergleich zu einer perfekt passenden Hybridisation Probe bei um einige Grad Celsius niedrigerer Temperatur. Handelt es sich um einen Heterozygoten, erhält man in

Summe zwei Peaks, einen bei niedrigerer Temperatur (Schmelzpunkt des Mutanten) und einen bei höherer Temperatur (Schmelzpunkt des Wildtyps).

Bei der Untersuchung der Enzympolymorphismen wurde nach folgenden Protokollen vorgegangen:

Tabelle 13: Versuchsprotokoll der Real-time PCR

Ix PCR Puffer  4mM MgCl <sub>2</sub> 250μM dNTPs  0,1% BSA in DMSO  0,5U Taq Polymerase 50pmol von jedem Primer  0,15μM von jeder Hybridisation Probe 2μl DNS  Ix PCR Puffer  4mM MgCl <sub>2</sub> 55 PCR Zyklen mit:  - 2s Denaturierung bei 95°C,  - 5s Annealing bei 55°C und  - 15s Extension bei 72°C  5 min Denaturierung bei 95°C  5 min Denaturierung bei 95°C  5 min Denaturierung bei 95°C  5 pCR Zyklen mit:  - 2s Denaturierung bei 95°C  5 pCR Zyklen mit:  - 2s Denaturierung bei 95°C  - 10s Annealing bei 59°C und  - 20s Extension bei 72°C  1x PCR Puffer  5 min Denaturierung bei 95°C  5 pCR Zyklen mit:  - 2s Denaturierung bei 95°C  - 10s Annealing bei 59°C und  - 20s Extension bei 72°C  5 min Denaturierung bei 95°C
XRCC1194250μM dNTPs- 2s Denaturierung bei 95°C,0,1% BSA in DMSO- 5s Annealing bei 55°C und0,5U Taq Polymerase- 15s Extension bei 72°C50pmol von jedem Primer0,15μM von jeder Hybridisation Probe2μl DNS5 min Denaturierung bei 95°C1x PCR Puffer5 min Denaturierung bei 95°C4mM MgCl255 PCR Zyklen mit:250μM dNTPs- 2s Denaturierung bei 95°C,0,1% BSA in DMSO- 10s Annealing bei 59°C und0,5U Taq Polymerase- 20s Extension bei 72°C50pmol von jedem Primer- 20s Extension bei 72°C0,15μM von jeder Hybridisation Probe- 20s Extension bei 72°C
XRCC1 1940,1% BSA in DMSO 0,5U Taq Polymerase 50pmol von jedem Primer 0,15μM von jeder Hybridisation Probe 2μl DNS- 5s Annealing bei 55°C und - 15s Extension bei 72°C1x PCR Puffer 4mM MgCl2 2805 min Denaturierung bei 95°C - 55 PCR Zyklen mit: - 2s Denaturierung bei 95°C, - 10s Annealing bei 59°C und - 20s Extension bei 72°C250μM dNTPs 0,1% BSA in DMSO 0,5U Taq Polymerase 50pmol von jedem Primer 0,15μM von jeder Hybridisation Probe 2μl DNS- 20s Extension bei 72°C1x PCR Puffer5 min Denaturierung bei 95°C5 min Denaturierung bei 95°C
194  0,1% BSA in DMSO 0,5U Taq Polymerase 50pmol von jedem Primer 0,15μM von jeder Hybridisation Probe 2μl DNS  1x PCR Puffer 4mM MgCl <sub>2</sub> 250μM dNTPs 0,1% BSA in DMSO 0,5U Taq Polymerase 5 min Denaturierung bei 95°C, - 10s Annealing bei 59°C und - 20s Extension bei 72°C  5 min Denaturierung bei 95°C, - 10s Annealing bei 59°C und - 20s Extension bei 72°C  5 min Denaturierung bei 95°C, - 10s Annealing bei 59°C und - 20s Extension bei 72°C
0,5U Taq Polymerase 50pmol von jedem Primer 0,15μM von jeder Hybridisation Probe 2μl DNS  1x PCR Puffer 4mM MgCl <sub>2</sub> 55 PCR Zyklen mit: 250μM dNTPs - 2s Denaturierung bei 95°C, 0,1% BSA in DMSO - 10s Annealing bei 59°C und 0,5U Taq Polymerase 50pmol von jedem Primer 0,15μM von jeder Hybridisation Probe 2μl DNS  1x PCR Puffer 5 min Denaturierung bei 95°C - 10s Annealing bei 59°C und - 20s Extension bei 72°C
0,15μM von jeder Hybridisation Probe 2μl DNS  1x PCR Puffer 4mM MgCl <sub>2</sub> 55 PCR Zyklen mit: 250μM dNTPs - 2s Denaturierung bei 95°C, 0,1% BSA in DMSO - 10s Annealing bei 59°C und 0,5U Taq Polymerase 50pmol von jedem Primer 0,15μM von jeder Hybridisation Probe 2μl DNS  1x PCR Puffer 5 min Denaturierung bei 95°C
2μl DNS  1x PCR Puffer  4mM MgCl <sub>2</sub> 250μM dNTPs  0,1% BSA in DMSO  0,5U Taq Polymerase  5 min Denaturierung bei 95°C  - 2s Denaturierung bei 95°C,  - 10s Annealing bei 59°C und  - 20s Extension bei 72°C  50pmol von jedem Primer  0,15μM von jeder Hybridisation Probe  2μl DNS  1x PCR Puffer  5 min Denaturierung bei 95°C  - 20s Extension bei 72°C
1x PCR Puffer 4mM MgCl <sub>2</sub> 55 PCR Zyklen mit: 250μM dNTPs 0,1% BSA in DMSO 0,5U Taq Polymerase 50pmol von jedem Primer 0,15μM von jeder Hybridisation Probe 2μl DNS 1x PCR Puffer 5 min Denaturierung bei 95°C 55 PCR Zyklen mit: - 2s Denaturierung bei 95°C, - 10s Annealing bei 59°C und - 20s Extension bei 72°C
4mM MgCl255 PCR Zyklen mit:250μM dNTPs- 2s Denaturierung bei 95°C,0,1% BSA in DMSO- 10s Annealing bei 59°C und0,5U Taq Polymerase- 20s Extension bei 72°C50pmol von jedem Primer0,15μM von jeder Hybridisation Probe2μl DNS5 min Denaturierung bei 95°C
<ul> <li>XRCCI 280</li> <li>250μM dNTPs - 2s Denaturierung bei 95°C, - 10s Annealing bei 59°C und - 20s Extension bei 72°C</li> <li>50pmol von jedem Primer 0,15μM von jeder Hybridisation Probe 2μl DNS</li> <li>1x PCR Puffer</li> <li>2s Denaturierung bei 95°C, - 10s Annealing bei 59°C und - 20s Extension bei 72°C</li> <li>5 min Denaturierung bei 95°C</li> <li>5 min Denaturierung bei 95°C</li> </ul>
<ul> <li>XRCC1 280         <ul> <li>0,1% BSA in DMSO</li> <li>0,5U Taq Polymerase</li> <li>50pmol von jedem Primer</li> <li>0,15μM von jeder Hybridisation Probe</li> <li>2μl DNS</li> <li>1x PCR Puffer</li> <li>5 min Denaturierung bei 95°C</li> </ul> </li> </ul>
<ul> <li>280</li> <li>0,1% BSA in DMSO         <ul> <li>0,5U Taq Polymerase</li> <li>50pmol von jedem Primer</li> <li>0,15μM von jeder Hybridisation Probe</li> <li>2μl DNS</li> <li>1x PCR Puffer</li> <li>- 10s Annealing bei 59°C und</li> <li>- 20s Extension bei 72°C</li> </ul> </li> <li>5 min Denaturierung bei 95°C</li> </ul>
0,5U Taq Polymerase - 20s Extension bei 72°C  50pmol von jedem Primer  0,15μM von jeder Hybridisation Probe  2μl DNS  1x PCR Puffer 5 min Denaturierung bei 95°C
0,15μM von jeder Hybridisation Probe 2μl DNS  1x PCR Puffer 5 min Denaturierung bei 95°C
2μl DNS  1x PCR Puffer  5 min Denaturierung bei 95°C
1x PCR Puffer 5 min Denaturierung bei 95°C
4mM MgCl <sub>2</sub> 55 PCR Zyklen mit:
XRCC1 250μM dNTPs - 2s Denaturierung bei 95°C,
399 0,1% BSA in DMSO - 5s Annealing bei 55°C und
0,5U Taq Polymerase - 15s Extension bei 72°C
50pmol von jedem Primer
0,15μM von jeder Hybridisation Probe
2μl DNS

BSA: Bovine Serum Albumin DMSO: Dimethylsulfoxid

dNTP: Desoxyribonukleosidtriphosphate (dATP, dGTP, dCTP und dTTP)

In jedem PCR-Zyklus wurde während der Extensionphase die Fluoreszenz der Sonden gemessen (Aquisition mode: single), wobei das Fluoreszenzsignal in Abhängigkeit von der DNS-Konzentration anstieg.

Das Ablesen der Schmelzpunkte erfolgte im kontinuierlichen Modus.

#### 3.3.2.2.1. Real-time PCR des Gens XRCC1 194

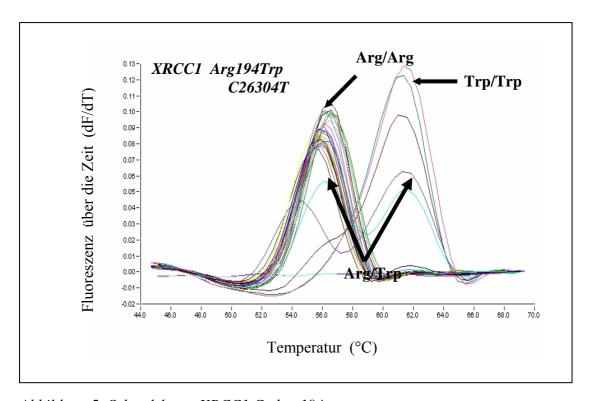


Abbildung 5: Schmelzkurve XRCC1 Codon 194

Die Maxima der Schmelzkurven liegen für den Polymorphismus im *XRCC1* Codon 194 bei 56,2°C für den Arg/Arg-Genotyp, bei 56,2°C und 61,9°C für den heterozygoten Arg/Trp-Genotyp und bei 61,9°C für den homozygoten Trp/Trp-Genotyp (siehe Abbildung 5).

## 3.3.2.2.2. Real-time PCR des Gens XRCC1 280

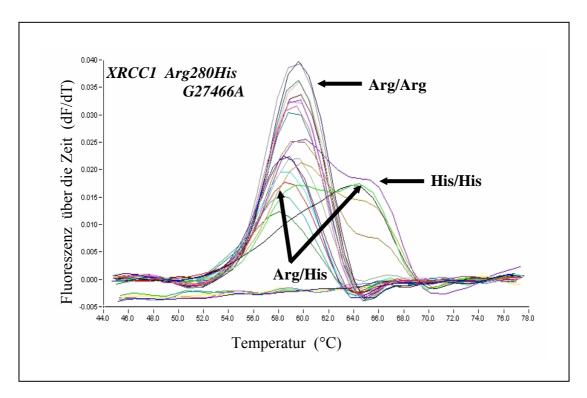


Abbildung 6: Schmelzkurve XRCC1 Codon 280

Die Maxima der Schmelzkurven liegen für den Polymorphismus im *XRCC1* Codon 280 bei 59,3°C für den Arg/Arg-Genotyp, bei 59,3°C und 65,2°C für den heterozygoten Arg/His-Genotyp und bei 65,2°C für den homozygoten His/His-Genotyp (siehe Abbildung 6).

#### 3.3.2.2.3. Real-time PCR des Gens XRCC1 399

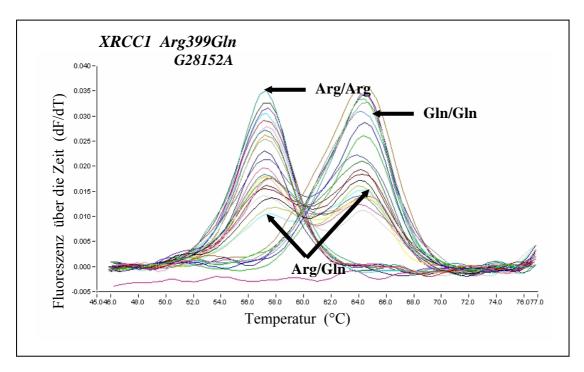


Abbildung 7: Schmelzkurve XRCC1 Codon 399

Die Maxima der Schmelzkurven liegen für den Polymorphismus im *XRCC1* Codon 399 bei 56,7°C für den Arg/Arg-Genotyp, bei 56,7°C und 63,9°C für den heterozygoten Arg/Gln-Genotyp und bei 63,9°C für den homozygoten Arg/Gln-Genotyp (siehe Abbildung 7).

Um den Zusammenhang zwischen Polymorphismen der *XRCC1*-Gene und dem Erkrankungsrisiko zu erkennen, ist es erforderlich, die Genotypverteilung von vielen Personen in molekular-epidemiologischen Studien zu untersuchen. Dafür werden schnelle und kostengünstige Methoden benötigt. Eine Möglichkeit bietet die Real-time PCR. Sie ermöglicht die Analyse von 30 Proben innerhalb von etwa 60 Minuten und eine "Echtzeitdetektion" der Reaktionskinetik. Außerdem entfallen der bei den konventionellen PCR-Methoden übliche Restriktionsverdau mit Enzymen, die Gelelektrophorese und das Anfärben mit gesundheitsschädlichem Ethidiumbromid. In den durchgeführten Untersuchungen wurden keine Unterschiede zwischen den Ergebnissen der RFLT- und der Real-time PCR gefunden.

## 3.4. Statistische Auswertung

Die Allelfrequenzen wurden mit dem Hardy-Weinberg-Gesetz ermittelt ( $p^2 + 2pq + q^2 = 1$ ). Die Odds-Ratio (geschätztes Risiko) ist mittels binär logistischer Regression unter Verwendung der Software SPSS, Version 11.5, die auf folgender Vierfeldertafel basiert, bestimmt worden.

	Wildtypen	Variante Typen
Kontrollen	A	В
Fälle	С	D

Die rohe Odds Ratio berechnet sich an Hand der Formel: OR= A x D / B x C.

Durch die angewandte logistische Regression wurde eine Adjustierung nach Alter, Geschlecht und Packungsjahren durchgeführt. Eine Signifikanzbestimmung wurde durch 95%-Konfidenzintervalle erreicht.

Die Bestimmung der p-Werte erfolgte durch den Chi-Quadrat-Test. Bei einer erwarteten Häufigkeit kleiner fünf wurde der exakte Test nach Fischer durchgeführt. Ein p-Wert <0,05 wurde als statistisch signifikant angenommen.

# 4. Ergebnisse

In der vorliegenden Arbeit wurden 446 Patienten mit Bronchialkarzinom und 622 Kontrollpersonen untersucht. Die gewonnenen Ergebnisse wurden nach den Genotypen untergliedert. Hinsichtlich der Nomenklatur der *XRCC1*-Gene sei auf die Einleitung Kapitel 1.5. verwiesen.

# 4.1. Ermittlung der Allelfrequenz in der Bevölkerung

# 4.1.1. Allelfrequenz des XRCC1 194

Durch eine Punktmutation des *XRCC1*–Gens Codon 194 im Exon 6 an der Stelle 26304 wird Cytosin (Wildtyp) gegen Thymidin (Mutation) ausgetauscht. Bei der Untersuchung des Codons 194 ist folgende Verteilung dieses Genpolymorphismus gefunden worden:

Die Kontrollgruppe zeigte n=544 (87,5%) homozygote Wildtypen (wt/wt), n=75 (12,0%) Heterozygote (wt/mt) und n=3 (0,5%) homozygote Mutanten (mt/mt). Bei den an Bronchialkarzinom erkrankten Patienten traten n=389 (87,2%) homozygote Wildtypen (wt/wt), n=53 (11,9%) Heterozygote (wt/mt) und n=4 (0,9%) homozygote Mutanten (mt/mt) auf. Die daraus errechneten Allelfrequenzen sind in Tabelle 14 zusammengefasst. Die Allelfrequenz der mutierten Varianten beträgt in der Kontrollgruppe 0,065 und in der Gruppe der Patienten mit primärer Lungenkrebserkrankung 0,068. In beiden Personengruppen sind die Allelfrequenzen vergleichbar. Es ergeben sich keine signifikanten Unterschiede (p=0,765).

Tabelle 14: Genotypverteilung und Allelfrequenz des XRCC1- Gen am Codon 194

XRCC1 194	Genotypverteilung n (%)			Allelfre	p-Wert	
	wt/wt	wt/mt	mt/mt	wt	mt	
Kontrollen	544 (87,5)	75 (12,0)	3 (0,5)	0,935	0,065	
Bronchialkarzinom	389 (87,2)	53 (11,9)	4 (0,9)	0,932	0,068	0,765

## 4.1.2. Allelfrequenz des XRCC1 280

Beim *XRCC1* Codon 280 handelt es sich um eine Punktmutation an der Stelle 27466 im Exon 9, bei der Guanin (Wildtyp) gegen Adenin (Mutation) ausgetauscht wird.

In der Kontrollgruppe waren n= 562 (90,4%) homozygote Wildtypen (wt/wt), n=60 (9,6%) Heterozygote (wt/mt) und kein (0 %) homozygoter Mutant (mt/mt). Bei den an Bronchialkarzinom erkrankten Patienten fanden sich hinsichtlich der Genpolymorphismen n=404 (90,6%) homozygote Wildtypen (wt/wt), n=40 (9,0%) Heterozygote (wt/mt) und zwei (0,4 %) homozygote Mutanten (mt/mt). Die daraus errechneten Allelfrequenzen sind in Tabelle 15 zusammengefasst. Die Allelfrequenz der mutierten Varianten beträgt in der Kontrollgruppe 0,048 und in der Gruppe der Patienten mit primärer Lungenkrebserkrankung 0,049. Auch hier sind die Allelfrequenzen in beiden Personengruppen vergleichbar. Es ergeben sich keine signifikanten Unterschiede (p=0,908).

Tabelle 15: Genotypverteilung und Allelfrequenz des XRCC1- Gen am Codon 280

XRCC1 280	Genotypverteilung n (%)			Allelfre	p-Wert	
	wt/wt	wt/mt	mt/mt	wt	mt	
Kontrollen	562 (90,4)	60 (9,6)	0	0,952	0,048	
Bronchialkarzinom	404 (90,6)	40 (9,0)	2 (0,4)	0,951	0,049	0,908

### 4.1.3. Allelfrequenz des XRCC1 399

Eine weitere Punktmutation des *XRCC1* findet sich im Codon 399 auf Exon 10 an Position 28152. Hier wird Guanin durch Adenin ersetzt. Bei der Untersuchung dieses Genpolymorphismus im Codon 399 fanden sich in der Kontrollgruppe n=264 (42,4%) homozygote Wildtypen (wt/wt), n=280 (45,0%) Heterozygote (wt/mt) und n=78 (12,6%) homozygote Mutanten (mt/mt). Bei den Patienten mit Bronchialkarzinom traten n=199 (44,6%) homozygote Wildtypen (wt/wt), n=198 (44,4%) Heterozygote (wt/mt) und n=49 (11,0%) homozygote Mutanten (mt/mt) auf. In der Kontrollgruppe beträgt die Allelfrequenz 0,350 für das mutante Allel, bei den Lungenkrebspatienten 0,332. Die Verteilung des Genpolymorphismus und die Allelfrequenzen sind in Tabelle 16 zusammengestellt. Auch bezüglicher dieser Genposition ergeben sich keine signifikanten Unterschiede (p=0,371).

Tabelle 16: Genotypverteilung und Allelfrequenz des XRCC1- Gen am Codon 399

XRCC1 399	Genotypverteilung n (%)			Allelfreq	p-Wert	
	wt/wt	wt/mt	mt/mt	wt	mt	
Kontrollen	264 (42,4)	280 (45,0)	78 (12,6)	0,650	0,350	
Bronchialkarzinom	199 (44,6)	198 (44,4)	49 (11,0)	0,668	0,332	0,371

# 4.2. Genpolymorphismen in Abhängigkeit vom histologischen Tumortyp

Bestandteil der nachfolgenden Untersuchungen sollte unter anderem auch ein möglicher Einfluss des histologischen Tumortyps auf die Verteilung der Polymorphismen sein. In Tabelle 6 ist die Anzahl der Patienten in den Untergruppen mit den jeweiligen histologischen Tumordiagnosen zusammengefasst. Ein Schwerpunkt der Betrachtungen lag unter anderem auf der Frage, ob sich die Allelhäufigkeiten bei Patienten mit Erkrankungen an kleinzelligem Lungenkrebs von denjenigen Patienten mit nicht kleinzelligen Tumoren unterscheiden. In den folgenden Abschnitten soll näher auf die Untersuchungsergebnisse eingegangen werden.

## 4.2.1. Polymorphismus des XRCC1 Codon 194

Die Verteilung der Genotypausprägungen und die Allelfrequenzen des *XRCC1*-Gens Codon 194 in Abhängigkeit von der Histologie der aufgetretenen primären Bronchialkarzinome zeigt Tabelle 17. Bei den unterschiedlichen histologischen Karzinomtypen lagen die Allelfrequenzen für den Wildtyp (wt) zwischen 0,906 bei den großzelligen Karzinomen und 0,940 bei den Plattenepithelkarzinomen. Die homozygote Wildtypausprägung (wt/wt) variierte zwischen 81,2% (großzellige Karzinome) und 89,1% (Plattenepithelkarzinome). Ein heterozygot mutiertes Allel war zwischen 9,8% (Plattenepithelkarzinome) und 18,8% (großzellige Karzinome) vorhanden. Homozygot mutierte Varianten waren selten. Sie waren zwischen 0,5% in der Kontrollgruppe und je 1,5% bei kleinzelligen Karzinomen und den gemischten, nicht klassifizierbaren Karzinomen nachweisbar.

Tabelle 17: Genotypverteilung des XRCC1 Codon 194 in Abhängigkeit vom histologischen Tumortyp

	wt/wt n (%)	wt/mt n (%)	mt/mt n (%)	wt- Allel	mt- Allel	p-Wert*
Kontrollen	544 (87,5)	75 (12,0)	3 (0,5)	0,935	0,065	
Bronchialkarzinom	389 (87,2)	53 (11,9)	4 (0,9)	0,932	0,068	0,765
- kleinzelliges Karzinom	57 (85,1)	9 (13,4)	1 (1,5)	0,918	0,082	0,455
- großzelliges Karzinom	13 (81,2)	3 (18,8)	0	0,906	0,094	0,519
- Adenokarzinom	98 (87,5)	14 (12,5)	0	0,938	0,062	0,884
- Plattenepithelkarzinom	163 (89,1)	18 (9,8)	2 (1,1)	0,940	0,060	0,731
- gemischt / nicht klassifizierbar	58 (85,3)	9 (13,2)	1 (1,5)	0,919	0,081	0,484

<sup>\*</sup> p-Wert gegenüber Kontrollen

## 4.2.2. Polymorphismus des XRCC1 Codon 280

Die Allelfrequenzen und die Genotypverteilung für das *XRCC1*-Gen Codon 280 in Abhängigkeit vom histologischen Tumortyp sind in Tabelle 18 aufgeführt. Die Allelfrequenz des Wildtyps lag zwischen 0,934 (gemischte, nicht klassifizierbare Karzinome) und 0,969 (großzellige Karzinome). Der Anteil am homozygoten Wildtyp war mit 88,2% bei den gemischten, nicht klassifizierbaren Karzinomen am geringsten, bei den großzelligen Karzinomen mit 93,8% am höchsten. Heterozygote Allele waren zwischen 6,2% (Plattenepithelkarzinom) und 10,3% (gemischte, nicht klassifizierbare Karzinome) vorhanden. Nur bei 2 Patienten (0,4%), einem mit Plattenepithelkarzinom und einem mit gemischtem, nicht klassifizierbarem Karzinom, konnten homozygot mutierte Allele nachgewiesen werden.

Tabelle 18: Genotypverteilung des XRCC1 Codon 280 in Abhängigkeit vom histologischen Tumortyp

	wt/wt n (%)	wt/m n (%)t	mt/mt n (%)	wt- Allel	mt- Allel	p-Wert*
Kontrollen	562 (90,4)	60 (9,6)	0	0,952	0,048	
Bronchialkarzinom	404 (90,6)	40 (9,0)	2 (0,4)	0,951	0,049	0,908
- kleinzelliges Karzinom	61 (91.0)	6 (9,0)	0	0,955	0,045	0,859
- großzelliges Karzinom	15 (93,8)	1 (6,2)	0	0,969	0,031	0,657
- Adenokarzinom	101 (90,2)	11 (9,8)	0	0,951	0,049	0,955
- Plattenepithelkarzinom	167 (91,3)	15 (8,2)	1 (0,5)	0,954	0,046	0,888
- gemischt / nicht klassifizierbar	60 (88,2)	7 (10,3)	1 (1,5)	0,934	0,066	0,362

<sup>\*</sup> p-Wert gegenüber Kontrollen

## 4.2.3. Polymorphismus des XRCC1 Codon 399

Die Unterschiede der Genotypverteilung und der Allelfrequenzen des *XRCC1*-Gens Codon 399 innerhalb der verschiedenen histologischen Tumortypen stellt Tabelle 19 dar. Die Allelfrequenz des Wildtyps lag zwischen 0,650 bei den Kontrollen und 0,692 bei den Adenokarzinomen. Die Häufigkeit der homozygoten Wildtypausprägung war bei den großzelligen Karzinomen mit 37,5% am geringsten, bei den Adenokarzinomen mit 48,2% am größten. Ein heterozygot mutiertes Allel war zwischen 39,7% (gemischte, nicht klassifizierbare Karzinome) und 56,3% (großzellige Karzinome) vorhanden. Homozygot mutierte Allele fanden sich in 6,2% der Fälle bei Patienten mit großzelligem Karzinom, in 13,2% der Fälle bei den gemischten, nicht klassifizierbaren Karzinomen.

Tabelle 19: Genotypverteilung des XRCC1 Codon 399 in Abhängigkeit vom histologischen Tumortyp

	wt/wt	wt/mt	mt/mt	wt-	mt-	p-
	n (%)	n (%)	n (%)	Allel	Allel	Wert*
Kontrollen	264 (42,4)	280 (45,0)	78 (12,6)	0,650	0,350	
Bronchialkarzinom	199 (44,6)	198 (44,4)	49 (11,0)	0,668	0,332	0,371
- kleinzelliges Karzinom	27 (40,3)	35 (52,2)	5 (7,5)	0,664	0,336	0,735
- großzelliges Karzinom	6 (37,5)	9 (56,3)	1 (6,2)	0,656	0,344	0,937
- Adenokarzinom	54 (48,2)	47 (42,0)	11 (9,8)	0,692	0,308	0,218
- Plattenepithelkarzinom	80 (43,7)	80 (43,7)	23 (12,6)	0,656	0,344	0,826
- gemischt / nicht klassifizierbar	32 (47,1)	27 (39,7)	9 (13,2)	0,669	0,331	0,649

<sup>\*</sup> p-Wert gegenüber Kontrollen

#### 4.3. Abschätzung des Lungenkrebs-Risikos

Im folgenden Abschnitt soll das mit den Polymorphismen assoziierte Lungenkrebsrisiko untersucht werden. Aufgrund der Seltenheit der homozygoten Mutanten (mt/mt) des *XRCC1*-Gens 194 und des *XRCC1*-Gens 280 sind alle Personen mit mindestens einem mutierten Allel (wt/mt oder mt/mt) zusammengefasst worden. Bei dem *XRCC1*-Gen 399 wurde in entsprechender Weise verfahren, um die Ergebnisse vergleichbar zu machen. Die Risiko-Kalkulationen (Odds-Ratio) bezogen sich dabei auf die Wildtypen. In diesem Zusammenhang wurde nach Alter, Geschlecht und Packungsjahren adjustiert, um eventuell vorhandene Einflüsse ausgleichen zu können. Auch in dieser Risikoabschätzung sind die histologischen Tumorarten getrennt betrachtet worden.

#### 4.3.1. Lungenkrebsrisiko bei Polymorphismen des XRCC1-Gens Codon 194

Die Untersuchung des Lungenkrebsrisikos bei Polymorphismen des *XRCC1*-Gens Codon 194 in Abhängigkeit der verschiedenen Tumortypen zeigte das höchste Risiko bei den großzelligen Karzinomen mit einer Odds Ratio von 1,57. Diese Erhöhung ist jedoch bei einem 95%-Konfidenzintervall von 0,32-7,67 nicht statistisch signifikant. Unabhängig vom

Tumortyp wiesen Lungenkrenspatienten mit mindestens einem mutierten Allel kein erhöhtes Risiko im Vergleich zur Kontrollgruppe auf (OR= 1,03; 95%-Konfidenzintervall: 0,66-1,61).

Tabelle 20: Erkrankungsrisiko an Lungenkrebs bei Nachweis mindestens eines mutanten Allels des XRCC1-Gens 194 geschichtet nach dem histologischen Befund

	wt/wt	wt/mt oder mt/mt	Odds Ratio
	n (%)	n (%)	(95%-KI)
Kontrollen	544 (87,5)	78 (12,5)	
Bronchialkarzinom	389 (87,2)	57 (12,8)	1,03 (0,66-1,61)
- kleinzelliges Karzinom	57 (85,1)	10 (14,9)	1,32 (0,57-3,08)
- großzelliges Karzinom	13 (81,3)	3 (18,7)	1,57 (0,32-7,67)
- Adenokarzinom	98 (87,5)	14 (12,5)	0,99 (0,50-1,97)
- Plattenepithelkarzinom	163 (89,1)	20 (10,9)	0,98 (0,52-1,83)
- gemischt / nicht klassifizierbar	58 (85,3)	10 (14,7)	0,76 (0,29-1,97)

KI: Konfidenzintervall, Odds Ratio: adjustiert für Alter, Geschlecht und Rauchkonsum in Packungsjahren

#### 4.3.2. Lungenkrebsrisiko bei Polymorphismen des XRCC1-Gens Codon 280

Das Lungenkrebsrisiko bei Polymorphismen des *XRCC1*-Gens 280 ist bei der Gruppe der Adenokarzinome mit einer Odds Ratio von 1,14 am höchsten, bei einem 95%-Konfidenzintervall von 0,54-2,40 ist diese Erhöhung allerdings nicht als statistisch signifikant anzusehen. Das Risiko aller Bronchialkarzinompatienten mit mindestens einem mutierten Allel des Codons 280 ist mit einer Odds Ratio von OR=0,95 minimal erniedrigt, doch ist auch hier der Unterschied nicht statistisch signifikant (95%-Konfidenzintervall: 0,57-1,60).

Tabelle 21: Erkrankungsrisiko an Lungenkrebs bei Nachweis mindestens eines mutanten Allels des XRCC1-Gens 280 geschichtet nach dem histologischen Befund

	wt/wt	wt/mt oder mt/mt	Odds Ratio
	n (%)	n (%)	(95%-KI)
Kontrollen	562 (90,4)	60 (9,6)	
Bronchialkarzinom	404 (90,6)	42 (9,4)	0,95 (0,57-1,60)
- kleinzelliges Karzinom	61 (91,1)	6 (8,9)	0,70 (0,22-2,16)
- großzelliges Karzinom	15 (93,8)	1 (6,2)	0,97 (0,12-7,86)
- Adenokarzinom	101 (90,2)	11 (9,8)	1,14 (0,54-2,40)
- Plattenepithelkarzinom	167 (91,3)	16 (8,7)	0,86 (0,42-1,77)
- gemischt / nicht klassifizierbar	60 (88,2)	8 (11,8)	1,11 (0,44-2,84)

Odds Ratio: adjustiert für Alter, Geschlecht und Rauchkonsum in Packungsjahren

#### 4.3.3. Lungenkrebsrisiko bei Polymorphismen des XRCC1-Gens Codon 399

Falls mindestens ein Allel des *XRCC1*-Gens im Codon 399 mutiert ist, liegt das höchste Lungenkrebsrisiko in der Gruppe der großzelligen Karzinome mit einer Odds Ratio von 1,42. Es ist jedoch keine statistisch signifikante Erhöhung, da das 95%-Konfidenzintervall bei 0,41-4,93 liegt. Bei den Bronchialkarzinompatienten entspricht das Risiko unabhängig von der Tumorart mit einer Odds Ratio von OR=0,99 dem der Kontrollgruppe (95%-Konfidenzintervall: 0,73-1,34).

Tabelle 22: Erkrankungsrisiko an Lungenkrebs bei Nachweis mindestens eines mutanten Allels des XRCC1-Gens 399 geschichtet nach dem histologischen Befund

	wt/wt	wt/mt oder mt/mt	Odds Ratio
	n (%)	n (%)	(95%-KI)
Kontrollen	264 (42,4)	358 (57,6)	
Bronchialkarzinom	199 (44,6)	247 (55,4)	0,99 (0,73-1,34)
- kleinzelliges Karzinom	27 (40,3)	40 (59,7)	1,31 (0,70-2,46)
- großzelliges Karzinom	6 (37,5)	10 (62,5)	1,42 (0,41-4,93)
- Adenokarzinom	54 (48,2)	58 (51,8)	0,78 (0,49-1,24)
- Plattenepithelkarzinom	80 (43,7)	103 (56,3)	0,90 (0,59-1,36)
- gemischt / nicht klassifizierbar	32 (47,1)	36 (52,9)	0,97 (0,53-1,78)

Odds Ratio: adjustiert für Alter, Geschlecht und Rauchkonsum in Packungsjahren

#### 4.4. Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit vom Zigarettenkonsum

Das Lungenkrebsrisiko steigt nachweislich mit dem Tabakkonsum an. Daher sollte in vorliegender Arbeit der Zusammenhang von Rauchverhalten und dem Risiko an einem Bronchialkarzinom zu erkranken, untersucht werden. Zur Berechnung der kumulativen Dosis wurde die Einordnung nach den Packungsjahren vorgenommen. Ein Packungsjahr ist die Dosis eines Rauchers, der 20 Zigaretten (1 Packung) täglich über die Dauer eines Jahres konsumiert.

# 4.4.1. Lungenkrebsrisiko bei Polymorphismen des *XRCC1*-Gens am Codon 194 in Abhängigkeit vom Zigarettenkonsum

Das Lungenkrebsrisiko war abhängig von der kumulativen Zigarettendosis für alle Raucher, sowohl mit homozygoter Wildtypausprägung als auch mit mindestens einem mutierten Allel im Codon 194 des *XRCC1*-Gens, statistisch signifikant erhöht. Unter den Patienten mit homozygotem Wildtyp war die berechnete Odds Ratio sowohl für Raucher mit weniger als 20 Packungsjahren (OR=2,86; 95%-Konfidenzintervall: 1,51-5,38) als auch bei Rauchern mit mehr als 60 Packungsjahren (OR=56,25; 95%-Konfidenzintervall: 21,39-147,82) signifikant

erhöht. Ein erhöhtes Lungenkrebsrisiko war auch bei Rauchern mit mindestens einem mutierten Allel zu erkennen, wobei das höchste Risiko in dieser Gruppe Raucher mit über 60 Packungsjahren bei einer Odds Ratio von OR=79,29 (95%-Konfidenzintervall: 8,53-737,04) auftrat. Interessanterweise wiesen Nieraucher mit mindestens einem mutanten Allel ein vermindertes Risiko im Vergleich zu Nierauchern mit homozygoten Wildtypallelen für Bronchialkarzinome auf (OR=0,35). Der Unterschied war in diesem Fall jedoch nicht statistisch signifikant (95%-Konfidenzintervall: 0,65-1,86). Das im Allgemeinen leicht höhere Risiko bei Patienten mit mindestens einem mutierten Allel im Vergleich zu Patienten mit homozygoter Wildtypausprägung unterschied sich nicht signifikant (p-Werte: 0,07-0,78).

Tabelle 23: Erkrankungsrisiko nach Zigarettenkonsum bei XRCC1 194-Polymorphismen

	wt/wt (n Fälle/ Kontrollen)	OR*	(KI)	wt/mt; mt/mt (n Fälle/ Kontrollen)	OR*	(KI)	p
Nieraucher	16/ 125	1,00		2/26	0,35	(0,65-1,86)	0,22
Raucher / Exraucher	348/417	8,61	(4,77-15,56)	50/ 52	8,50	(4,31-16,75)	0,48
1-20 Packungsjahre	67/ 219	2,86	(1,51-5,38)	12/29	4,64	(1,77-12,20)	0,47
21-40 Packungsjahre	105/122	11,76	(5,66-24,45)	18 / 13	17,70	(6,57-47,69)	0,13
41-60 Packungsjahre	86/31	40,36	(17,35-93,88)	7 / 6	15,58	(4,26-57,07)	0,07
über 60 Packungsjahre	48/ 10	56,25	(21,39-147,82)	7 / 1	79,29	(8,53-737,04)	0,78
PJ nicht kalkulierbar	42 / 35	3,81	(2,51-5,78)	6 / 3	4,83	(2,12-11,00)	0,52

<sup>\*</sup> OR adjustiert für Alter und Geschlecht

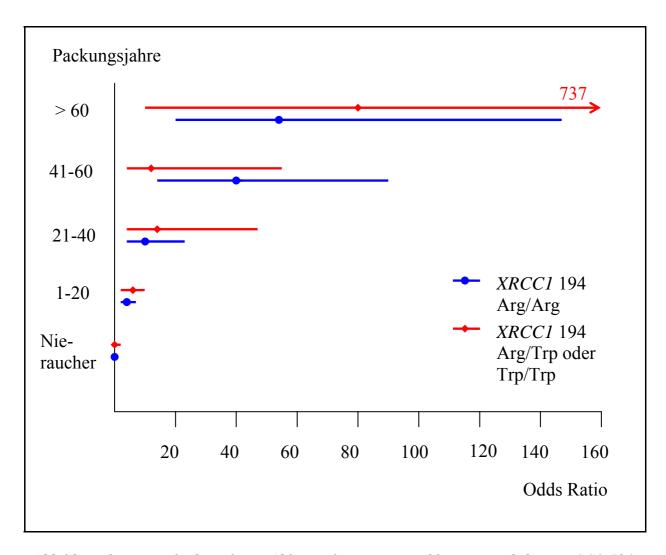


Abbildung 8: Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit vom Rauchkonsum und dem XRCC1 194-Polymorphismus

# 4.4.2. Lungenkrebsrisiko bei Polymorphismen des *XRCC1*-Gens am Codon 280 in Abhängigkeit vom Zigarettenkonsum

Bei den untersuchten Polymorphismen im *XRCC1*-Gen Codon 280 war das Lungenkrebsrisiko für alle Raucher unabhängig von der Genausstattung signifikant erhöht. Verglichen mit Nierauchern, die den homozygoten Wildtyp tragen, war das Risiko für Raucher mit über 60 Packungsjahren bei einer Odds Ratio von 56,29 (95%-Konfidenzintervall: 21,91-144,61) signifikant erhöht. Raucher mit einer kumulativen Dosis von 41-60 Packungsjahren und mindestens einem mutierten Allel wiesen eine Odds Ratio von 16,01 (95%-Konfidenzintervall: 4,06-63,05) auf. Auch hier konnte kein signifikanter

Zusammenhang zwischen erhöhtem Lungenkrebsrisiko und einem bestimmten Genpolymorphismus gefunden werden (p-Werte zwischen 0,06 und 0,96).

Tabelle 24: Erkrankungsrisiko nach Zigarettenkonsum bei XRCC1 280- Polymorphismen

	wt/wt (n Fälle/ Kontrollen)	OR*	(KI)	wt/mt; mt/mt (n Fälle/ Kontrollen)	OR*	(KI)	p
Nieraucher	16 / 137	1,00		2 / 14	1,04	(0,94-5,62)	0,96
Raucher / Exraucher	359 / 423	10,31	(5,65-18,80)	39 / 46	7,10	(3,69-13,67)	0,97
1-20 Packungsjahre	69 / 224	3,49	(1,83-6,63)	10 / 24	4,82	(1,81-12,79)	0,46
21-40 Packungsjahre	113 / 121	13,73	(6,66-28,29)	10 / 14	9,63	(3,29-28,17)	0,56
41-60 Packungsjahre	87 / 32	44,80	(19,23-104,39)	6/5	16,01	(4,06-63,05)	0,06
über 60 Packungsjahre	48 / 11	56,29	(21,91-144,61)	7 / 0	Nicht definiert		
PJ nicht kalkulierbar	42 / 35	3,97	(2,62-5,99)	6/3	4,91	(2,24-10,78)	0,63

<sup>\*</sup> OR adjustiert für Alter und Geschlecht

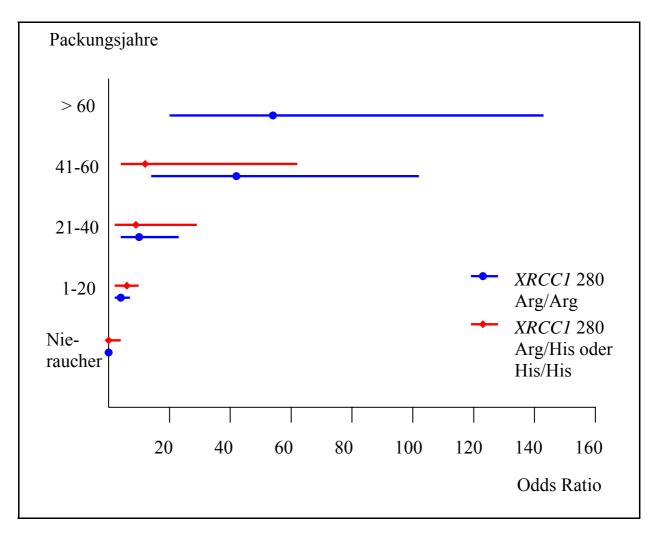


Abbildung 9: Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit vom Rauchkonsum und dem XRCC1 280-Polymorphismus

# 4.4.3. Lungenkrebsrisiko bei Polymorphismen des *XRCC1*-Gens am Codon 399 in Abhängigkeit vom Zigarettenkonsum

Auch bei der Untersuchung der Polymorphismen im *XRCCI*-Gen Codon 399 zeigten sich signifikant erhöhte Lungenkrebsrisiken für alle Raucher. Bei Patienten mit homozygotem Wildtyp ist das Risiko, an einem Bronchialkarzinom zu erkranken, durchweg signifikant erhöht. Es konnten Odds Ratios von OR=4,42 (95%-Konfidenzintervall: 1,69-11,60) für Raucher mit weniger als 20 Packungsjahren bis 56,25 (95%-Konfidenzintervall: 21,39-147,82) für Raucher mit mehr als 60 Packungsjahren nachgewiesen werden. Ein erhöhtes Lungenkrebsrisiko war ebenfalls bei Rauchern mit mindestens einem mutierten Allel zu erkennen, das höchste Risiko in dieser Gruppe haben Raucher mit über 60 Packungsjahren bei einer Odds Ratio von 61,87 (95%-Konfidenzintervall: 15,65-244,67). Es konnte kein

signifikanter Zusammenhang zwischen erhöhtem Lungenkrebsrisiko und einer bestimmten Genvariante gefunden werden (p-Werte zwischen 0,29 und 0,71).

Tabelle 25: Erkrankungsrisiko nach Zigarettenkonsum bei XRCC1 399- Polymorphismen

	wt/wt (n Fälle/ Kontrollen)	OR*	(KI)	wt/mt; mt/mt (n Fälle/ Kontrollen)	OR*	(KI)	p
Nieraucher	16 / 70	1,00		2 / 81	1,53	(0,52-4,50)	0,44
Raucher / Exraucher	177 / 194	13,42	(5,44-33,16)	221 / 275	3,98	(2,53-6,27)	0,44
1-20 Packungsjahre	34 / 97	4,42	(1,69-11,60)	45 / 151	4,30	(1,62-11,40)	0,68
21-40 Packungsjahre	51 / 61	15,65	(5,23-46,79)	72 / 74	17,17	(5,87-50,23)	0,52
41-60 Packungsjahre	44 / 13	62,13	(17,71-218,01)	49 / 24	36,62	(11,29-118,85)	0,32
über 60 Packungsjahre	29 / 5	80,30	(20,02-322,14)	26 / 6	61,87	(15,65-244,67)	0,71
PJ nicht kalkulierbar	19 / 18	3,47	(1,88-6,41)	29 / 20	4,66	(2,57-8,45)	0,42

<sup>\*</sup> OR adjustiert für Alter und Geschlecht

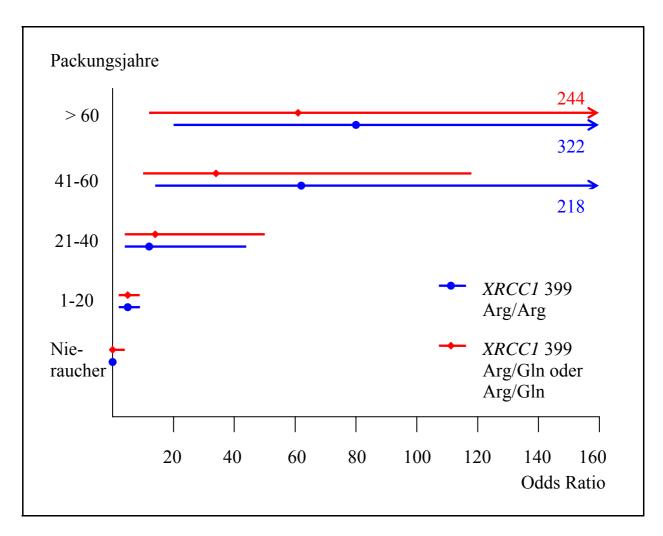


Abbildung 10: Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit vom Rauchkonsum und dem XRCC1 399-Polymorphismus

## 4.5. Erkrankungs- und Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit von kanzerogener Gefahrstoffeinwirkung am Arbeitsplatz

Die wichtigsten Risikofaktoren für die Entstehung von Lungenkrebs stellen aus arbeitsmedizinischer Sicht die krebserzeugenden Arbeitsstoffe Quarz und Asbest dar. Außerdem sind in diesem Zusammenhang ionisierende α-Strahlung durch Radon und dessen Folgeprodukte bei ehemaligen Arbeitern im Uranbergbau als weitere Risikofaktoren zu nennen. Um einen möglichen Einfluss der Genpolymorphismen auf das Krankheitsgeschehen zu untersuchen, wurden Patienten mit anerkannter Berufskrankheit analysiert. Ein Hauptaugenmerk lag dabei auf dem Risiko nach Einwirkung bekanntermaßen Lungenkrebs erzeugender Gefahrstoffe. Es handelte sich um Beschäftigte nach Einwirkung von Asbest, Quarz und ionisierenden Strahlen. Unter dem betrachteten Kollektiv befanden sich n=39 Lungenkrebspatienten mit der Berufskrankheit BK-Nr. 4104 BKV (Lungenkrebs in Verbindung mit Asbeststaublungenerkrankung, mit durch Asbestfaserstaub verursachter Erkrankung der Pleura oder einer Einwirkung einer kumulativen Asbestfaserstaub-Dosis am Arbeitsplatz von mindestens 25 Faserjahren), n=7 Lungenkrebspatienten der BK-Nr. 4112 BKV (Lungenkrebs durch die Einwirkung von kristallinem Siliziumdioxid bei nachgewiesener Quarzstaublungenerkrankung) und n=40 Lungenkrebspatienten mit einer BK der Nr. 2402 BKV (Erkrankungen durch ionisierende Strahlen). Gleichermaßen wurde das Risiko bei Patienten nach Einwirkung kanzerogener Gefahrstoffe ohne bisheriges Auftreten einer Lungenkrebserkrankung analysiert. Hier fanden sich n=181 Patienten mit der Berufskrankheit BK-Nr. 4103 BKV (Asbeststaublungenerkrankung oder durch Asbeststaub verursachte Erkrankung der Pleura) und n=144 Patienten mit der Berufskrankheit BK-Nr. 4101 (Quarzstaublungenerkrankung). Um Personen ohne Lungenkrebserkrankung mit relevanter Einwirkung gegenüber ionisierender Strahlen zu definieren, wurde als Kriterium die Beschäftigung im Uranerzbergbau (Wismut) bei gleichzeitigem Vorliegen einer anerkannten Berufskrankheit der BK-Nr. 4101 herangezogen (n=60). Des Weiteren wurden Patienten mit Pleuramesotheliom durch Asbesteinwirkung (BK-Nr. 4105 BKV) untersucht. Das geschätzte Risiko (Odds Ratio) wurde jeweils auf gesunde Kontroll-Personen ohne relevante Einwirkung kanzerogener Arbeitsstoffe bezogen. In jedem Fall erfolgte eine Adjustierung nach Alter, Geschlecht und dem Rauchverhalten in Packungsjahren.

### 4.5.1. Erkrankungs- und Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit von Polymorphismen des XRCC1-Gens im Codon 194 bei verschiedenen Berufskrankheiten nach Einwirkung Lungenkrebs erzeugender Gefahrstoffe am Arbeitsplatz

Bei den untersuchten Polymorphismen im XRCC1-Gen Codon 194 lag das Lungenkrebsrisiko (Odds Ratio) für die verschiedenen Berufskrankheiten zwischen ORadjustiert=0,48 (BK-Nr. 4101, Wismutbergleute) und ORadjustiert =1,83 (BK-Nr. 4103). Bei Patienten mit röntgenologisch nachweisbarer Silikose (BK-Nr. 4101 einschließlich von Wismutbergleuten) fand sich ein verringertes Risiko mit OR<sub>roh</sub>=0,84 (95% KI: 0,26-2,55), bzw. OR<sub>roh</sub>=0,99 (95% KI: 0,45-2,19). Die rohen Odds Ratios zeigen aber, bedingt durch die höhere Anzahl der älteren Silikosepatienten und die fehlenden Frauen im Uranbergbau sowie durch das unterschiedliche Rauchverhalten gemessen an den Packungsjahren, im Vergleich zu den adjustierten Odds Ratios stark abweichende Werte. So liegen die entsprechenden nach Alter, Geschlecht und Packungsjahren adjustierten Odds Ratios der Silikosepatienten ohne Lungenkrebs bei OR<sub>adjustiert</sub> = 0,48 (95% KI: 0,12-1,92) bzw. OR<sub>adjustiert</sub> =0,50 (95%KI: 0,19-1,28). Bronchialkarzinompatienten mit Silikose wiesen im Gegensatz zu Silikosepatienten ohne Bronchialkarzinom erhöhte Risikowerte auf mit OR<sub>roh</sub>=1,32 (95% KI: 0,40–4,11) bzw. OR<sub>adjustiert</sub>=1,01 (95% KI: 0,27-3,72) für die BK-Nr. 2402 und OR<sub>roh</sub>=1,54 (95% KI: n.d.) bzw. OR<sub>adjustiert</sub>=1,22 (95% KI: 0,13-11,34) für die BK-Nr. 4112. Patienten mit Erkrankungen durch Asbestexposition wie Asbestose, Asbestlungenkrebs und Pleuramesotheliom zeigten mit adjustierten Odds Ratios von 1,66 bis 1,83 ein erhöhtes Risiko. Bei Berechnung der rohen Odds Ratio wiesen Asbestosepatienten mit OR<sub>roh</sub>=1,98 (95% KI: 1,03-3,85) ein signifikant höheres Risiko auf. Aus Tabelle 26 ist ersichtlich, dass im Vergleich zu den gesunden Personen ohne kanzerogene Einwirkung am Arbeitsplatz in den restlichen Fällen das geschätzte Risiko für Personen mit mindestens einem mutierten Allel (wt/mt; mt/mt) nicht signifikant erhöht oder erniedrigt war.

Tabelle 26: Erkrankungs- und Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit von Polymorphismen des XRCC1-Gens im Codon 194 bei verschiedenen Berufskrankheiten nach Einwirkung Lungenkrebs erzeugender Gefahrstoffe am Arbeitsplatz

XRCC1 194- Polymorphismen							
	wt/wt	wt/mt; mt/mt	OR <sup>1</sup> (95%- Konfidenzintervall)	rohe OR <sup>2</sup> (95%- Konfidenzintervall)			
Gesunde	166	18					
BK 4103	149	32	1,83 (0,95-3,53)	1,98 (1,03–3,85)			
BK 4104	33	6	1,68 (0,55-5,14	1,68 (0,55–4,93)			
BK 4101	130	14	0,50 (0,19-1,28)	0,99 (0,45–2,19)			
BK 4112	6	1	1,22 (0,13-11,34)	1,54 (n.d.)			
BK 4101, Wismut	55	5	0,48 (0,12-1,92)	0,84 (0,26–2,55)			
BK 2402	35	5	1,01 (0,27-3,72)	1,32 (0,40–4,11)			
BK 4105	16	3	1,66 (0,43-6,42)	1,73 (0,36–7,21)			

<sup>&</sup>lt;sup>1</sup> adjustiert nach Alter, Geschlecht und Packungsjahren

BK 4103: Asbestose
BK 4101: Silikose
BK 4105: Pleuramesotheliom

BK 4101: Silikose bei Wismutarbeitern
BK 4101: Wismut: Silikose bei Wismutarbeitern
BK 4101: Wismut: Silikose bei Wismutarbeitern
BK 2404: Schneeberger Lungenkrebs
N= Nieraucher; E/R= Ex-/Raucher

erkrankung

Bekanntermaßen ist das Lungenkrebsrisiko in einem hohen Maß vom Rauchverhalten abhängig. Aus diesem Grund wurde in weiteren Untersuchungen nach Unterschieden zwischen Nierauchern und Personen, die rauchen oder jemals geraucht haben, gesucht. Um synergistische Effekte des Rauchens und der Exposition kanzerogener Gefahrstoffe am Arbeitsplatz in Abhängigkeit von den Genpolymorphismen zu erkennen, wurden die Lungenkrebspatienten differenziert nach ihrem Rauchverhalten betrachtet. Die niedrige Fallzahl an Nierauchern mit anerkannten Berufskrankheiten der Nummern 4104, 4112, 2402 ließen jedoch keine Risikoberechnungen zu (siehe Tabellen 27, 29, 31).

Bei den untersuchten Polymorphismen im *XRCC1*-Gen Codon 194 lagen die Odds Ratios bei Nierauchern mit mindestens einem mutierten Allel in Abhängigkeit von den anerkannten

<sup>&</sup>lt;sup>2</sup> Berechnet mit der Software STATCALC Epi-info-version 5

Berufskrankheiten zwischen OR<sub>adjustiert</sub>=0,07 (BK-Nr. 4101, Wismutbergleuten) und OR<sub>adjustiert</sub>=1,61 (BK-Nr. 4103). Bei den Rauchern beziehungsweise Exrauchern befand sich das ermittelte Risiko zwischen OR<sub>adjustiert</sub>=0,12 (BK-Nr. 4101, Wismutbergleuten) und OR<sub>adjustiert</sub>=1,11 (BK-Nr. 4103). Bei ehemaligen Wismutarbeitern mit Silikose, die rauchen oder geraucht haben, war das Risiko mit einer Odds Ratio von OR<sub>roh</sub>=0,50 (95% KI: 0,11–2,09) vermindert. Die Berechnung der adjustierten Odds Ratio zeigte ein signifikant erniedrigtes Risiko mit OR<sub>adjustiert</sub>=0,12 (95% KI: 0,02-0,81). Es fanden sich, wie bei den Berechnungen für Nieraucher mit der BK-Nr. 4101, für Raucher/Exraucher mit der BK-Nr. 2402 und für Uranbergbauarbeiter mit Silikose große Unterschiede zwischen den adjustierten und rohen Odds Ratios. Die Abweichungen können auch hier mit der stark unterschiedlichen Alterstruktur, der ungleichmäßigen Geschlechterverteilung und dem Rauchverhalten erklärt werden.

Tabelle 27: Erkrankungs- und Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit von Polymorphismen des XRCC1-Gens im Codon 194 bei verschiedenen Berufskrankheiten nach Einwirkung Lungenkrebs erzeugender Gefahrstoffe am Arbeitsplatz differenziert nach dem Rauchverhalten

XRCC1 194 – Polymorphismen							
	wt/wt	wt/mt; mt/mt	OR¹ (95%- Konfidenzintervall)	rohe OR <sup>2</sup> (95%- Konfidenzintervall)			
Gesunde N	43	7					
Gesunde E/R	123	11	0,53 (0,19-1,47)	0,55 (0,18–1,69)			
BK 4103 N	26	8	1,61 (0,47-5,59)	1,89 (0,54–6,69)			
BK 4103 E/R	123	24	1,11 (0,42-2,92)	1,20(0,45-3,31)			
BK 4104 N	1	0	n.d.	n.d.			
BK 4104 E/R	32	6	1,00 (0,30-3,39)	1,15 (0,30–4,32)			
BK 4101 N	23	4	0,14 (0,02-1,23)	1,07 (0,23–4,69)			
BK 4101 E/R	107	10	0,30 (0,09-1,01)	0,57 (0,19–1,80)			
BK 4112 N	1	0	n.d.	n.d.			
BK 4112 E/R	5	1	0,80 (0,06-10,55)	1,23 (0,00–14,53)			
BK 4101, Wismut N	6	1	0,07 (0,00-4,67)	1,02 (n.d.)			
BK 4101, Wismut E/R	49	4	0,12 (0,02-0,81)	0,50 (0,11–2,09)			
BK 2402 N	0	0	n.d.	n.d.			
BK 2402 E/R	35	5	0,45 (0,12-2,00)	0,88 (0,22–3,45)			
BK 4105 N	7	1	0,65 (0,06-7,36)	0,88 (n.d.)			
BK 4105 E/R	9	2	1,14 (0,19-7,02)	1,37 (0,16-9,32)			

Legende: siehe Tabelle 26

<sup>&</sup>lt;sup>1</sup> adjustiert nach Alter und Geschlecht <sup>2</sup> Berechnet mit der Software STATCALC Epi-info-version 5

### 4.5.2. Erkrankungs- und Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit von Polymorphismen des XRCC1-Gens im Codon 280 bei verschiedenen Berufskrankheiten nach Einwirkung Lungenkrebs erzeugender Gefahrstoffe am Arbeitsplatz

Das Lungenkrebsrisiko bei Polymorphismen des *XRCC1*-Gens 280 lag für die verschiedenen Berufskrankheiten zwischen OR<sub>adjustiert</sub>=0,74 (BK-Nr. 4103) und OR<sub>adjustiert</sub>=4,30 (BK-Nr. 4112). Bei Patienten mit Silikose (BK-Nr. 4101, Wismut und BK-Nr. 4101) und Patienten mit Bronchialkarzinom und gleichzeitiger Quarzstaublungenerkrankung fand sich ein erhöhtes Risiko mit Odds Ratios zwischen OR<sub>adjustiert</sub>=1,65 und OR<sub>adjustiert</sub>=4,30. Auch diese Ergebnisse waren statistisch nicht signifikant. Patienten nach Exposition von ionisierender Strahlung (BK-Nr. 4101, Wismut und BK-Nr. 2404) zeigten erhöhte Risiken (OR<sub>adjustiert</sub>=2,28 und OR<sub>adjustiert</sub>=1,66), wobei die rohe Odds Ratio bei der BK-Nr. 2402 nur OR<sub>roh</sub>=1,09 beträgt. Hier spielt in erster Linie der Einfluss des Rauchverhaltens eine entscheidende Rolle. In keinem der Fälle war das berechnete Risiko für Personen mit mindestens einem mutierten Allel (wt/mt; mt/mt) signifikant erhöht oder erniedrigt. Tabelle 28 zeigt die Übersicht der Lungenkrebsrisiken in Abhängigkeit von den verschiedenen Berufskrankheiten.

Tabelle 28: Erkrankungs- und Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit von Polymorphismen des XRCC1-Gens im Codon 280 bei verschiedenen Berufskrankheiten nach Einwirkung Lungenkrebs erzeugender Gefahrstoffe am Arbeitsplatz

XRCC1 280- Polymorphismen								
	wt/wt	wt/mt; mt/mt	OR <sup>1</sup> (95%- Konfidenzintervall)	rohe OR <sup>2</sup> (95%- Konfidenzintervall)				
Gesunde	167	17						
BK 4103	168	13	0,74 (0,31-1,73)	0,76 (0,34–1,71)				
BK 4104	36	3	0,93 (0,23-3,76)	0,82 (0,18–3,19)				
BK 4101	127	17	1,65 (0,71-3,83)	1,31 (0,61–2,83)				
BK 4112	5	2	4,30 (0,75-24,81)	3,93 (0,48–25,77)				
BK 4101, Wismut	50	10	2,28 (0,72-7,22)	1,96 (0,78–4,90)				
BK 2402	36	4	1,66 (0,42-6,64)	1,09 (0,29–3,74)				
BK 4105	17	2	1,31 (0,27-6,30)	1,16 (0,00–5,92)				

<sup>&</sup>lt;sup>1</sup> adjustiert nach Alter, Geschlecht und Packungsjahren

<sup>&</sup>lt;sup>2</sup> Berechnet mit der Software STATCALC Epi-info-version 5 Legende: siehe Tabelle 26

Nach Unterteilung der einzelnen Erkrankungsgruppen anhand ihres Rauchverhaltens in Nieraucher beziehungsweise Ex-/Raucher konnten für die Nieraucher Odds Ratios von OR<sub>adjustiert</sub>=3,07 (BK-Nr. 4101) bis OR<sub>adjustiert</sub>=5,48 (BK-Nr. 4103) gefunden werden, siehe Tabelle 29. Unter den Ex-/Rauchern lag das Risiko von OR<sub>adjustiert</sub>=1,08 (BK-Nr. 4103) bis OR<sub>adjustiert</sub>=11,89 (BK-Nr. 4112). Diese Ergebnisse waren statistisch nicht signifikant. Auch hier zeigten sich, aufgrund der ungleichmäßigen Altersverteilung, zwischen den adjustierten und rohen Odds Ratios für Silikosepatienten und Arbeiter im Uranbergbau große Unterschiede.

Tabelle 29: Erkrankungs- und Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit von Polymorphismen des XRCCI-Gens im Codon 280 bei verschiedenen Berufskrankheiten nach Einwirkung Lungenkrebs erzeugender Gefahrstoffe am Arbeitsplatz differenziert nach dem Rauchverhalten

		wt/mt;	OR <sup>1</sup>	rohe OR <sup>2</sup>
	wt/wt	mt/mt	(95%- Konfidenzintervall)	(95%- Konfidenzintervall)
Gesunde N	48	2		
Gesunde E/R	119	15	3,12 (0,69-14,22)	3,03 (0,62–19,94)
BK 4103 N	29	5	5,48 (0,87-34,53)	4,14 (0,65–33,23)
BK 4103 E/R	139	8	1,08 (0,20-5,76)	1,38 (0,26–9,78)
BK 4104 N	0	1	n.d.	
BK 4104 E/R	36	2	1,52 (0,20-11,61)	1,33 (0,13–14,10)
BK 4101 N	25	2	3,07 (0,32-29, 70)	1,92 (0,18–20,66)
BK 4101 E/R	102	15	3,37 (0,67-17,04)	3,53 (0,73–23,31)
BK 4112 N	1	0	n.d.	n.d.
BK 4112 E/R	4	2	11,89 (1,27-111,29)	12,00 (0,88–183,99)
BK 4101, Wismut N	6	1	5,37 (0,29-100, 18)	4,00 (0,00–74,08)
BK 4101, Wismut E/R	44	9	3,50 (0,40-30,57)	4,91 (0,91–34,94)
BK 2402 N	0	0	n.d.	n.d.
BK 2402 E/R	36	4	2,66 (0,43-16,53)	2,67 (0,39–22,37)
BK 4105 N	7	1	3,03 (0,24-39,13)	3,43 (0,0-61,02)
BK 4105 E/R	10	1	2,54 (0,21-31,35)	2,40 (0,0-39,88)

<sup>&</sup>lt;sup>1</sup> adjustiert nach Alter und Geschlecht

Legende: siehe Tabelle 26

<sup>&</sup>lt;sup>2</sup> Berechnet mit der Software STATCALC Epi-info-version 5

### 4.5.3. Erkrankungs- und Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit von Polymorphismen des XRCC1-Gens im Codon 399 bei verschiedenen Berufskrankheiten nach Einwirkung Lungenkrebs erzeugender Gefahrstoffe am Arbeitsplatz

Für Polymorphismen des *XRCC1*-Gens im Codon 399 lag das Risiko für die verschiedenen Berufskrankheiten bei Patienten mit mindestens einem mutierten Allel zwischen OR<sub>adjustiert</sub>=0,53 (BK-Nr. 4105) und OR<sub>adjustiert</sub>=4,20 (BK-Nr. 4112). Bei Patienten mit Lungenkrebserkrankungen (BK-Nr. 4104, BK-Nr. 4112 und BK-Nr. 2402) war das Risiko für Patienten mit strahlenbedingtem (OR<sub>adjustiert</sub>=0,65) und asbestverursachtem (OR<sub>adjustiert</sub>=0,76) Bronchialkarzinom verringert. Auch hier zeigte die rohe Odds Ratio bei der BK-Nr. 2402 mit OR<sub>roh</sub>=1,06 stark abweichende Werte von der adjustierten Odds Ratio (OR<sub>adjustiert</sub>=0,65). Dies ist vor allem durch den unterschiedlichen Rauchkonsum bedingt. Lungenkrebspatienten mit Quarzstaublungenerkrankung (BK-Nr. 4112) wiesen innerhalb der Gruppe von Patienten mit Bronchialkarzinom mit einer adjustierten Odds Ratio von 4,20 ein erhöhtes Risiko auf. Bei Patienten ohne Krebserkrankungen zeigte sich ein annähernd unverändertes Risiko, bei Asbestosepatienten (BK-Nr. 4103) lag es bei OR<sub>adjustiert</sub>=1,00, Patienten mit Silikose (BK-Nr. 4101) zeigten eine Odds Ratio von OR<sub>adjustiert</sub>=1,03 und Patienten mit Silikose und Einwirkung ionisierender Strahlen im Uranbergbau eine Odds Ratio von OR<sub>adjustiert</sub>=0,92. Auch hier konnten keine statistisch signifikanten Unterschiede gefunden werden.

Tabelle 30: Erkrankungs- und Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit von Polymorphismen des XRCC1-Gens im Codon 399 bei verschiedenen Berufskrankheiten nach Einwirkung Lungenkrebs erzeugender Gefahrstoffe am Arbeitsplatz

XRCC1 399- Polymorphismen								
	wt/wt	wt/mt; mt/mt	OR <sup>1</sup> (95%- Konfidenzintervall)	rohe OR <sup>2</sup> (95%- Konfidenzintervall)				
Gesunde	76	108						
BK 4103	74	107	1,00 (0,63-1,57)	1,02 (0,66–1,58)				
BK 4104	20	19	0,76 (0,35-1,67)	0,67 (0,32–1,41)				
BK 4101	61	83	1,03 (0,60-1,75)	0,96 (0,60–1,53)				
BK 4112	1	6	4,20 (0,49-36,13)	4,22 (0,49–94,96)				
BK 4101, Wismut	25	35	0,92 (0,41-2,05)	0,99 (0,52–1,86)				
BK 2402	16	24	0,65 (0,27-1,57)	1,06 (0,50–2,25)				
BK 4105	10	9	0,53 (0,19-1,42)	0,63 (0,22–1,79)				

<sup>&</sup>lt;sup>1</sup> adjustiert nach Alter, Geschlecht und Packungsjahren

Legende: siehe Tabelle 26

Nach Unterteilung der einzelnen Erkrankungsgruppen anhand ihres Rauchverhaltens konnten für die Nieraucher Odds Ratios von OR<sub>adjustiert</sub>=0,80 (BK-Nr. 4103) bis OR<sub>adjustiert</sub>=1,40 (BK-Nr. 4101) berechnet werden. Bei den Rauchern beziehungsweise Exrauchern lag das Risiko zwischen OR<sub>adjustiert</sub>=0,72 (BK-Nr. 4104) und OR<sub>adjustiert</sub>=3,57 (BK-Nr. 4112). Die rohe Odds Ratio für Nieraucher im Uranbergbau war mit OR<sub>roh</sub>=1,96 im Vergleich zu der adjustierten Odds Ratio mit OR<sub>adjustiert</sub>=0,92 stark erhöht. Der Hauptgrund dafür war das höhere Lebensalter bei einem Großteil der Wismutarbeiter. Auch hier waren die Ergebnisse statistisch nicht signifikant (siehe Tabelle 31).

<sup>&</sup>lt;sup>2</sup> Berechnet mit der Software STATCALC Epi-info-version 5

Tabelle 31: Erkrankungs- und Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit von Polymorphismen des XRCC1-Gens im Codon 399 bei verschiedenen Berufskrankheiten nach Einwirkung Lungenkrebs erzeugender Gefahrstoffe am Arbeitsplatz differenziert nach dem Rauchverhalten

<i>XRCC1 399</i> – Polym	orphisme	en		
	wt/wt	wt/mt; mt/mt	OR¹  (95%- Konfidenzintervall)	rohe OR <sup>2</sup> (95%- Konfidenzintervall)
Gesunde N	22	28		
Gesunde E/R	54	80	1,15 (0,59-2,22)	1,16 (0,57–2,36)
BK 4103 N	14	20	0,80 (0,30-2,10)	1,12 (0,42–2,98)
BK 4103 E/R	60	87	1,10 (0,56-2,18)	1,14 (0,57–2,29)
BK 4104 N	0	1	n.d.	n.d.
BK 4104 E/R	20	18	0,72 (0,31-1,69)	0,71 (0,28–1,80)
BK 4101 N	10	17	1,40 (0,45-4,35)	1,34 (0,46–3,90)
BK 4101 E/R	51	66	0,95 (0,44-2,06)	1,02 (0,49–2,09)
BK 4112 N	0	1	n.d.	n.d.
BK 4112 E/R	1	5	3,57 (0,38-33,67)	3,39 (0,39–95,6)
BK 4101, Wismut N	2	5	0,92 (0,12-6,80)	1,96 (0,29-16,33)
BK 4101, Wismut E/R	23	30	0,96 (0,32-2,88)	1,02 (0,44–2,40)
BK 2402 N	0	0	n.d.	n.d.
BK 2402 E/R	16	24	0,87 (0,35-2,21)	1,18 (0,47–2,99)
BK 4105 N	5	3	0,40 (0,08-2,00)	0,47 (0,08-2,64)
BK 4105 E/R	5	6	0,83 (0,21-3,23)	0,94 (0,21-4,20)

<sup>&</sup>lt;sup>1</sup> adjustiert nach Alter und Geschlecht

Legende: siehe Tabelle 26

#### 4.6. Zusammenfassende Beurteilung

Bei der Auswertung der gesammelten Ergebnisse konnte in Bezug auf das Bronchialkarzinomrisiko nach Einwirkung von Lungenkrebs erzeugenden Gefahrstoffen kein zielgerichteter signifikanter Einfluss der Polymorphismen der *XRCC1*-Gene nachgewiesen werden. Die Untersuchungen zeigen, dass dies auch bei Berücksichtigung des unterschiedlichen Rauchverhaltens der Patienten gilt. Die Unterschiede zwischen roher und adjustierter Odds Ratio sind auf die stark unterschiedliche Alterstruktur der Gruppen, die ungleichmäßige Geschlechterverteilung und das unterschiedliche Rauchverhalten der

<sup>&</sup>lt;sup>2</sup> Berechnet mit der Software STATCALC Epi-info-version 5

Patientengruppen zurückzuführen. Ein Einfluss der untersuchten Polymorphismen bei Ko-Exposition genotoxisch kanzerogener Gefahrstoffe und Tabakrauchen konnte nicht abgeleitet werden.

#### 5. Diskussion

Die für die kommenden Jahre vorhergesagte steigende Inzidenz von Lungenkrebserkrankungen stellt weiter wachsende Anforderungen an die präventiven Maßnahmen für alle Personen, die kanzerogenen Stoffen zum Beispiel am Arbeitsplatz ausgesetzt sind. Hauptaugenmerk sollte auch weiterhin auf der Primärprävention liegen, dass heißt, die direkte Exposition mit definierten Kanzerogenen so weit wie möglich zu verhindern. Als aktuelles Beispiel sei hier das generelle Asbestverbot im Jahre 1993 genannt. Es müssen weiterhin strenge Arbeitsschutzrichtlinien geschaffen und durchgesetzt werden. Aber auch dem Umgang mit kanzerogenen Stoffen, zum Beispiel in Form von Genussmitteln, muss ein hoher Stellenwert eingeräumt werden. Hier steht nach wie vor das Rauchen an vorderster Stelle. Maßnahmen, wie das seit dem 1. August 2005 geltende gesetzliche Rauchverbot an Hessens Schulen [29] müssen Publik gemacht und auf den gesamtdeutschen Raum erweitert werden. Wie aus verschiedensten Veröffentlichungen zu entnehmen ist, rauchen mittlerweile in Deutschland 48% der 20–25-jährigen Männer und 40% der gleichaltrigen Frauen [6]. Legt man dem Auftreten von Lungenkrebserkrankungen eine Latenzzeit von bis zu 60 Jahren zu Grunde [63], muss auch die Sekundärprävention weiter intensiviert werden. Als wichtig erscheinen in diesem Zusammenhang vor allem Maßnahmen zur Früherkennung von malignen Erkrankungen. Voraussetzungen für effektive Screening-Untersuchungen bei durch Exposition mit humankanzerogenen Stoffen gefährdeten Personengruppen sind [30]:

- ➤ die Eingrenzung von Hochrisikogruppen
- > ein diagnostizierbares präklinisches Stadium der Tumorerkrankungen
- > eine valide Methode zur Früherkennung der effektiven Therapie zugänglicher Tumorstadien
- ➤ ein akzeptables Kosten-Nutzen-Verhältnis

Die Prognose über den Verlauf der Lungenkrebserkrankung ist wesentlich vom Tumorstadium und damit von der Effektivität der Früherkennungsmaßnahmen abhängig. So liegt die 5-Jahres-Überlebensrate bei kleinzelligem Lungenkrebs im Stadium I bei etwa 60 %,

im Stadium IV hingegen nur bei etwa 5%. Die genetische Prädisposition kann in Zukunft ein wichtiger Marker zur Eingrenzung von Risikogruppen sein. Voraussetzungen sind hierbei moderne Untersuchungsmethoden zur Identifikation von bestimmten Genen oder Gensequenzen und ihr Einfluss auf eine mögliche Krebserkrankung.

Dem menschlichen Organismus stehen verschiedene komplexe Abwehrmechanismen zur Verfügung. Hierzu zählen unter anderem bestimmte DNS- Reparaturmechanismen, Fähigkeiten zur Hemmung der Zellteilungsgeschwindigkeit und fremdstoffmetabolisierende Enzyme. Die vorliegende Arbeit befasst sich in erster Linie mit dem Einzelstrangbrüche reparierenden XRCC1- Reparatursystem und dessen Einfluss auf die Entstehung von Bronchialkarzinomen. Die Voraussetzungen zur Durchführung von Screening-Untersuchungen auf genetisch bedingte Erkrankungen werden dank moderner Methoden immer besser. So konnte in dieser Arbeit eine neue Methode etabliert werden, die mit Hilfe der Real-time PCR im Vergleich zu konventionellen PCR-Methoden deutlich schnellere Genanalysen der XRCC1-Gene in den Codons 194, 280 und 399 ermöglicht.

#### 5.1. Allelfrequenzen des *XRCC1* im internationalen Vergleich

Die Häufigkeit genetischer Polymorphismen ist abhängig von der ethnischen Zugehörigkeit einer Population (siehe Tabelle 32). So ist die Häufigkeit des varianten Allels des Codons 194 bei Asiaten mit einer Allelfrequenz von durchschnittlich 31,2% (95% KI: 29,6-32,8) signifikant höher als bei Kaukasiern (6,6%; 95%-KI: 5,9-7,4) und Afrikanern (7,3%; 95% KI: 5,7-9,2). Das variante Allel im Codon 399 kommt bei Afrikanern mit 15,5% (95% KI: 13,5-17,7) seltener vor als bei Kaukasiern (34,7%; 95% KI: 33,8-35,6) und Asiaten (26,5%; 95% KI: 25,6-27,4) [32].

Tabelle 32: Allelfrequenzen des varianten Allels bei Kontrollpersonen modifiziert und ergänzt nach Hu et al. 2005 [32]

Ander (Tehr)	Ethnische	Kontroll-	XRCC1 Codon	XRCC1 Codon	XRCC1 Codon
Autor (Jahr)	Herkunft	personen	194 Arg/Trp	280 Arg/His	399 Arg/Gln
Eigenes Kollektiv	Deutschland	622	0,065	0,048	0,350
Lunn (1999) [40]	Chinesen	120	0,267	-	-
Lunn (1999) [40]	Kaukasier	169	0,059	-	0,370
Sturgis (1999) [78]	Amerika	424	0,072	-	0,341
Abdel-Rahmann (2000) [1]	Ägypten	48	0,052	-	0,135
Shen (2000) [69]	China	166	0,346	-	0,256
Winsey (2000) [82]	England	211	0,085	-	0,365
Butkiewicz (2001) [7]	Polen	96	0,05	0,05	0,35
David-Beabes	Afrikaner	243	0,082	-	0,181
(2001) [13]	Europäer	461	0,059	-	0,361
Divine (2001)	Europäer	71	-	-	0,296
Adeno-Ca. [15]	Spanier	72	-	-	0,347
	Europäer	221	0,075	-	-
Duell (2001) [18]		381	-	-	0,362
Ducii (2001) [10]	Afrikaner	160	0,063	-	-
	Timikunci	266	-	-	0,135
Lee (2001) [37]	China	264	0,299	0,102	0,295
Matullo (2001) [43]	Italien	84	-	-	0,387
	Europäer	832	-	-	0,319
Duell (2002) [19]	Asiaten	51	-	-	0,265
	Afrikaner	36	-	-	0,153
Hu J. (2001) [31]	Amerika	135	0,074	-	0,33
Ratnasinghe (2001) [58]	China	210	0,348	0,077	0,245
	Europäar	197	0,086	-	0,365
Stern (2001) [77]	Europäer	195	-	0,044	-
	Afrikaner	13	0,115	0,000	0,154
				i	

	Ethnische	Kontroll-	XRCC1 Codon	XRCC1 Codon	XRCC1 Codon
Autor (Jahr)	Herkunft	personen	194 Arg/Trp	280 Arg/His	399 Arg/Gln
Chan (2002) [11]	China	102	0,245	-	-
Chen (2002) [11]	China	99	-	-	0,273
Hamajima (2002)	Japan	241			0,299
[25]	Japan	241	_	_	0,299
Kim (2002) [35]	Korea	205	0,341	-	0,315
Lee (2002) [38]	Korea	172	0,331	0,102	0,253
Nelson (2002) [51]	England	431	-	-	0,379
Olshan (2002) [53]	Amerika	161	0,081	-	0,360
Park (2002) [56]	Korea	135	-	-	0,222
Seedhouse (2002)	England	87	0,063	-	-
[66]	Liigiana	178	-	-	0,478
van Gils (2002)	Amerika	182	0,088	0,049	0,363
[80]	7 HIICHKU	102	0,000	0,047	0,303
Wong (2002) [85]	Taiwan	333	-	-	0,26
Xing (2002) [86]	China	524	0,288	-	0,281
Cho (2003) [12]	China	283	-	0,14 Fukien 0,03 Hakka 0,11 Cantonesen, Han	0,27 Fukien 0,31 Hakka 0,26 Cantonesen, Han
H (2002) [26]	A	1.369	0,066	-	-
Han (2003) [26]	Amerika	1.337	-	-	0,362
Misra (2003) [48]	Finnland	302	-	0,0695	-
Wisia (2003) [48]	riiiiiaiiu	313	-	-	0,30
Moullan (2003) [49]	Frankreich	312	0,069	0,046	0,359
Shen (2003) [71]	Italien	214	-	-	0,341
Shu (2003) [73]	China	1.182	-	-	0,273
Smith (2003) [74]	Amerika	266	0,047	-	-
5mm (2003) [/4]	AIIICHKa	267	-	-	0,339
Spitz (2003) [75]	Amerika	524	0,07	-	0,3769
Varzim (2003) [81]	Portugal	178	0,051	-	0,326
Yu (2003) [88]	China	389	-	-	0,256
Zhou (2003) [91]	Amerika	1240	-	-	0,335

Auton (John)	Ethnische	Kontroll-	XRCC1 Codon	XRCC1 Codon	XRCC1 Codon	
Autor (Jahr)	Herkunft	personen	194 Arg/Trp	280 Arg/His	399 Arg/Gln	
Figueiredo (2004)	Canada	402	_	_	0,372	
[20]	Canada	402	_	_	0,372	
Försti (2004) [22]	Finnland	298	0,027	-	0,320	
Hao (2004) [27]	China	480	-	0,104	-	
Harms (2004) [28]	Amerika	119	-	-	0.298	
Matsuo (2004) [42]	Japan	500	-	-	0,243	
Popanda (2004)	Deutschland	460			0,387	
[57]	Deutsemand	100	-	-	0,307	
Sanyal (2004) [62]	Schweden	246	-	-	0,317	
Andrew (2006) [3]	Amerika	512	0,066	-	-	
7 marew (2000) [5]	7 HIICHKU	538	-	-	0,3708	
Cao (2006) [9]	China	495	0,31	-	-	
2000) [7]	(Cantonesen)	501	-	-	0,26	
Matullo (2006)	Europa	1094	0,07	-	0,34	
[44]	Luropa					
Zienolddiny (2006)		405	0,048	-	-	
[93]	Norwegen	377	-	0,03978	-	
[[22]		391	-	-	0,37595	

### 5.1.1. Die Genotypverteilung des *XRCC1*-Gens Codon 194 in der internationalen Literatur

Die in den vorliegenden Untersuchungen gefundene Genotypverteilung des XRCC1 Codon 194 liegt im Bereich, der in der internationalen Literatur beschrieben wurde. In Tabelle 33 sind die Angaben zur Genotypverteilung in der internationalen Literatur zusammengestellt. Unter den Kontrollpersonen liegt die Genotypfrequenz des homozygoten Wildtyps in unseren Untersuchungen mit 87,5% innerhalb des Häufigkeitsbereichs anderer veröffentlichter Daten, die Frequenzen von 40% (Ratnasingh et al. 2001 [58]) bis 90,9% (Zienolddiny et al. 2006 [93]) angeben. Die Kontrollpersonen wurden in diesen Studien aus krebsfreien Patienten rekrutiert, in der Studie von Chen et al. [11] bestand die Kontrollgruppe jedoch aus gesunden Personen. Auch die Häufigkeit der homozygoten Genvariante in unseren Ergebnissen ist mit 0,5% im Rahmen anderer Studien, deren Angaben von 0% (Sturgis et al. 1999 [78]) bis 10% (Ratnasingh et al. 2001 [58]) reichen. Unter den Bronchialkarzinompatienten liegt die Frequenz für den homozygoten Wildtyp (wt/wt) mit 87,2 % ebenfalls im Bereich der Daten der anderen Studiengruppen mit 46,6 % (Chen et al. 2002 [11]) bis 92,0 % (Zienolddiny et al. 2006 [93]). Die Häufigkeit des homozygot mutierten Allels in dieser Gruppe liegt zwischen 0,3 % (Zienolddiny et al. 2006 [93]) und 10,7% (Chen et al. 2002 [11]). Auch das Ergebnis der vorliegenden Arbeit liegt mit 0,9% innerhalb dieses Bereichs.

Eine ähnliche Verteilung der Genotypen des *XRCC1*-Gens findet sich in internationalen Fall-Kontroll-Studien mit Krebserkrankungen der Harnblase, des Blutes, der Brust, der Speiseröhre und des Magens. Bei Hao et al. (2004) [27] und Lee et al. (2002) [38] liegen die Häufigkeiten für den homozygoten Wildtyp sowohl bei den Kontrollpersonen als auch bei den Krebspatienten mit 41,9%-52,1% im unteren Bereich. Beide Untersuchungen wurden jedoch mit asiatischen Patienten durchgeführt, bei denen das variante Gen, wie oben beschrieben, signifikant häufiger vorkommt als bei Kaukasiern.

Tabelle 33: Genotypverteilung des XRCC1 194 in internationalen Studien

	Anzahl							
Autor (Jahr)	Patienten /	Pa	atienten (	<b>%</b> )	Koı	ntrollen	(%)	
	Kontrollen							
XRCC1 194		wt/wt	wt/mt	mt/mt	wt/wt	wt/mt	mt/mt	
Fall-Kontroll-Studien	n mit Lungenk	rebspatie	nten			_L	1	
Eigenes Kollektiv	446/622	87,2	11,9	0,9	87,5	12,0	0,5	
Sturgis (1999) [78]	203/424	88,7	10,8	0,5	85,6	14,4	0	
Ratnasingh (2001)	108/210	48	44	8	40	50	10	
[58]	108/210	40	44	0	40	30	10	
Chen (2002) [11]	103/102	46,6	42,7	10,7	55,9	39,2	4,9	
Matullo (2006) [44]	116/1094	84,5	13,8	1,7	86,9	12,9	0,2	
Zienolddiny (2006) <sup>a</sup>	336/405	02.0	7.7	0,3	90,9	8,6	0,5	
[93]	330/403	92,0	7,7	0,3	90,9	0,0	0,3	
De Ruyck (2007)	110/110	91,8	7.2	0,9	84,5	15,5	0	
[14]	110/110	91,0	7,3	0,9	04,3	13,3	U	
Fall-Kontroll-Studien	n mit Harnblas	senkrebsp	patienten					
Stern (2001) <sup>b</sup> [77]	213/197	88	12	0	83	17	0	
Stern (2001) <sup>c</sup> [77]	19/13	95	5	0	77	23	0	
Andrew (2006) [3]	299/512	89,3	9,7	1,0	87,5	11,7	0,78	
Matullo (2006) [44]	131/1094	87,1	12,9	0,0	86,9	12,9	0,2	
Figueroa (2007) [21]	1096/1022	88	11	1	89	11	0,1	
Sak (2007) [61]	535/562	89,0	10,4	0,6	88,6	10,9	0,5	
Fall-Kontroll-Studien	ı mit Leukämi	epatiente	n					
Seedhouse (2002)	112/87	89,3	10,7	0,0	89,7	8,6	2.2	
[66]	112/0/	89,3	10,7	0,0	89,7	8,0	2,3	
Matullo (2006) [44]	179/1094	85,8	13,6	0,6	86,9	12,9	0,2	
Fall-Kontroll-Studien	n mit Brustkrei	bspatient	en				1	
Duell (2001) [18]	233/221	89,7	10,3	0,0	86,0	13,1	0,9	
Kim (2002) [35]	205/205	42,9	45,9	11,2	44,9	41,9	13,2	
Han (2003) [26]	998/1369	89,2	10,5	0,3	86,9	12,9	0,2	
Moullan (2003) [49]	254/312	86,2	13,4	0,4	86,5	13,2	0,3	
Smith (2003) [74]	246/266	85,8	12,6	1,6	91,0	8,6	0,4	

Autor (Jahr)	Anzahl Patienten / Kontrollen	Patienten (%)			Kontrollen (%)		
XRCC1 194		wt/wt	wt/mt	mt/mt	wt/wt	wt/mt	mt/mt
Försti (2004) [22]	223/298	93,3	6,7	0,0	94,6	5,4	0,0
Fall-Kontroll-Studier	n mit Ösophag	uskarzino	ompatient	en			
Hao (2004) [27]	411/478	50,4	39,4	10,2	48,3	43,7	8,0
Fall-Kontroll-Studien mit Magenkarzinompatienten							•
Lee (2002) [38]	190/172	52,1	39,5	8,4	41,9	50,0	8,1

<sup>&</sup>lt;sup>a</sup> nur Patienten mit Nicht-kleinzelligem Bronchialkarzinom

## 5.1.2. Die Genotypverteilung des *XRCC1*-Gens Codon 280 in der internationalen Literatur

Die Genotypverteilung des XRCC1-Gens 280 ist in der vorliegenden Studie bei den Kontrollpersonen mit homozygoter Wildtypausprägung (wt/wt) mit 90,4% mit den Veröffentlichungen die internationalen vergleichbar. Dort liegt homozygote Wildtypausprägung unter den krebsfreien Patienten zwischen 85% (Ratnasingh et al. 2001 [58]) und 92,8% (Zienolddiny et al. 2006 [93]). Die homozygot mutierte Variante wird in dieser Gruppe mit einem Wert von 0% bis 0,8% (Zienolddiny et al. 2006 [93]) angegeben. Bei den Lungenkrebspatienten liegt die Häufigkeit für den homozygoten Wildtyp in unserer Studie mit 90,6% innerhalb der Vergleichsstudien von 78% (Ratnasingh et al. 2001 [58]) bis 96,3% (De Ruyck et al. 2007 [14]). Die Frequenz der homozygoten Mutation von 0,4% ist mit den internationalen Untersuchungen vergleichbar, dort sind Werte von 0% (De Ruyck et al. 2007 [14]) bis 3% (Ratnasingh et al. 2001 [58]) beschrieben.

Auch in Fall-Kontroll-Studien mit Krebserkrankungen der Harnblase, der Brust, des Nasenrachenraumes, der Speiseröhre und des Magens ist der variante Genotyp des Codons 280 eher selten. Die Häufigkeit des homozygoten Wildtyps liegt bei den Kontrollpersonen und den Krebspatienten zwischen 73,2% und 100%, die des homozygot varianten Gentyps zwischen 0% und 1%.

<sup>&</sup>lt;sup>b</sup> Europäer

<sup>&</sup>lt;sup>c</sup> Afrikaner

Tabelle 34: Genotypverteilung des XRCC1 280 in internationalen Studien

	Anzahl							
Autor (Jahr)	Patienten /	Pa	tienten	( <b>%</b> )	Koı	ntrollen	(%)	
	Kontrollen							
XRCC1 280		wt/wt	wt/mt	mt/mt	wt/wt	wt/mt	mt/mt	
Fall-Kontroll-Studien mi	t Lungenkrebsp	atienten		I.		J	l	
Eigenes Kollektiv	446/622	90,6	9,0	0,4	90,4	9,6	0	
Ratnasingh (2001) [58]	106/209	78	19	3	85	15	0	
Misra (2003) [48]	309/302	84	15	1	86	14	0	
Zienolddiny (2006) <sup>a</sup> [93]	329/377	90,0	9,4	0,6	92,8	6,4	0,8	
De Ruyck (2007) [14]	109/110	96,3	3,7	0	87,3	12,7	0	
Fall-Kontroll-Studien mit Harnblasenkrebspatienten								
Stern (2001) <sup>b</sup> [77]	214/195	92	8	0	92	7	1	
Stern (2001) <sup>c</sup> [77]	19/13	89	11	0	100	0	0	
Figueroa (2007) [21]	1081/1016	88,3	11,3	0,4	90	10	0,4	
Sak (2007) [61]	513/560	88,9	10,5	0,6	92,1	7,3	0,6	
Fall-Kontroll-Studien mi	t Brustkrebspati	enten		l				
Moullan (2003) [49]	254/312	84,2	15,4	0,4	90,7	9,3	0,0	
Metsola (2005) [45]	480/479	83,1	16,3	0,6	84,8	14,6	0,6	
Fall-Kontroll-Studien mi	t Krebspatienten	des Na	sophary	nx	L	l	L	
Cho (2003) [12]	332/283	82,8	16,6	0,6	76,0	23,3	0,7	
Fall-Kontroll-Studien mit	Ösophaguskarzi	inompat	enten	ı	1	1	ı	
Hao (2004) [27]	415/480	83,1	16,2	0,7	79,6	20,0	0,4	
Fall-Kontroll-Studien mi	t Magenkarzino	mpatien	ten	1	1	1	<u> </u>	
Lee (2002) [38]	190/172	73,2	25,3	1,6	79,7	20,3	0	

<sup>&</sup>lt;sup>a</sup> nur Patienten mit Nicht-kleinzelligem Bronchialkarzinom
<sup>b</sup> Europäer
<sup>c</sup> Afrikaner

### 5.1.3. Die Genotypverteilung des *XRCC1*-Gens Codon 399 in der internationalen Literatur

Für die Genotypverteilung des *XRCC1*-Gens Codon 399 liegen die meisten internationalen Untersuchungsergebnisse vor. Unter den Kontrollpersonen in der vorliegenden Arbeit ist die Frequenz für den homozygoten Wildtyp mit 42,4% im Rahmen der anderen Studien, die Frequenzen von 37% (Popanda et al. 2004 [57]) bis 60% (Park et al. 2002 [56]) unter den krebsfreien Patienten angeben. In unserer Arbeit liegt die Häufigkeit für die homozygot mutierte Variante in dieser Gruppe mit 12,6% innerhalb der internationalen Angaben von 4,4% (Park et al. 2002 [56]) und 15% (Popanda et al. 2004 [57]). Auch bei den Genotypfrequenzen der Lungenkrebspatienten liegen die eigenen Daten mit 44,6% für den homozygoten Wildtyp im Bereich derer anderer Studien. Die Häufigkeit der homozygot mutierten Variante ist mit 11,0% in der vorliegenden Studie im Rahmen der internationalen Veröffentlichungen, deren Angaben von 4,9% (Chen et al. 2002 [11]) bis 16,5% (De Ruyck et al. 2007 [14]) reichen.

In mehreren Fall-Kontroll-Studien mit Krebserkrankungen der Harnblase, des Blutes, der Brust, des Nasenrachenraumes, der Speiseröhre und des Magens ist eine ähnliche Genotypverteilung des Codons 399 zu finden. Die Frequenz des homozygoten Wildtyps liegt bei den Kontrollpersonen und den Krebspatienten zwischen 38,6% und 54,3%, die des homozygot varianten Genotyps zwischen 6,3% und 16,6%. Auffallend abweichende Werte der Genotypverteilung fanden sich in den Untersuchungen bei Afrikanern von Stern et al. 2001 [77]. Dort war der homozygot variante Genotyp mit 0% seltener als in den anderen Studien. Das kann zum einen daran liegen, dass das variante Allel, wie oben beschrieben, bei Afrikanern generell seltener als bei Kaukasiern und Asiaten vorkommt, zum anderen ist das von Stern et al. untersuchte Studienkollektiv mit insgesamt 32 Personen sehr klein. Eine deutliche Abweichung der Genotypverteilung fand sich auch bei Seedhouse et al. 2002 [66]. Dort trat das homozygot mutante Allel mit 26,4% unter den Kontrollpersonen und 18% unter den Leukämiepatienten häufiger auf. Der homozygote Wildtyp war mit 30,9% bei den Kontrollpersonen im Vergleich seltener als in den oben genannten Studien.

Tabelle 35: Genotypverteilung des XRCC1 399 in internationalen Studien

	Anzahl							
Autor (Jahr)	Patienten /	Pa	atienten (	( <b>%</b> )	Kont	rollen (	( <b>%</b> )	
	Kontrollen							
XRCC1 399		wt/wt	wt/mt	mt/mt	wt/wt	wt/mt	mt/mt	
Fall-Kontroll-Studien m	it Lungenkrebs	spatiente	n			I		
Eigenes Kollektiv	446/622	44,6	44,4	11,0	42,4	45,0	12,6	
Sturgis (1999) [78]	203/424	46,3	37,9	15,8	42,7	46,5	10,8	
Ratnasingh (2001) [58]	107/208	55	37	7	54	37	5	
Chen (2002) [11]	103/99	53,4	41,7	4,9	52,5	40,4	7,1	
Park (2002) [56]	192/135	52,1	39,1	8,8	60,0	35,6	4,4	
Misra (2003) [48]	315/313	48	44	8	49	42	9	
Zhou (2003) [91]	1091/1240	42,8	42,9	14,3	44,5	44,0	11,5	
Harms (2004) [28]	110/119	54	38	8	47	46	7	
Ito (2004) [34]	178/448	55,0	37,1	7,9	56,5	37,7	5,8	
Popanda (2004) [57]	463/460	40	46	14	37	48	15	
Zhang (2005) [90]	1000/1000	53,5	36,3	10,2	53,1	38,0	8,9	
Matullo (2006) [44]	116/1094	44,0	50,0	6,0	44,2	44,1	11,7	
Zienolddiny (2006) <sup>a</sup> [93]	331/391	39,0	51,6	9,4	38,6	47,6	13,8	
De Ruyck (2007) [14]	109/109	34,9	84,6	16,5	42,2	45,9	11,9	
Fall-Kontroll-Studien m	⊥ it Harnblasenk	rebspatio	enten					
Stern (2001) <sup>b</sup> [77]	214/197	40	50	10	40	47	13	
Stern (2001) <sup>c</sup> [77]	19/13	47	53	0	69	31	0	
Sanyal (2003) [62]	311/246	40	50	10	46	45	9	
Shen (2003) [71]	201/214	46	43	11	43	46	11	
Andrew (2006) [3]	306/538	38,6	50,7	10,8	41,8	42,2	16,0	
Matullo (2006) [44]	131/1094	43,6	42,7	13,7	44,2	44,1	11,7	
Figueroa (2007) [21]	1061/996	41	47	13	43	45	11	
Sak (2007) [61]	532/560	41,0	46,6	12,4	40,4	46,2	13,4	
Fall-Kontroll-Studien m	ıt Leukämiepai	tienten	1		<u> </u>	1	I	
Seedhouse (2002) [66]	133/178	39,1	42,9	18,0	30,9	42,7	26,4	
Matullo (2006) [44]	179/1094	39,6	43,8	16,6	44,2	44,1	11,7	
		1	I	1	1	1	j .	

Autor (Jahr)	Anzahl Patienten / Kontrollen	Patienten (%)			Kontrollen (%)			
XRCC1 399		wt/wt	wt/mt	mt/mt	wt/wt	wt/mt	mt/mt	
Fall-Kontroll-Studien mit Brustkrebspatienten								
Duell (2001) [18]	386/381	42	45	13	43	41	16	
Kim (2002) [35]	205/205	44,9	38,5	16,6	43,9	49,3	6,8	
Han (2003) [26]	986/1337	39,7	46,6	13,7	40,7	46,1	13,2	
Moullan (2003) [49]	254/312	42,9	44,5	12,6	40,7	46,8	12,5	
Shu (2003) [73]	1088/1182	51,6	40,6	7,8	51,6	42,1	6,3	
Smith (2003) [74]	251/267	39,4	48,6	12,0	43,1	46,1	10,8	
Figueiredo (2004) [20]	402/402	41,8	44,5	13,7	39,8	46,0	14,2	
Försti (2004) [22]	223/298	44,8	46,2	9,0	46,3	43,3	10,4	
Metsola (2005) [45]	479/478	49,5	40,9	9,6	53,6	38,7	7,7	
Fall-Kontroll-Studien mi	it Krebspatient	en des No	asophary	nx				
Cho (2003) [12]	334/282	52,1	38,3	9,6	54,0	38,7	7,5	
Fall-Kontroll-Studien mi	it Ösophagusko	arzinomp	atienten					
Hao (2004) [27]	411/479	54,3	37,4	8,3	52,0	41,1	6,9	
Fall-Kontroll-Studien mi	it Magenkarzin	ompatie	nten		I	1	<u> </u>	
Lee (2002) [38]	190/172	57,9	37,4	4,7	54,7	40,1	5,2	

<sup>&</sup>lt;sup>a</sup> nur Patienten mit Nicht-kleinzelligem Bronchialkarzinom <sup>b</sup> Europäer

### 5.1.4. Die mit Polymorphismen des XRCC1-Gens 194 assoziierten Erkrankungsrisiken an Bronchialkarzinom

In vielen Studien wurde untersucht, ob Polymorphismen der XRCC1-Gene mit einem erhöhten Erkrankungsrisiko an Lungenkrebsrisiko assoziiert sind. Das Erkrankungsrisiko bei mindestens einem varianten Allel (wt/mt oder mt/mt) des XRCC1-194 wurde in den folgenden Fall-Kontroll-Studien anhand der Odds Ratio geschätzt. Ein erhöhtes Risiko mit OR=1,65 (95% KI: 0,48-5,64) zeigte sich in den Untersuchungen von Chen et al. [11] bei chinesischen Patienten und als auch bei den Untersuchungen in der vorliegenden Arbeit (OR=1,03; 95%

<sup>&</sup>lt;sup>c</sup> Afrikaner

KI: 0,66-1,61, siehe Kapitel 4.3.1., Tabelle 20). Beide Ergebnisse waren jedoch nicht signifikant. David-Beabes und London (2001) [13] fanden kein verändertes Erkrankungsrisiko für Kaukasier (OR=1,0; 95% KI: 0,5-1,8), aber ein signifikant erniedrigtes Risiko mit OR=0,4 (95% KI: 0,2-0,9) für Patienten afrikanischer Herkunft. Auch die anderen Studien zeigten erniedrigte Risikowerte (Ratnasingh (2001) [58], Matullo (2006) [44], Zienolddiny (2006) [93], De Ruyck (2007) [14], Yin (2007) [87]), wobei jedoch in den Berechnungen von Matullo et al. [44], Zienolddiny et al. [93] und De Ruyck et al. [14] die heterozygoten Allele mit dem homozygoten Wildtyp und bei Ratnasingh die homozygoten Wildtypen und die Heterozygoten mit den homozygot varianten Allelen verglichen wurden.

Tabelle 36: Erkrankungsrisiko bei Polymorphismen des XRCC1-194 im internationalen Vergleich

		Anzahl	OR		
Jahr	Autor	Patienten /	wt/wt vs.	KI	Bemerkung
		Kontrollen	wt/mt, mt/mt		
	Eigenes Kollektiv	446/622	1,03	0,66-1,61	
2001	David-Beabes und	154/243	0,4	0,2-0,9	für Afrikaner
2001	London [13]	180/461	1,0	0,5-1,8	für Kaukasier
2001	Ratnasingh [58]	108/210	0,7	0,4-1,2	adjustiert nach Radon Exposition u. PJ wt/wt od. wt/mt vs. mt/mt
2002	Chen [11]	103/102	1,65	0,48-5,64	mt/mt gegen wt/wt adjustiert nach PJ u GSTM1-Genotyp
2006	Matullo [44]	116/1094	0,94	0,46-1,90	gemischte Herkunft wt/mt vs. wt/wt
2006	Zienolddiny a [93]	336/405	0,87	0,51-1,49	wt/mt vs. wt/wt
2007	De Ruyck [14]	110/110	0,43	0,18-1,05	wt/mt vs. wt/wt
2007	Yin [87]	241/249	0,97	0,67-1,40	

<sup>&</sup>lt;sup>a</sup> nur Patienten mit Nicht-kleinzelligem Bronchialkarzinom

## 5.1.5. Die mit Polymorphismen des XRCC1-Gens 280 assoziierten Erkrankungsrisiken an Bronchialkarzinom

Zur Zeit finden sich nur wenige Veröffentlichungen von Untersuchungen zur Abschätzung des Lungenkrebsrisikos bei Polymorphismen im *XRCC1*-Gen Codon 280. Ein erhöhtes Bronchialkarzinomrisiko für Patienten mit mindestens einem varianten Allel zeigten die Studien von Ratnasingh et al. [58], Misra et al. [48] und Zienolddiny et al. [93]. Die Berechnungen von Zienolddiny et al. bezogen sich dabei auf nicht-kleinzellige Bronchialtumore. Ein verringertes Risiko zeigten De Ruyck et al. [14], Yin et al. [87] und unsere Untersuchungen (siehe Kapitel 4.3.2., Tabelle 21). De Ruyck et al. fanden ein statistisch signifikant reduziertes Risiko mit OR=0,26 (95% KI: 0,08-0,82), die anderen hier aufgeführten Studien konnten keine Signifikanz aufweisen.

Tabelle 37: Erkrankungsrisiko bei Polymorphismen des XRCC1-280 im internationalen Vergleich

Jahr	Autor	Anzahl Patienten / Kontrollen	OR wt/wt vs. wt/mt, mt/mt	KI	Bemerkung
	Eigenes Kollektiv	446/622	0,95	0,57-1,60	
2001	Ratnasingh [58]	106/209	1,8	1,0-3,4	adjustiert nach Radon Exposition u. PJ
2003	Misra [48]	309/302	1,17	0,73-1,88	adjustiert nach PJ
2006	Zienolddiny a [93]	329/377	1,54	0,88-2,68	wt/mt vs. wt/wt
2007	De Ruyck [14]	109/110	0,26	0,08-0,82	wt/mt vs. wt/wt
2007	Yin [87]	238/242	0,86	0,69-1,07	

<sup>&</sup>lt;sup>a</sup> nur Patienten mit Nicht-kleinzelligem Bronchialkarzinom

## 5.1.6. Die mit Polymorphismen des *XRCC1*-Gens 399 assoziierten Erkrankungsrisiken an Bronchialkarzinom

Zur Abschätzung des Lungenkrebsrisikos bei Polymorphismen des *XRCC1*-Gens Codon 399 gab es viele internationale Untersuchungen. Bezogen auf mindestens ein variantes Allel lagen die Odds Ratios zwischen OR=0,74 (Harms et al. 2004 [28]) und 1,36 (Park et al. 2002 [56]). Unser Ergebnis liegt mit OR=0,99 (95% KI: 0,73-1,34, siehe Kapitel 4.3.3., Tabelle 22) innerhalb dieser Angaben. Beim Vergleich der beiden homozygoten Allele (wt/wt vs. mt/mt) lagen die geschätzten Risiken zwischen OR=0,32 (Chen et al. 2002 [11]) und 3,25 (Divine et al. 2001 [15]). Divine et al. 2001 fanden bei Europäern mit homozygot varianten Allelen ein signifikant erhöhtes Risiko mit OR=3,25 (95% KI: 1,2-10,7). In den übrigen Studien lagen keine signifikanten Ergebnisse vor.

Tabelle 38: Erkrankungsrisiko bei Polymorphismen des XRCC1-399 im internationalen Vergleich

Jahr	Autor	Anzahl Patienten / Kontrollen	OR wt/wt vs wt/mt, mt/mt	KI	Bemerkung
	Eigenes Kollektiv	446/622	0,99	(0,73-1,34)	
2001	David-Beabes	154/243	0,6	0,2-2,3	für Afrikaner mt/mt vs. wt/wt
2001	[13]	180/461	0,6	0,3-1,3	für Kaukasier mt/mt vs. wt/wt
2001	Divine [15]	155	3,25	1,2-10,7	Europäer mt/mt vs. wt/wt
2001	Divine [13]	79	1,40	0,3-5,9	Hispanic mt/mt vs. wt/wt
2001	Ratnasingh [58]	107/208	1,0	0,6-1,6	adjustiert nach Radon Exposition u. PJ
2002	Chen [11]	103/99	0,32	0,03-3,16	adjustiert nach PJ u GSTM1-Genotyp mt/mt vs. wt/wt
2002	Park [56]	192/135	1,36	0,87-2,15	adjustiert nach Alter und PJ
2003	Misra [48]	315/313	1,01	0,72-1,40	adjustiert nach PJ
2003	Zhou [91]	1091/1240	1,3	1,0-1,8	mt/mt vs. wt/wt

Jahr	Autor	Anzahl Patienten / Kontrollen	OR wt/wt vs wt/mt, mt/mt	KI	Bemerkung
2004	Harms [28]	110/119	0,74	0,43-1,29	adjustiert nach Alter, Geschlecht, PJ
2004	Ito [34]	178/448	1,35	0,65-2,79	adjustiert nach Alter, Geschlecht, PJ, mt/mt vs. wt/wt
2004	Popanda [57]	463/460	0,97	0,62-1,52	mt/mt vs. wt/wt adjustiert nach PJ, Geschlecht, Alter, Expositionen am Arbeitsplatz
2005	Zhang [90]	1000/1000	1,17	0,85-1,61	mt/mt vs. wt/wt adjustiert nach Alter, Geschlecht, PJ
2006	Matullo [44]	116/1094	0,50	0,20-1,21	mt/mt vs. wt/wt
			1,37	0,83-2,25	wt/mt vs. Wt/wt
2006	Ryk [60]	177/153	0,81	0,52-1,25	adjustiert nach Alter, Geschlecht und Rauchverhalten
2006	Zienolddiny <sup>a</sup> [93]	331/391	0,67	0,40-1,10	mt/mt vs. wt/wt
2007	De Ruyck [14]	109/109	1,68	0,73-3,86	mt/mt vs. wt/wt
2007	Yin [87]	205/193	0,97	0,78-1,20	adjustiert nach Rauchverhalten

<sup>&</sup>lt;sup>a</sup> nur Patienten mit Nicht-kleinzelligem Bronchialkarzinom

# 5.2. Untersuchungen der *XRCC1*-Polymorphismen in Abhängigkeit vom histologischen Typ der Lungenkrebserkrankung

#### 5.2.1. Der Einfluss von XRCC1-194 Polymorphismen auf bestimmte Karzinomtypen

Für Patienten mit mindestens einem varianten Allel fanden Chen et al. (2002) [11] erhöhte Risiken sowohl für Adeno- als auch für Plattenepithelkarzinome mit OR=2,90 (Adenokarzinome) bzw. OR=3,10 (Plattenepithelkarzinome). Allerdings wurde in dieser Studie nur ein sehr kleines Patientenkollektiv betrachtet und die Ergebnisse sind statistisch nicht signifikant. Auch unsere Untersuchungen und die von Pachouri et al. (2007) [55] zeigen keinen signifikanten Einfluss der *XRCC1*-194 Polymorphismen auf die histologischen Tumortypen.

Tabelle 39: Erkrankungsrisiko für bestimmte Bronchialkarzinomtypen bei Polymorphismen des XRCC1-194 im internationalen Vergleich

Jahr	194 Autor	Anzahl Patienten / Kontrollen	Histo	OR wt/wt vs wt/mt, mt/mt	KI	Bemerkung
		67/622	Kleinzeller	1,32	0,57-3,08	adjustiert nach
	Eigenes	16/622	Großzeller	1,57	0,32-7,67	Alter,
	Kollektiv	112/622	Adeno	0,99	0,50-1,97	Geschlecht und
		183/622	Platten	0,98	0,52-1,83	Rauchverhalten
		68/622	gemischt	0,76	0,29-1,97	Rauchvernatien
	Chan [11]	8/2	Adeno	2,90	0,74-11,31	
2002	Chen [11]	3/3	Platten	3,10	0,32-30,48	
		11/103	Kleinzeller	0,9	0,29-2,80	
2007	Pachouri [55]	5/103	Nicht- Kleinzellige	2,8	0,33-24-91	adjustiert nach
		25/103	Adeno	0,8	0,31-2,07	Geschlecht und
		57/103	Platten	1,0	0,52-2,03	Rauchverhalten
		5/103	Nicht- klassifizierbar	2,8	0,33-24,91	Kauchvernahen

### 5.2.2. Der Einfluss von XRCC1-280 Polymorphismen auf bestimmte Karzinomtypen

Studien zum Vergleich der Risiken für die einzelnen histologischen Bronchialkarzinomtypen bei Polymorphismen des Codons 280 fanden sich nicht. Das variante Allel kommt insgesamt sehr selten vor, so dass bisher nur wenige Untersuchungen zu diesem Codon durchgeführt wurden. In unserer Arbeit konnten wir keinen signifikanten Einfluss der Polymorphismen des Codons 280 und den verschiedenen Histologietypen aufzeigen.

#### 5.2.3. Der Einfluss von XRCC1-399 Polymorphismen auf bestimmte Karzinomtypen

Für Patienten mit mindestens einem varianten Allel im Codon 399 haben Park et al. [56] und Zhang et al. [90] ein erhöhtes Risiko für Plattenepithelkarzinome der Lunge mit OR=1,66 bzw. OR=1,16 beschrieben. Die Studie von Zhang et al. verglich dabei die homozygote Mutation mit dem homozygoten Wildtyp. In unseren Untersuchungen haben wir für Plattenepithelkarzinome der Lunge ein erniedrigtes Risiko mit OR=0,90 bei Patienten mit mindestens einem mutierten Allel gefunden. Auch bei deutlich größerem Kollektiv, wie in den Untersuchungen von Zhang, konnte in keiner der aufgeführten Studien ein signifikanter Einfluss der *XRCC1*-399 Polymorphismen auf die histologischen Tumortypen gefunden werden.

Tabelle 40: Erkrankungsrisiko für bestimmte Bronchialkarzinomtypen bei Polymorphismen des XRCC1-399 im internationalen Vergleich

Jahr	Autor 399	Anzahl Patienten / Kontrollen	Histo	OR wt/wt vs wt/mt, mt/mt	KI	Bemerkung
		67/622	Kleinzeller	1,31	0,70-2,46	adjustiert nach
	Eigenes	16/622	Großzeller	1,42	0,41-4,93	Alter,
	Kollektiv	112/622	Adeno	0,78	0,49-1,24	Geschlecht und
		183/622	Platten	0,90	0,59-1,36	Rauchverhalten
		68/622	gemischt	0,97	0,53-178	
2002	Park [56]	111/135	Platten	1,66	0,99-2,79	adjustiert nach Alter und PJ
2005	Zhang [90]	297/1000	Adeno	1,01	0,63-1,59	mt/mt vs wt/wt
		448/1000	Platten	1,16	0,76-1,78	Ing int 75 wt wt

# 5.3. Untersuchungen der XRCC1-Polymorphismen in Abhängigkeit vom Rauchkonsum

Inhalatives Tabakrauchen ist einer der wichtigsten Risikofaktoren für die Entstehung von Lungenkrebs. Ein Ziel der vorliegenden Arbeit war den Einfluss von Polymorphismen im *XRCC1*-Gen im Zusammenhang mit einem erhöhten Bronchialkarzinomrisiko zu untersuchen.

## 5.3.1. Untersuchungen der *XRCC1*-194 Polymorphismen in Abhängigkeit vom Rauchkonsum

In der Studie von Chen et al. (2002) [11] wurde für Nieraucher mit homozygot varianten Allelen ein nicht signifikant reduziertes Lungenkrebsrisiko mit OR=0,81 (95% KI: 0,12-5,34) im Vergleich zu Nierauchern mit homozygotem Wildtyp gefunden. Auch die Untersuchungen der vorliegenden Arbeit ergaben ein geringeres Erkrankungsrisiko für Nieraucher mit mindestens einem varianten Allel (OR=0,35; 95% KI: 0,65-1,86). Bei Patienten mit einem Rauchkonsum von 30 Packungsjahren und mehr verdreifachte sich das Lungenkrebsrisiko in der Studie von Chen et al. (2002) für den homozygot mutierten Typ verglichen mit Nierauchern und homozygotem Wildtyp. In der vorliegenden Arbeit zeigten sich für alle Raucher in Abhängigkeit vom Rauchkonsum mit mindestens einem varianten Allel ebenfalls signifikant erhöhte Risiken, siehe Tabelle 41. Bei mehr als 60 Packungsjahren stieg das Lungenkrebsrisiko auf OR=79,29 (95%-KI: 8,53-737,04) deutlich an. Auch bei einem Rauchkonsum von unter 20 Packungsjahren war das Risiko signifikant erhöht (OR=4,64; 95% KI: 1,77-12,20).

Pachouri et al. (2007) [55] haben in ihrer Studie erhöhte Lungenkrebsrisiken für Nieraucher mit heterozygoten Allelen im Vergleich zu Nierauchern mit homozygotem Wildtyp beschrieben (OR=1,9; 95% KI: 0,66-5,75). Bei Nierauchern mit homozygot mutierten Allel wurde jedoch mit OR=0,8 (95% KI: 0,11-5,54) ein verringertes Risiko nachgewiesen. Außerdem lag in den Untersuchungen von Pachouri et al. (2007) das Risiko für Raucher mit mindestens einem mutierten Allel niedriger als bei Rauchern ohne Polymorphismen (OR=0,6; 95% KI: 0,25-1,82). David-Beabes und London (2001) [13] fanden für Kaukasier mit mindestens einem varianten Allel und einem Rauchkonsum von weniger als 20 Packungsjahren ein erhöhtes Lungenkrebsrisiko mit OR=2,7 (95% KI: 0,9-7,7) im Vergleich zu Rauchern mit entsprechendem Rauchverhalten und homozygotem Wildtyp. Sie fanden

jedoch einen protektiven Einfluss des varianten Allels für Kaukasier mit einem Rauchkonsum von über 20 Packungsjahren (OR=0,2; 95% KI: 0,2-1,1) und für Afrikaner mit einem Rauchkonsum von unter 20 Packungsjahren (OR=0,5; 95% KI: 0,2-1,3) oder mindestens 20 Packungsjahren (OR=0,2; 95% KI: 0,1-0,9).

Tabelle 41: Erkrankungsrisiko bei Polymorphismen des XRCC1-194 in Abhängigkeit vom Rauchkonsum

Jahr	Autor 194	Anzahl Patienten / Kontrollen	Packungs- jahre	OR wt/wt vs. wt/mt, mt/mt	KI	Bemerkung
		18/151	Nieraucher	0,35	0,65-1,86	
		79/248	1-20	4,64	1,77-12,20	
		123/135	21-40	17,70	6,57-47,69	adjustiert nach
	Eigenes Kollektiv	93/37	41-60	15,58	4,26-57,07	Alter und
		55/11	>60	79,29	8,53-737,04	Geschlecht
		48/38	nicht kalkulierbar	4,83	2,12-11,00	
2001 für	David-Beabes und	80/95	<20	0,5 a	0,2-1,3	adjustiert nach
Afrikaner	London [13]	66/72	≥20	0,2 <sup>b</sup>	0,1-0,9	Alter,
2001 für	David-Beabes und	57/102	<20	2,7 a	0,9-7,7	Geschlecht und
Kaukasier	London [13]	116/194	≥20	0,5 <sup>b</sup>	0,2-1,1	Rauchverhalten
		3/2	0	0,81	0,12-5,34	adjustiert nach
2002	Chen [11]	3/2	>0 <30	nicht v	orhanden	GSTM-
2002	Chen [11]	5/1	>30	3,32	0,30-36,71	Genotyp mt/mt vs. wt/wt
		23/94	Nieraucher	1,9	0,66-5,75	adjustiert nach
2007	Pachouri [55]			0,8°	0,11-5,54	Alter und
		80/28	Raucher	0,6 <sup>d</sup>	0,25-1,82	Geschlecht

<sup>&</sup>lt;sup>a</sup> Verglichen mit Rauchern < 20 PJ und homozygotem Wildtyp

b Verglichen mit Rauchern ≥ 20 PJ und homozygotem Wildtyp

<sup>&</sup>lt;sup>c</sup> OR für Nieraucher mit homozygot variantem Allel

<sup>&</sup>lt;sup>d</sup> Verglichen mit Rauchern und homozygotem Wildtyp

## 5.3.2. Untersuchungen der XRCC1-280 Polymorphismen in Abhängigkeit vom Rauchkonsum

Yin et al. (2007) [87] fanden bei Nierauchern in China mit mindestens einem mutierten Allel ein signifikant verringertes Lungenkrebsrisiko mit OR=0,38 (95% KI: 0,19-0,75) im Vergleich zu Nierauchern mit homozygotem Wildtyp. Die Ergebnisse der vorliegenden Arbeit zeigen jedoch kein verändertes Risiko (OR=1,04; 95% KI: 0,94-5,62). In der Studie von Yin et al. (2007) fanden sich unter den Rauchern erhöhte Risiken für Patienten mit mindestens einem mutierten Allel (OR=1,11 für Raucher mit ≤20 PJ, bzw. OR=1,44 für Raucher mit >20 PJ) im Vergleich zu Patienten, die den homozygoten Wildtyp trugen (Referenzgruppe). Die Untersuchungen in dieser Arbeit zeigten bei Rauchern mit mindestens einem varianten Allel signifikant erhöhte Lungenkrebsrisiken, allerdings unabhängig von der Genausstattung im Codon 280, siehe Tabelle 41. Bei mehr als 40 Packungsjahren stieg das Lungenkrebsrisiko auf OR=16,01 (95%-KI: 4,06-63,05) deutlich an. Auch bei einem Rauchkonsum von unter 20 Packungsjahren war das Risiko signifikant erhöht (OR=4,82; 95% KI: 1,81-12,79).

Tabelle 42: Erkrankungsrisiko bei Polymorphismen des XRCC1-280 in Abhängigkeit vom Rauchkonsum

Jahr	Autor 280	Anzahl Patienten / Kontrollen	Packungs- jahre	OR wt/wt vs. wt/mt, mt/mt	KI	Bemerkung
		18/151	Nieraucher	1,04	0,94-5,62	
		79/248	1-20	4,82	1,81-12,79	
		123/135	21-40	9,63	3,19-28,17	adjustiert nach
	Eigenes Kollektiv	93/37	41-60	16,01	4,06-63,05	Alter und
		55/11	>60	nicht o	definiert	Geschlecht
		48/38	nicht kalkulierbar	4,91	2,24-10,78	
		87/135	Nieraucher	0,38	0,19-0,75	
2007	Yin [87]	43/57	≤20	1,11 <sup>a</sup>	0,41-2,97	
		108/50	>20	1,44 <sup>b</sup>	0,62-3,37	

<sup>&</sup>lt;sup>a</sup> Verglichen mit Rauchern mit ≤ 20 PJ und homozygotem Wildtyp

<sup>&</sup>lt;sup>b</sup> Verglichen mit Rauchern mit mehr als 20 PJ und homozygotem Wildtyp

## 5.3.3. Untersuchungen der XRCC1-399 Polymorphismen in Abhängigkeit vom Rauchkonsum

Wir fanden signifikant erhöhte Erkrankungsrisiken bei steigendem Zigarettenkonsum, unabhängig von genetischen Varianten in den XRCC1-Genen (siehe Kapitel 4.4.1. bis 4.4.3., Tabellen 23 bis 25). Das Lungenkrebsrisiko stieg bei Rauchern mit bis zu 20 Packungsjahren und mindestens einem variantem Allel im Codon 399 auf etwa das 4-fache (OR=4,30; 95% KI: 1,62-11,40) gegenüber Nierauchern mit homozygotem Wildtyp an, bei 21-40 Packungsjahren auf das 15-fache (OR=17,17; 95% KI: 5,87-50,23), bei 41-60 Packungsjahren auf das über 30-fache (OR=36,62; 95% KI: 11,29-118,85) und für Raucher mit mehr als 60 Packungsjahren auf das 60-fache (OR=61,87; 95% KI: 15,65-244,67) Risiko an (siehe Tabelle 43). In Abhängigkeit von der kumulativen Zigarettendosis (geschätzt in Packungsjahren) konnte jedoch kein signifikanter Unterschied zwischen Patienten mit homozygoten Wildtypen und Patienten mit mindestens einem varianten Allel nachgewiesen werden, siehe Tabelle 42. Der Großteil der Vergleichsstudien zum Lungenkrebsrisiko in Abhängigkeit vom Rauchverhalten befasste sich mit dem Codon 399. In der vorliegenden Arbeit konnten signifikant erhöhte Lungenkrebsrisiken für Raucher mit mindestens einem varianten Allel in Abhängigkeit vom Rauchkonsum gefunden werden. Auch Nieraucher mit Polymorphismen wiesen ein erhöhtes Risiko auf. In Übereinstimmung mit unseren Ergebnissen fanden Ito et al. (2004) [34] und Zhou et al. (2003) [91] erhöhte Erkrankungsrisiken für Raucher abhängig vom Rauchverhalten. In beiden Studien wurde der homozygot mutierte Typ mit dem homozygoten Wildtyp verglichen. Auch in den Untersuchungen von Park et al. (2002) [56] und Ryk et al. (2006) [60] wurden für Raucher mit mindestens einem varianten Allel, verglichen mit dem homozygoten Wildtyp mit entsprechendem Rauchkonsum, erhöhte Lungenkrebsrisiken beschrieben. Park et al. (2002) [56] fanden für Raucher mit weniger als 40 Packungsjahren eine Odds Ratio von OR=1,79 (95% KI: 0,98-3,28) und für Raucher mit mehr als 40 Packungsjahren ein Risiko von OR= 1,43 (95% KI: 0,53-3,85). In der Studie von Park et al. (2002) wurden diese Risikoberechnungen nur auf Patienten mit Plattenepithelkarzinomen bezogen. Ryk et al. (2006) gaben für Raucher ein erhöhtes Risiko von OR=1,22 (95% KI: 0,66-2,27) an. Misra et al. (2003) [48] fanden im Vergleich zu Patienten mit homozygotem Wildtyp und entsprechendem Rauchverhalten für Raucher mit einem Tabakverbrauch von 15-24 Zigaretten pro Tag und mindestens einem varianten Allel ein erhöhtes Risiko an Lungenkrebs zu erkranken. Für Raucher mit 15–19 Zigaretten pro Tag lag das Risiko bei OR=1,16 (95% KI: 0,49-2,75), für Raucher mit 20-24 Zigaretten pro Tag lag es bei OR=1,64 (95% KI: 0,91-2,95). Misra et al. (2003) beschrieben jedoch ein reduziertes Risiko für Raucher mit weniger als 15 (OR=0,96; 95% KI: 0,43-2,14) oder mehr als 24 Zigaretten pro Tag (OR=0,59; 95%KI: 0,34-1,04).

David-Beabes und London (2001) [13] sowie De Ruyck et al. (2007) [14] fanden beim direkten Vergleich der beiden homozygoten Genotypen mit entsprechendem Rauchkonsum ein erhöhtes Risiko für schwache und ein geringeres Risiko für starke Raucher. David-Beabes und London (2001) beschrieben bei einem Rauchkonsum von weniger als 20 Packungsjahren für Kaukasier ein Risiko von OR=2,0 (95% KI: 0,5-7,4) und für Afrikaner ein Risiko von OR=1,1 (95% KI: 0,2-7,2). Bei einem Rauchkonsum ab 20 Packungsjahren lag das Lungenkrebsrisiko für Kaukasier bei OR=0,4 (95% KI: 0,2-1,0) und für Afrikaner bei OR=0,3 (95% KI: 0,0-2,9). De Ruyck et al. (2007) gaben für Raucher mit weniger als 25 Packungsjahren ein erhöhtes Risiko mit OR=4,92 (95% KI: 1,27-19,04), ab 25 Packungsjahren ein niedrigeres Risiko mit einer Odds Ratio von OR=0,68 (95% KI: 0,18-2,54) an. Nur Pachouri et al. (2007) [55] beschrieben in den Studien ein geringeres Erkrankungsrisiko für Patienten mit mindestens einem Polymorphismus sowohl für Nieraucher (OR=0,5; 95% KI: 0,19-1,48) als auch für Raucher (OR=0,3; 95% KI: 0,12-0,95).

Tabelle 43: Erkrankungsrisiko bei Polymorphismen des XRCC1-399 in Abhängigkeit vom Rauchkonsum

Jahr	Autor 399	Anzahl Patienten / Kontrollen	Packungs- jahre	OR wt/wt vs. wt/mt, mt/mt	KI	Bemerkung
	Eigenes Kollektiv	18/151 79/248 123/135 93/37 55/11 48/38	Nieraucher 1-20 21-40 41-60 >60 nicht	1,53 4,30 17,17 36,62 61,87 4,66	0,52-4,50 1,62-11,40 5,87-50,23 11,29-118,85 15,65-244,67 2,57-8,45	adjustiert nach Alter und Geschlecht
2001 für Afrikaner	David-Beabes und London [13]	80/95 66/72	kalkulierbar <20 ≥20	1,1 <sup>a</sup> 0,3 <sup>a</sup>	0,2-7,2	adjustiert nach Alter, Geschlecht und
2001 für Kaukasier	David-Beabes und London [13]	57/102	<20 ≥20	2,0 <sup>a</sup> 0,4 <sup>a</sup>	0,5-7,4	Rauchverhalten mt/mt vs. wt/wt
2002	Park [56]	72/108	≤40 >40	1,79 1,43 <sup>a</sup>	0,98-3,28	nur Plattenepithel- Ca., adjustiert nach Alter
2002	Zhou [91]	73/434	Nichtraucher <25	2,6 8,5	1,2-5,4	adjustiert nach Alter, Geschlecht, Rauchstatus, Zeit
2003		378/286 491/131	≥25 <55 ≥55	22,1	11,6-42,1	seit Rauchstop in Jahren, mt/mt vs. wt/wt
2003	Misra [48]	42/71 42/53 109/94 122/95	<15 <sup>b</sup> 15-19 <sup>b</sup> 20-24 <sup>b</sup> >25 <sup>b</sup>	0,96 <sup>a</sup> 1,16 <sup>a</sup> 1,64 <sup>a</sup> 0,59 <sup>a</sup>	0,43-2,14 0,49-2,75 0,91-2,95 0,34-1,04	
2004	Ito [34]	53/182 35/177 87/89	Nieraucher  ≤40  >40	2,72 nicht vo	0,86-8,57 orhanden 2,28-24,9	adjustiert nach Alter und Geschlecht mt/mt vs. wt/wt

Jahr	Autor 399	Anzahl Patienten / Kontrollen	Packungs- jahre	OR wt/wt vs. wt/mt, mt/mt	KI	Bemerkung	
2006	Ryk [60]	84/74	Nieraucher	0,52	0,27-0,99	adjustiert nach Alter, Geschlecht,	
2006		93/79	Raucher	1,22 <sup>a</sup>	0,66-2,27	Rauchverhalten	
2007	De Ruyck [14]	35/79	<25	4,92	1,27-19,04	adjustiert nach Alter, PJ und	
		74/30	≥25	0,68 <sup>a</sup>	0,18-2,54	Geschlecht mt/mt vs. wt/wt	
2007	Pachouri [55]	23/94 Pachouri [55]	23/94	Nieraucher	0,5	0,19-1,48	adjustiert nach Alter und
		80/28	Raucher	0,3 <sup>a</sup>	0,12-0,95	Geschlecht	

<sup>&</sup>lt;sup>a</sup> Verglichen mit dem homozygotem Wildtyp bei entsprechendem Rauchkonsum

## 5.4. Untersuchungen der Polymorphismen in Abhängigkeit von kanzerogenen Gefahrstoffeinwirkungen am Arbeitsplatz

Weitere zu Lungenkrebs führende Risikofaktoren sind neben dem Tabakrauchen inhalative Kanzerogene am Arbeitsplatz, insbesondere durch Asbest- und Quarzstaubexposition. Auch die ionisierende Strahlung infolge radioaktiven Zerfalls von Radon und dessen Folgeprodukten im Uranbergbau ist als ursächlich für Lungenkrebserkrankungen anzusehen. In der vorliegenden Arbeit sollte deshalb untersucht werden, ob Patienten mit kanzerogener Gefahrstoffeinwirkung am Arbeitsplatz bei Mutationen in den XRCCI-Genen, die eine wesentliche Rolle in der DNA-Reparatur einnehmen, ein erhöhtes Bronchialkarzinomrisiko aufweisen. In dieser Studie wurden deshalb Patienten mit anerkannten Berufskrankheiten untersucht. Eingeschlossen wurden hier Patienten mit den anerkannten Berufskrankheiten (BK) der Nrn. 4103 und 4104 bei Asbestexposition, Nrn. 4101 und 4112 bei Quarzstaubeinwirkung und Nr. 2402 durch ionisierende Strahlen verursachte Lungenkrebserkrankungen. Das Lungenkrebsrisiko für diese Gruppen wurde in Abhängigkeit von Polymorphismen der XRCC1-Gene untersucht. Da nicht alle Patienten am Arbeitsplatz diesen Einwirkungen ausgesetzt waren, verringerte sich die Zahl der Personen in den Untergruppen (siehe Tabelle 5). So konnten 385 Personen mit benignen Lungenerkrankungen

<sup>&</sup>lt;sup>b</sup> Zigaretten pro Tag

und 86 Lungenkrebspatienten sowie 184 gesunde Personen als Referenzgruppe in den weiteren Untersuchungen eingeschlossen werden.

Dabei konnte keine eindeutige Assoziation zwischen den Kanzerogenen Asbest, Quarzstaub und einer Einwirkung von ionisierender Strahlung sowie den Polymorphismen in den Codons 194, 280 und 399 der *XRCC1*-Gene und der Entstehung von Bronchialkarzinomen oder bei der Erkrankung an einem Pleuramesotheliom nachgewiesen werden. Es zeigten sich auch für fibrosierende Lungenerkrankungen (Asbestose, Silikose) nach entsprechender Gefahrstoffeinwirkung keine Zusammenhänge mit mutanten Allelen in den *XRCC1*-Genen.

Von großem Interesse war die Auswertung der Ergebnisse in Bezug auf die BK-Nr. 2402 (Lungenkrebserkrankung durch ionisierende Strahlen). Es konnte jedoch kein signifikanter Einfluss von Polymorphismen in den *XRCC1*-Genen auf ein verändertes Lungenkrebsrisiko nachgewiesen werden. Im Hinblick auf die Patientenzahl mit einer anerkannten Berufskrankheit der Nr. 2402 von 40 Personen in der vorliegenden Arbeit wären weiterführende Untersuchungen an einem größeren Patientenkollektiv sinnvoll, um gegebenenfalls Dosis-Wirkungs-Beziehungen ableiten zu können. So lagen keine sicherheitstechnischen Expertisen zur Höhe der kumulativen Einwirkung ionisierender Strahlen in WLM (working level months) vor.

Da Tabakrauch zu einer synkanzerogenen Wirkungsverstärkung im Hinblick auf das arbeitsbedingte Lungenkrebsrisiko führt, wurden Untergruppen in Bezug auf das Rauchverhalten gebildet und untereinander verglichen. Auch hier konnte in der vorliegenden Studie kein signifikanter modifizierender Effekt auf das Lungenkrebsrisiko durch die drei untersuchten Polymorphismen im *XRCC1*-Gen nachgewiesen werden. Vergleichbare Untersuchungen sind bisher nicht publiziert worden.

### 6. Zusammenfassung

Arbeitsplatz kommen eine Vielzahl von möglichen In der Umwelt und am krankheitsverursachenden Stoffen zur Einwirkung. Die gesundheitliche Wirkung bei Personen, die gegenüber kanzerogenen Gefahrstoffen exponiert sind, ist abhängig vom Alter, den Ernährungsgewohnheiten, dem Lebensstil und der unterschiedlichen genetischen Suszeptibilität (Anfälligkeit). Das Zusammenwirken von exogenen und genetischen Faktoren im Sinne der Gen-Umwelt-Interaktion sollte in der vorliegenden Arbeit untersucht werden. In der molekularen Epidemiologie versucht man die Zusammenhänge zwischen kanzerogenen Wirkungen und genetischer Anlagefaktoren zu klären, um empfindliche Personen vor gesundheitlichen Schäden zu schützen. Ein besonderer Schwerpunkt liegt dabei in der Analyse von Genpolymorphismen im System der fremdstoffmetabolisierenden Enzyme sowie im DNA-Reparatursystem. Zur Zeit sind mehr als 130 Reparatur- und reparaturassoziierte Enzyme beim Menschen bekannt. In der vorliegenden Arbeit wurde untersucht, ob Polymorphismen in dem Genreparatursystem für Strahlenschäden, den XRCC1-Genen am Codon 194, 280 und 399, einen modifizierenden Effekt auf das Lungenkrebsrisiko besitzen. Die XRCC1-Gene sind nachweislich an der Reparatur von DNA nach deren Schädigung durch ionisierende Strahlen beteiligt. Strahlensensitive Mutanten bei Nagetieren mit eingeschränkter DNA-Reparaturkapazität sind identifiziert worden. Ursächlich sind die Gruppen der XRCC-(X-ray repair cross complementing) Gene an der Reparatur beteiligt. Für das XRCC1-Gen wird auch für Menschen eine eingeschränkte DNA Reparaturkapazität mit nachfolgendem Anstieg von Lungenkrebserkrankungen gefunden. In der vorliegenden Arbeit wurde ein Patientenkollektiv mit 446 Lungenkrebspatienten und 622 Kontrollpersonen ohne Krebserkrankungen der Genpolymorphismen des XRCC1-Genes an den Codons 194, 280 und 399 untersucht.

Zur Durchführung der molekularepidemiologischen Untersuchungen wurde eine neue, schnelle und kostengünstige Methode etabliert. Diese bestand mittels Real-time PCR, die eine DNA Analyse von 30 Proben innerhalb von etwa 60 Minuten in "Echtzeitdetektion" erlaubte. Hierbei entfiel der bei den konventionellen PCR-Methoden übliche Restriktionsverdau mit Enzymen, die Gelelektrophorese und das Anfärben mit gesundheitsschädlichem und als kanzerogen eingestuftem Ethidiumbromid. In den durchgeführten Untersuchungen wurden keine Unterschiede zwischen den Ergebnissen der konventionell durchgeführten und der Real-time PCR gefunden.

Bei Analyse der Genpolymorphismen im XRCC1-Gen Codon 194, 280 und 399 wurde kein modifizierender Effekt hinsichtlich des Erkrankungsrisikos an Lungenkrebs gefunden. Auch unter Berücksichtigung des histologischen Tumortyps konnte keine signifikante Korrelation zwischen den Genotypen und dem Bronchialkarzinomrisiko gefunden werden. Zusätzlich wurden die Analysen nach dem Hauptrisikofaktor der Lungenkrebserkrankung, dem Rauchkonsum stratifiziert. In dieser Studie wurden erwartungsgemäß für Raucher in Abhängigkeit von der Zigarettendosis signifikant erhöhte Lungenkrebsrisiken gefunden. So zeigten starke Raucher (>60 Packungsjahre) ein erhöhtes Risiko, wenn mindestens ein variantes Allel des XRCC1 Arg194Trp (OR= 79,29; 95% KI: 8,53-737,04) oder des XRCC1 Arg399Gln (OR= 61,87; 95% KI: 15,65-244,67) vorhanden war. In den Auswertungen konnte jedoch kein Zusammenhang zwischen Tabakrauchen und den vorhandenen Genotypen festgestellt werden. Außerdem wurde untersucht, ob die Einwirkung kanzerogener Gefahrstoffe am Arbeitsplatz, insbesondere Asbest, Quarzstaub und ionisierende Strahlung, das Lungenkrebsrisiko verändert. Es konnte jedoch kein signifikanter Einfluss der Polymorphismen auf das Erkrankungsrisiko bei Gefahrstoffexposition nachgewiesen werden. Auch in der Mehrzahl der internationalen Vergleichsstudien spiegeln sich diese Ergebnisse wieder. Nur in wenigen Untersuchungen konnte ein signifikant verändertes Lungenkrebsrisiko nachgewiesen werden. In der vorliegenden Arbeit konnte dies nicht bestätigt werden. Die teilweise inkonsistenten Ergebnisse in der internationalen Literatur können zum einen auf die unterschiedliche Allelverteilung zwischen den verschiedenen ethnischen Bevölkerungsgruppen und zum anderen auf kleine Studienkollektive in einzelnen Untersuchungen zurückgeführt werden. Zur validen Identifizierung von Gen-Fremdstoff-Interaktionen werden umfangreiche Studien benötigt. Zur Zeit sind die in dieser vergleichsweise großen Studie untersuchten Suszeptibilitätsmarker nicht als Screening-Untersuchung oder als prädiktive Marker für das individuelle Krebsrisiko geeignet. In dem sehr komplexen System der Kanzerogenese und der großen Zahl von Polymorphismen ist es nicht ableitbar, dass die Funktionsstörung nur eines Enzyms eine signifikante Wirkung auf die Entstehung von Lungenkrebs hat. Deshalb erscheinen weitere Untersuchungen mit neuen Methoden unter Einsatz von Fuzzy-Technologien sinnvoll, um Kombinationswirkungen und die vielfältigen Gen-Gen-Interaktionen zu analysieren.

#### **Summary**

There is an enourmous amount of substances causing diseases in our environmental and occupational surrounding. Age, illness, nutrition, life-style and genetic suszeptibility play an important role on the various effects on the persons who are exposed to xenobiotics. The combination of exogenous and genetic factors is called gene-environmental interaction. The molecular epidemiologic studies are used to find the combination between toxic effects and the individual genetic predisposition in order to protect sensitive people from damages. Much interest is focused on genotyping polymorphisms of metabolic enzymes and DNA repair systems. Up to now more than 130 enzymes have been identified as DNA repairing or enrolled in repairing. In this study the role of XRCC1 polymorphisms at codons 194, 280 and 399 as genetic modifiers of lung cancer risk were investigated. Provably the XRCC1 genes are an important component of repair activities of DNA damages caused by ionizing radiation. Xray sensitive mutants of rodants with limited DNA repair capacity have been identified. Causally the group of XRCC genes are involved in repair. Even in humans the XRCC1 genes are responsible for a reduced repair capacity and an increased number of lung cancer diseases. The study population included 446 lung cancer patients and 622 cancer free controls. There was not found any association between the XRCC1 genes polymorphisms and lung cancer risk. This was also independent of the histological tumor type. Lung cancer risk rose significantly with higher cumulative cigarette consumption. Stratified analysis between tobacco smoking and variant genotypes revealed for heavy smokers (>60 pack-years) increasing risks with the presence of at least one copy of the XRCC1 Arg194Trp variant allele OR=79.29 (95%-CI: 8.53-737.04) and the XRCC1 Arg399Gln OR=61.87 (95%-CI: 15.65-244.67). By analysing the interaction between tobacco smoking and the genotypes, combined smoking and having the susceptible genotypes did not show a joint effect. In addition to that we analysed if occupational xenobiotics, as asbestos, mineral fibres, ionizing radiation influence lung cancer risk. In this study we did not observe any significant interaction between the XRCC1 polymorphisms and xenobiotics and the probability of being affected. These results were also stated in the majority of the comparative studies. Only in a few analysis a significant modified lung cancer risk could be proved. In this current study this fact could not be confirmed. The international literature claims partly different conclusions. On the one hand it is due to the variety of the frequency of polymorphic alleles among populations and on the other hand due to the limited study populations. Especially such reliable identifications of the gene-carcinogen-interactions require extensive studies.

Up to now the genotypes presented in this comperatively large study are not suitable for screening or prediction of the individual cancer risk. In the complex system of carcinogenesis and the great variety of genotyope combinations, the isolated change of a single variant allele seems to have no significant consequence on developing lung cancer. Therefore further examinations with new methods and the use of Fuzzy-technologies seem to be meaningful to identify specific gene-gene interactions.

### 7. Literaturverzeichnis

- Abdel-Rahman SZ, Soliman AS, Bondy ML, Omar S, El-Badawy SA, Khaled HM, Seifeldin IA and Levin B: Inheritance of the 194Trp and the 399Gln variant alleles of the DNA repair gene XRCC1 are associated with increased risk of early-onset colorectal carcinoma in Egypt. Cancer Lett (2000) 159, 79-86
- Amos CI, Caporaso NE, Weston A: Host factors in lung cancer risk: a review of interdisciplinary studies. Cancer Epidemiol Biomarkers Prev (1992) 1, 505-513
- Andrew AS, Nelson HH, Kelsey KT, Moore JH, Meng AC, Casella DP, Tosteson TD, Schned AR, Karagas MR: Concordance of multiple analytical approaches demonstrates a complex relationship between DNA repair gene SNPs, smoking and bladder cancer susceptibility. Carcinogenesis (2006) 27, 1030-1037
- 4 Becher H: Epidemiologie des Bronchialkarzinoms unter besonderer Berücksichtigung des Passivrauchens. Onkologe (1995) 1, 417-423
- Brüning T, Rihs HP, Lorenzen K, Abel J, Oritz-Pallardo E, Vetter H, Bolt HM, Ko Y: Neue PCR-Methode zur Bestimmung genetischer Suszeptibilitätsfaktoren im Hinblick auf toxische Arbeits- und Umweltbelastungen. Dokumentationsband 41. Jahrestagung der DGAUM (2001) 272-274
- Bundeszentrale für gesundheitliche Aufklärung: Die Drogenaffinität Jugendlicher in der Bundesrepublik Deutschland Wiederholungsbefragung 2001, Köln:

  Bundeszentrale für gesundheitliche Aufklärung, Eigenverlag, Köln
- Butkiewicz D, Rusin M, Enewold L, Shields PG, Chorazy M, Harris CC: Genetic polymorphisms in DNA repair genes and risk of lung cancer. Carcinogenesis (2001) 22, 593-597.
- 8 Caldecott KW, McKeon CK, Tucker JD, Ljungquist S, Thompson LH: An interaction between the mammalian DNA repair protein XRCC1 and DNA ligase III. Mol Cell Biol (1994) 14, 68-76

- 9 Cao Y, Miao XP, Huang MY, Deng L, Hu LF, Ernberg I, Zeng YX, Lin DX, Shao JY: Polymorphisms of XRCC1 genes and risk of nasopharyngeal carcinoma in the Cantonese population. BioMed Central Cancer (2006) 6:167.doi:10.1186/1471-2407-6-167
- Casse C, Hu YC, Ahrendt SA: The XRCC1 codon 399 Gln allele is associated with adenine to guanine p53 mutations in non-small-cell lung cancer. Mutat Res (2003) 528, 19-27
- 11 Chen S, Tang D, Xue K, Xu L, Ma G, Hsu Y, Cho SS: DNA repair gene XRCC1 and XPD polymorphisms and risk of lung cancer in a Chinese population. Carcinogenesis (2002) 23, 1321-1325
- 12 Cho EY, Hildesheim A, Chen CJ, Hsu MM, Chen IH, Mittl BF, Levine PH, Liu MY, Chen JY, Brinton LA, Cheng YJ, Yang CS: Nasopharyngeal Carcinoma and Genetic Polymorphisms of DNA Repair Enzymes XRCC1 and hOGG1. Cancer Epidemiology, Biomarkers & Prevention (2003) 12, 1100-1104
- David-Beabes GL, London SJ: Genetic polymorphism of XRCC1 and lung cancer risk among African-Americans and Caucasians. Lung Cancer (2001) 34, 333-339
- De Ruyck KD, Szaumkessel M, De Rudder I, Dehoorne A, Vral A, Claes K, Velghe A, Van Meerbeeck J, Thierens H: Polymorphisms in base-excision repair and nucleotide-excision repair genes in relation to lung cancer risk. Mutation Research (2007) 631, 101-110
- Divine KK, Gilliland FD, Crowell RE, Stidley CA, Bocklage TJ, Cook DL, Belinsky SA: The XRCC1 399 glutamine allele is a risk factor for adenocarcinoma of the lung. Mutat Res (2001) 461, 273-278
- Duarte MC, Colombo J, Rossit ARB, Silva AE: Polymorphisms of the DNA repair genes XRCC1 and XRCC3 in a Brazilian population. Genetics and Molecular Biology (2005) 28, 397-401

- Duell EJ, Wiencke JK, Cheng T, Varkonyi A, Zuo Z, Ashock TD, Mark EJ, Wain JC, Christiani DC, Kelsey KT: Polymorphisms in the DNA repair genes XRCC1 and ERCC2 and biomarkers of DNA damage in human blood mononuclear cells. Carcinogenesis (2000), 21, 965-971
- Duell EJ, Millikan RC, Pittman GS, Winkel S, Lunn RM, Tse CKJ, Eaton A, Mohrenweiser HW, Newman B, Bell DA: Polymorphisms in the DNA Repair Gene XRCC1 and Breast Cancer. Cancer Epidemiology Biomarkers & Prevention (2001) 10, 217-222
- Duell EJ, Holly EA, Bracci PM, Wiencke JK, Kelsey KT: A Population-based Study of the Arg399Gln Polymorphism in X-Ray Repair Cross-Complementing Group 1 (XRCC1) and Risk of Pancreatic Adenocarcinoma. Cancer Research (2002) 62, 4630-4636
- Figueiredo JC, Knight JA, Briollais L, Andrulis IL, Ozcelik H: Polymorphisms XRCC1-R399Q and XRCC3-T241M and the Risk of Breast Cancer at the Ontario Site of the Breast Cancer Family Registry. Cancer Epidemiology Biomarkers & Prevention (2004) 13, 583-591
- Figueroa JD, Malats N, Real FX, Silverman D, Kogevinas M, Chanock S, Welch R, Dosemeci M, Tardón A, Serra C, Carrato A, García-Closas R, Castaño-Vinyals G, Rothman N, García-Closas M:Genetic variation in the base excision repair pathway and bladder cancer risk. Hum Genet (2007) 121, 233-242
- Försti A, Angelini S, Festa F, Sanyal S, Zhang Z, Grzybowska E, Pamula J, Pekala W, Zientek H, Hemminki K, Kumar R: Single nucleotide polymorphisms in breast cancer. Oncology Reports (2004) 11, 917-922
- Goode EL, Ulrich CM, Potter JD: Polymorphisms in DNA repair genes and associations with cancer risk. Cancer Epidemiol Biomarkers Prev (2002), 11, 1513-1530
- Gesundheitsbericht des Bundes, Sterbefälle, www.gbe-bund.de

- Hamajima N, Takezaki T, Tajima K: Allele Frequencies of 25 Polymorphisms

  Pertaining to Cancer Risk for Japanese, Koreans and Chinese. Asian Pacific Journal of

  Cancer Prevention (2002) 3, 197-206
- Han J, Hankinson SE, De Vivo I, Spiegelmann D, Tamimi R, Mohrenweiser HW,
   Colditz GA, Hunter DJ: A Prospective Study of XRCC1 Haplotypes and Their
   Interaction with Plasma Carotenoids on Breast Cancer Risk. Cancer Research (2003)
   63, 8536-8541
- Hao B, Wang H, Zhou K, Li Y, Chen X, Zhou G, Zhu Y, Miao X, Tan W, Wei Q, Lin D, He F: Identification of Genetic Variants in Base Excision Repair Pathway and Their Associations with Risk of Esophageal Squamous Cell Carcinoma. Cancer Research (2004) 64, 4378-4384
- Harms C, Salama SA, Sierra-Torres CH, Cajas-Salazar N, Au WW: Polymorphisms in DNA repair genes, chromosome aberrations, and lung cancer, Environmental and Molecular Mutagenesis (2004) 44, 74-82
- Hessisches Schulgesetz, § 3 Absatz 9 Satz 3, vom 26.11.2004, in Kraft seit 1.1.2005. In GVB1 I S. 466, zuletzt geändert durch Gesetz vom 21.3.2005 GVB1 I S.218
- Hosek RS, Flanders WD, Sasco A: Bias in case control studies of screening effectiveness. Am. J. Epidemiol. (1996), 143, 193-201
- Hu JJ, Smith TR, Miller MS, Mohreweiser HW, Golden A, Case LD: Amino acid substitution variants of APE1 and XRCC1 genes associated with ionizing radiation sensitivity. Carcinogenesis (2001) 22, 917-922
- Hu Z, Ma H, Chen F, Wei Q, Shen H: XRCC1 Polymorphisms and Cancer Risk: A Meta-analysis of 38 Case-Control Studies. Cancer Epidemiology Biomarkers & Prevention (2005) 14, 1810-1818

- Hung RJ, Hall J, Brennan P, Boffetta P: Genetic Polymorphisms in the Base Excision Repair Pathway and Cancer Risk: A HuGE Review. Am J Epidem (2005) 162, 925-942
- Ito H, Matsuo K, Hamajima N, Mitsudomi T, Sugiura T, Saito T, Yasue T, Lee KM, Kang D, Yoo KY, Sato S, Ueda R, Tajima K: Gene-environment interactions between the smoking habit and polymorphisms in the DNA repair genes, APE1 Asp148Glu and XRCC1 Arg399Gln, in Japanese lung cancer risk. Carcinogenesis (2004), 25, 1395-1401
- Kim SU, Park SK, Yoo KY, Yoon KS, Choi JY, Seo JS, Park WY, Kim JH, Noh DY, Ahn SH, Choe KJ, Strickland PT, Hirvonen A, Kang D: XRCC1 genetic polymorphism and breast cancer risk. Pharmacogenetics (2002) 12, 335-338
- 36 Kubota Y, Nash RA, Klunglund A, Schar P, Barnes DE, Lindahl T: Reconstition of DNA base excision repair with purified human proteins: interaction between DNA polymerase beta and XRCC1 protein. EMBO (European Molecular Biology Organization) (1996), J 15, 6662-6670
- Lee JM, Lee YC, Yang SY, et al.: Genetic polymorphisms of XRCC1 and risk of esophageal cancer. Int J Cancer (2001) 95, 240-246
- Lee SG, Kim B, Choi J, Kim C, Lee I, Song K: Genetic polymorphisms of XRCC1 and risk of gastric cancer. Cancer Letters (2002) 187, 53-60
- 39 Lopez-Cima M. F., González-Arriaga P., Garciá-Castro L., Pascual T., Marrón M. G., Puente X.S., Tardón A.: Polymorphisms in XPC, XPD, XRCC1, and XRCC3 DNA repair genes and lung cancer risk in a population of Northern Spain. BioMed Central Cancer (2007) 7:162.doi:10.1186/1471-2407-7-162
- Lunn RM, Langlois RG, Hsieh LL, Thompson CL, Bell DA: XRCC1 Polymorphisms: Effects on Aflatoxin B<sub>1</sub>-DNA Adducts and Glycophorin A Variant Frequency. Cancer Res (1999) 59, 2557-2561

- Masson M., Niedergang C., Schreiber V., Müller S., DeMurcia J.M., deMurcia G: XRCC1 is specially associated with poly(ADP-ribose) polymerase and negatively regulates its activity following DNA damage. Mol Cell Biol (1998), 18, 3563-3571
- Matsuo K, Hamajima N, Suzuki R, et al.: Lack of association between DNA base excision repair gene XRCC1 Gln<sup>399</sup>Arg polymorphism and risk of malignant lymphoma in Japan. Cancer Genet Cytogenet (2004) 149, 77-80
- Matullo G, Guarrera S, Carturan S et al.: DNA repair gene polymorphisms, bulky DNA adducts in white blood cells and bladder cancer in a case-control study. Int J Cancer (2001) 92, 562-567
- Matullo G, Dunning AM, Guarrera S, Baynes C, Polidoro S, Garte S, Autrup H,
   Malaveille C, Peluso M, Airoldi L, Veglia F, Gormally E, Hoek G, Krzyzanowski M,
   Overad K, Raaschou-Nielsen O, Clavel-Chapelon F, Linseisen J, Boeing H,
   Trichopoulou A, Palli D, Krogh V, Tumino R, Panico S, Bueno-De-Mesquita HB,
   Peeters PH, Lund E, Pera G, Martinez C, Dorronsoro M, Barricarte A, Tormo MJ,
   Quiros JR, Day NE, Key TJ, Saracci R, Kaaks R, Riboli E, Vineis P: DNA repair
   polymorphisms and cancer risk in non-smokers in a cohort study. Carcinogenesis
   (2006) 27, 997-1007
- Metsola K, Kataja V, Sillanpää P, Siivola P, Heikinheimo L, Eskelinen M, Kosma VM, Uusitupa M, Hirvonen A: XRCC1 and XPD genetic polymorphisms, smoking and breast cancer risk in a Finnish case-control study. Breast Cancer Res (2005) 7, 987-997
- Miller CW, Simon K, Aslo a, Kok K, Yokota J, Buys CH, Terada M, Koeffler HP: p53 mutations in human lung tumors. Cancer Res (1992) 52, 1695-1698
- Miller DP, Liu G, De Vivo I, Lynch TJ, Wain JC, Su L, Christiani DC: Combinations of GSTP1, GSTM1, and p53 are associated with an increased lung cancer risk. Cancer Res (2002) 62, 2819-2823

- Misra RR, Ratnasinghe D, Tangrea JA, Virtamo J, Andersen MR, Barrett M, Taylor PR, Albanes D: Polymorphisms in the DNA repair genes XPD, XRCC1, XRCC3 and APE/ref-1, and the risk of lung cancer among male smokers in Finland. Cancer Lett (2003) 191, 171-178
- Moullan N, Cox DG, Angèle S, Romestaing P, Gérard JP, Hall J: Polymorphisms in the DNA Repair Gene XRCC1, Breast Cancer Risk, and Response to Radiotherapy.
   Cancer Epidemiology, Biomarkers & Prevention (2003) 12, 1168-1174
- Müller-Höcker J: Pathomorphologie und Molekulargenetik des Lungenkarzinoms. Manual Tumoren der Lunge und des Mediastinums, 5. Auflage, S. 30-41. München: Zuckschwerdt (2000)
- Nelson HH, Kelsey KT, Mott LA, Karagas MR: The XRCC1 Arg399Gln Polymorphism, Sunburn, and Non.melanoma Skin Cancer: Evidence of Gene-Environment Interaction. Cancer Research (2002) 62, 152-155
- Nowak D: Bronchialkarzinom durch genetische und Umweltfaktoren: Genetische Faktoren. Pneumologie (1994), 48, 526-528
- Olshan AF, Watson MA, Weissler MC, Bell DA: XRCC1 polymorphisms and head and neck cancer. Cancer Letters (2002) 178, 181-186
- Pachkowski BF, Winkel S, Kubota Y, Swenberg JA, Millikan RC, Nakamura J: XRCC1 Genotype and Breast Cancer: Functional Studies and Epidemiologic Data Show Interactions between *XRCC1* Codon 280 His and Smoking. Cancer Res (2006) 66, 2860-2868
- Pachouri SS, Sobti RC, Kaur P, Singh J: Contrasting Impact of DNA Repair Gene XRCC1 Polymorphisms Arg399Gln and Arg194Trp on the Risk of Lung Cancer in North-Indian Population. DNA and cell biology (2007) 26, 186-191

- Park JY, Lee SY, Jeon HS, Bae NC, Chae SC, Joo S, Kim CH, Park JH, Kam S, Jung TH: Polymorphism of the DNA repair gene XRCC1 and risk of primary lung cancer. Cancer Epidemiol Biomarkers Prev (2002) 11, 23-27
- Popanda O, Schattenberg T, Phong CT, Butkiewicz D, Risch A, Edler L, Kayser K, Dienemann H, Schulz V, Drings P, Bartsch H, Schmezer P: Specific combinations of DNA repair gene variants and increased risk for non-small cell lung cancer. Carcinogenesis (2004) 25, 2433-2441
- Ratnasinghe D, Yao SX, Tangrea JA, QiaoYL, Andersen MR, Barrett MJ, Giffen CA, Erozan Y, Tockman MS, Taylor PR: Polymorphisms of the DNA repair gene XRCC1 and lung cancer risk. Cancer Epidemiol Biomarkers Prev (2001) 10, 119-123
- Rüdiger HW, Nowak D: Bronchialkarzinom: Die Rolle von Anlage und Umwelt. Internist (1994) 35, 700-709
- Ryk C, Kumar R, Thirumaran RK, Hou SM: Polymorphisms in the DNA repair genes XRCC1, APEX1, XRCC3 and NBS1, and the risk for lung cancer in never- and ever-smokers. Lung Cancer (2006) 54, 285-292
- Sak SC, Barrett JH, Paul AB, Bishop DT, Kiltie AE: DNA repair gene XRCC1 polymorphisms and bladder cancer risk. BioMed Central Genetics (2007) 8:13.doi:10.118/1471-2156-8-13
- Sanyal S, Festa F, Sakano S, Zhang Z, Steineck G, Norming U, Wijkström H, Larsson P, Kumar R, Hemminki K: Polymorphisms in DNA repair and metabolic genes in bladder cancer. Carcinogenesis (2004) 25, 729-734
- Schneider J, Woitowitz H-J: Zeitdeterminanten asbestverursachter Tumoren der Lunge, des Rippenfells und des Bauchfells im berufsspezifischen Vergleich. 36.

  Jahrestagung der Dtsch. Ges. Arbeitsmedizin, Rindt-Druck, Fulda (1996): 423-429
- Schneider J, Classen V, Bernges U, Philipp M: XRCC1 polymorphism and lung cancer risk in relation to tobacco smoking. Int. J. Mol. Med. (2005) 16, 709-716

- Schneider J, Classen V, Philipp M, Helmig S: Rapid analysis of XRCC1 polymorphisms using real-time polymerase chain reaction. Molecular Cell Probes (2006) 20, 259-262
- Seedhouse C, Bainton R, Lewis M, Harding A, Russel n, Das-Gupta E: The genotype distribution of the XRCC1 gene indicates a role for base excision repair in the development of therapy-related AML. Blood First Edition Paper (2002) 100, 3761-3766
- 67 Schmähl D: Zur Ätiologie des Bronchialkarzinoms. Pneumologie (1991) 45, 134-136
- 68 Schuermann M: Zytogenetische und molekularbiologische Grundlagen in der Entwicklung des nichtkleinzelligen Bronchialkarzinoms. Onkologe (1995), 1, 424-428
- Shen H, Xu Y, Qian Y, et al.: Polymorphisms of the DNA repair gene XRCC1 and risk of gastric cancer in a chinese population. Int J Cancer (2000) 88, 601-606
- Shen MR, Jones IM, Mohrenweiser H: No conservative amino acid substitution variants exist at polymorphic frequency in DNA repair genes in healthy humans. Cancer Res (1998) 58, 604-608
- Shen M, Hung RJ, Brennan P, Malaveille C, Donato F, Placidi D, Carta A, Hautefeuille A, Boffetta P, Porru S: Polymorphisms of the DNA Repair Genes XRCC1, XRCC3, XPD, Interaction with Environmental Exposures, and Bladder Cancer Risk in a Case-Control Study in Northern Italy. Cancer Epidemiol Biomarkers Prev (2003) 12, 1234-1240
- Shields PG, Harries CC: Molecular epidemiology and the genetics of environmental cancer. J.Am.Med.Assoc. (1991) 266, 681-687
- Shu XO, Cai Q, Gao YT, Wen W, Jin F, Wei Z: A Population-Based Case-Control Study of the Arg399Gln Polymorphism in DNA Repair Gene XRCC1 and Risk of Breast Cancer. Cancer Epidemiology, Biomarkers & Prevention (2003) 12, 1462-1467

- Smith TR, Levine EA, Perrier ND, Miller MS, Freimanis RI, Lohmann K, Case LD, Xu J, Mohrenweiser HW, Hu JJ: DNA-Repair Genetic Polymorphisms and Breast Cancer Risk. Cancer Epidemiology, Biomarkers & Prevention (2003) 12, 1200-1204
- Spitz MR, Wei Q, Dong Q, Amos CI, Wu X: Genetic susceptibility to lung cancer: the role of DNA damage and repair. Cancer Epidemiol Biomarkers Prev (2003) 12, 689-698
- 76 Statistisches Bundesamt, Todesursachenstatistik, 2006
- Stern MC, Umbach DM, van Gils CH, Lunn RM, Taylor JA: DNA Repair Gene XRCC1 Polymorphisms, Smojking, and Bladder Cancer Risk. Cancer Epidemiology, Biomarkers & Prevention (2001) 10, 125-131
- Sturgis EM Castillo EJ, Li L, Zheng R, Eicher SA, Clayman GL, Strom SS, Spitz MR, Wei Q: Polymorphsims of DNA repair gene XRCC1 in squamous cell carcinoma of the head and neck. Carcinogenesis (1999) 20, 2125-2129
- 79 Thompson LH, West MG: *XRCC1* keeps DNA from getting stranded. Mut Res (2000) 459, 1-18
- van Gils CH, Bostick RM, Stern M, Taylor JA: Differences in Base Excision Repair Capacity May Modulate the Effect of Dietary Antioxidant Intake on Prostate Cancer Risk: An Example of Polymorphisms in the XRCC1 Gene. Cancer Epidemiolog, Biomarkers & Prevention (2002) 11, 1279-1284
- Varzim G, Monteiro E, Silvia RA, Fernandes J, Lopes C: CYP1A1 and XRCC1 gene polymorphisms in SCC of the larynx . Eur J Cancer Prev (2003) 12, 495-499
- Winsey SL, Haldar NA, Marsh HP, Bunce M, Marshall SE, Harris AL, Wojnarowska F, Welsh KI: A Variant within the DNA Repair Gene XRCC3 Is Associated with the Development of Melanoma Skin Cancer. Cancer Research (2000) 60, 5612-5616

- Woitowitz HJ: Lungenerkrankungen durch Noxen der Arbeitsumwelt. In: Medizinische Welt (1989) 40, 1383-1387
- Woitowitz HJ: Lungenkrebs und Arbeitsumwelt. Münch. Med. Wschr. (1987) 129, 559-561
- Wong RH, Du CL, Wang JD, Chan CC, Luo JCJ, Cheng TJ: *XRCC1* and CYP2E1 Polymorphisms as Susceptibility Factors of Plasma Mutant p53 Protein and Anti-p53 Antibody Expression in Vinyl Chloride Monomer-exposed Polyvinyl Chloride Workers. Cancer Epidemiology, Biomarkers & Prevention (2002) 11, 475-482
- Xing D, Qi J, Miao X, Lu W, Tan W, Lin D: Polymorphisms of DNA repair genes XRCC1 and XPD and their associations with risk of eosophageal squamous carcinoma in a Chinese population. Int J Cancer (2002) 100, 600-605
- Yin J, Vogel U, Ma Y, Qi R, Sun Z, Wang H: The DNA repair gene XRCC1 and genetic susceptibility of lung cancer in a northeastern Chinese population. Lung Cancer (2007) 56, 153-160
- Yu MW, Yang SY, Pan IJ, Lin CL, Liu CJ, Liaw YF, Lin SM, Chen PJ, Lee SD, Chen CJ: Polymorphisms in XRCC1 and Glutathione S-Transferase Genes and Hepatitis B-Related Hepatocellular Carcinoma. Journal of the National Cancer Institute (2003) 95, 1485-1488
- Zdzienicka M. Z.: Mammalian mutants defective in the response to ionizing radiation induced DNA damage. Mutation Res (1995) 336, 203-213
- Zhang X, Miao X, Liang G, Hao B, Wang Y, Tan W, Li Y, Guo Y, He F, Wei Q, Lin
   D: Polymorphisms in DNA Base Excision Repair Genes ADPRT and XRCC1 and
   Risk of Lung Cancer. Cancer Res (2005) 65, 722-726
- 21 Zhou W, Liu G, Miller DP, Thurston SW, Xu LL, Wain JC, Lynch TJ, Su L, Chistiani DC: Polymorphisms in the DNA repair genes XRCC1 and ERCC2, smoking, and lung cancer risk. Cancer Epidemiol Biomarkers Prev (2003) 12, 359-365

- 22 Zhu Y, Spitz MR, Amos CI, Lin J, Schabath MB, Wu X: An evolutionary Perspective on Single-Nucleotide Polymorphism Screening in Molecular Cancer Epidemiology. Cancer Research (2004) 64, 2251-2257
- 23 Zienolddiny S, Campa D, Lind H, Ryberg D, Skaug V, Stangeland L, Phillips DH, Canzian F, Haugen A: Polymorphisms of DNA repair genes and risk of non-small cell lung cancer. Carcinogenesis (2006) 27, 560-567

Eidesstattliche Erklärung

"Ich erkläre: Ich habe die vorgelegte Dissertation selbständig, ohne unerlaubte fremde Hilfe

und nur mit den Hilfen angefertigt, die ich in der Dissertation angegeben habe. Alle

Textstellen, die wörtlich oder sinngemäß aus veröffentlichten oder nicht veröffentlichten

Schriften entnommen sind, und alle Angaben, die auf mündlichen Auskünften beruhen, sind

als solche kenntlich gemacht. Bei den von mir durchgeführten und in der Dissertation

erwähnten Untersuchungen habe ich die Grundsätze guter wissenschaftlicher Praxis, wie sie

in der "Satzung der Justus-Liebig-Universität Gießen zur Sicherung guter wissenschaftlicher

Praxis" niedergelegt sind, eingehalten."

Arnstadt, den 20.01.2008

Vera N. Claßen

99

#### Lebenslauf

#### Persönliche Daten

Name Vera Nicole Claßen

Geburtsdatum 28.12.1979 in Krefeld

Anschrift Riedmauer 12

99310 Arnstadt

Telefon (03628) 661727

e-mail vera.n.classen@gmx.de

### Ausbildung

1986 - 1990 Städtische Katholische Grundschule Krefeld

1990 - 1999 Maria-Sibylla-Merian-Gymnasium Krefeld

11.06.1999 Allgemeine Hochschulreife, Note: 2,1

10/1999 - 07/2000 2 Semester im Studiengang der Agrarwissenschaften an der

Universität Bonn

08/2000 - 09/2000 Pflegedienstpraktikum im Klinikum Krefeld

04/2001 - 05/2007 Studium der Humanmedizin an der Universität Gießen

01.04.2003 Ärztliche Vorprüfung, Note: gut (2,33)

02/2006 – 01/2007 Praktisches Jahr im Klinikum Bad Hersfeld

(Fachbereiche Chirurgie, Innere Medizin, Orthopädie)

31.05.2007 Zweiter Abschnitt der Ärztlichen Prüfung,

Note: sehr gut (1,5)

#### Arbeitsverhältnis

Seit 01.10.2007 Assistenzärztin in den Ilm-Kreis-Kliniken Arnstadt-Ilmenau

gGmbH, Standort Arnstadt, Allgemein-Chirurgie

Arnstadt, den 20.01.2008

Vera N. Claßen

## **Danksagung**

Herrn Professor Dr. med. J. Schneider danke ich für die Bereitstellung des interessanten Themas und für die stetige Unterstützung, die bei der Bearbeitung der Thematik von großer Bedeutung war.

Frau Monika Philipp und Frau Dr. Simone Helmig danke ich für Rat und Tat bei der Lösung der im praktischen Teil der Arbeit aufgetretenen Probleme.

Meinen Eltern möchte ich für den finanziellen Beistand und die jederzeit bereitwillig gewährte Unterstützung während der Anfertigung dieser Arbeit und meines gesamten Studiums danken.

Dres. Sigrid, Andreas und Frank Hofmann danke ich für den immer währenden Zuspruch und die moralische Unterstützung.