



ForGen

Forensische Genetik und Rechtsmedizin
am Institut für Hämatopathologie GmbH

ForGen – Forensische Genetik und Rechtsmedizin am Institut für
Hämatopathologie GmbH | Fangdieckstr. 75a | 22547 Hamburg

N P De Hoge Veluwe

Appeldoornseweg 250

7351 TA Haenderloo / Niederlande

dgab

fachabstammungsgutachterin
geprüft durch die kfqa

prüfnr. 0280/2013 www.kfqa.de

ForGen - Forensische Genetik
und Rechtsmedizin am Institut
für Hämatopathologie GmbH

Fangdieckstr. 75a, 22547 Hamburg

Tel: +49 (0) 40 524 72 36-600

Fax: +49 (0) 40 524 72 36-610

Mail: info@forensik-hh.de

URL: <http://www.forensik-hh.de>

Hamburg, den 25.07.2022

Betreff: Molekulargenetische Analyse (SU0304-22)

Bezug:	Speziesidentifikation Haare vom Zaun
Beschluss/Auftrag vom:	03.07.2022
Eingang des Auftrags an unserem Institut:	11.07.2022
Eingang des Spurenmaterials an unserem Institut:	11.07.2022

Gemäß schriftlicher Anforderung soll ein

forensisch-genetisches Spurengutachten

erstellt werden.

1. Frage- bzw. Aufgabenstellung

I. Bitte um molekulargenetische Analyse und - wenn möglich - Spezieszuordnung.

II. Befindet sich an den Spurenrägern genetisches Material, welche für eine Untersuchung geeignet ist?

III. Wenn ja, stammen die übersandten Proben von einem Hund oder einem anderen Vertreter der Canidae?

2. Zum Sachverhalt

3. Spuren- und Vergleichsmaterial:

Die Untersuchungen und statistischen Berechnungen bzw. Auswertungen fanden im folgenden Zeitraum statt:

Amtsgericht Hamburg, HRB 139130

Steuer-Nr.: 41/720/03074

Geschäftsführer:

■■■■■■■■■■
■■■■■■■■■■
■■■■■■■■■■

Hamburger Sparkasse

IBAN: DE61200505501002238630

BIC: HASPDEHHXXX



ForGen

Forensische Genetik und Rechtsmedizin
am Institut für Hämatopathologie GmbH

12.07.2022	bis	21.07.2022
------------	-----	------------

3.1 Spurenmaterial

Die im Folgenden beschriebenen Spureträger wurden untersucht:

Bezeichnung	lfd. Nummer	Beschreibung	Durchgeführte Methoden	Foto
Spur 1	1081-22	Haare, schwarz-weiß-schwarz, ca. 5-7 cm lang „HV-002“	Extraktion von Minimalspuren, Quantifizierung von DNA, Erstellung eines genetischen, autosomalen Merkmalsmusters, Geschlechtsbestimmung, Sequenzierung der mitochondrialen DNA	<p>Wichtige Informationen</p> <p>Damit wir ein verlässliches Gutachten durchführen können, müssen im Vorfeld einige Anforderungen erfüllt werden:</p> <ul style="list-style-type: none"> • Bevor Sie den „Tatort“ zur Probenentnahme betreten, verschaffen Sie sich einen Überblick über die Umgebung (Schleifspuren, Kot, Haare, Fährten u.ä.). • Fotodokumentieren Sie den Ort des Geschehens und die Wunden des Tieres und/oder nutzen Sie die Skizze rechts. • Ziehen Sie ggf. einen neutralen Zeugen (Tierarzt, Amtsperson o.ä.) hinzu und lassen Sie diesen unter Angabe der Kontaktdaten den Spurenbogen unterschreiben. • Auf der Rückseite finden Sie die offizielle Auftragsbestätigung, die Sie bitte ebenfalls ausfüllen und unterschreiben • Auf dieser Seite tragen Sie bitte die Daten zum Vorfall ein.: <p>Ort: <u>Daalen</u> Datum/Zeit: <u>5-7-2022 10:15</u></p> <p>Beschreibung: <u>HAAR</u></p> <p>Wann wurden die Proben entnommen? (Datum, Zeit): <u>5-7-2022 10:15</u> Welche Proben wurden genommen? <u>1. HV-002 2. HV-003</u></p> <p>Wurden Fotos angefertigt? <u>Nein</u> Wer hat die Proben gesichtet bzw. wer ist Zeuge? <u>Majoritätlicher Richter/Polizei</u></p> <p>Datum/Unterschrift Probennehmer/ggf. Zeuge: <u>5-7-2022 Hoenderloo</u></p>
Spur 2	1082-22	s.o., „HV-003“	s.o.	s.o.

3.2 Vergleichsmaterial (VM) bzw. –daten (VD)

Nicht untersucht.

4. Ergebnisse

4.1 Voruntersuchungen

Probe	Amylasetest
1081-22	Nicht durchgeführt
1082-22	Nicht durchgeführt

4.2 Molekulargenetische Untersuchungen

Tab. 1: DNA-Typisierungsergebnisse des Spuren- u. Vergleichsmaterials, hundespezifische STR-Merkmale (siehe 11). Angabe der spezifischen Fragmente nach kapillarelektrophoretischer Auftrennung in Rohdaten.

Multiplex I/IIa:

Lfd. Nr.	PEZ1	FHC2054	FHC2010	PEZ5	PEZ20	PEZ12	PEZ03	PEZ6	PEZ8	FHC2079	SRY	FHC2087
1081-22	112	136/246	k.E.	96/(104)	(168)	k.E.	k.E.	k.E.	k.E.	k.E.	+	k.E.
1082-22	k.E.	k.E.	k.E.	k.E.	144	k.E.	147	k.E.	k.E.	k.E.	k.E.	k.E.

Multiplex IIb/III:

Lfd. Nr.	FHC2137	PEZ15	WTF	FHC2508	FHC2361	AMG	FHC2613	FHC2611	FHC3241	vWFX	FHC2132	Assoziationsanalyse
1081-22	k.E.	(212)	k.E.	118	k.E.	XY	k.E.	k.E.	k.E.	(134)	k.E.	Nicht möglich
1082-22	159	k.E.	k.E.	k.E.	k.E.	XY	k.E.	k.E.	k.E.	(187)	k.E.	Nicht möglich

*: Angabe der spezifischen Merkmale in Basenpaarheiten (Rohdaten) nach Auftrennung in einem ABI3130 Genetic Analyzer; ()=Merkmale, die eine geringe Amplitude aufweisen oder nicht reproduzierbar bestimmt werden konnten. Diese werden in die Assoziationsanalyse nicht einbezogen. Signale in Klammern: Signalstärke sehr gering, SRY: Geschlechtsmarker, Y-Chromosom

Zusätzlich wurden zwei Fragmente aus dem **hypervariablen Bereich der mitochondrialen DNA**. Mit diesen kann, bei erfolgreicher Analyse, zwischen Wolf und Hund unterschieden und eine Haplotypzuordnung durchgeführt werden.

Ifd. Nummer	Sequenzierungserfolg*		Hits (1-3)	Haplotyp (lt. Thai et.al. 2017)
	740 bp	319 bp		
1081-22 (Spur 1)	k.E.	C2-/C3-Teilfragment	HIT1: Canis lupus familiaris DC06 HIT2: Canis lupus familiaris DB10 HIT3: Canis lupus SpanishWolf2	Nicht möglich
1082-22 (Spur 2)	k.E.	C1/C2/C3-Teilfragment	HIT1: Canis lupus Ms2_Denmark HIT2: Canis lupus familiaris E5 HIT3: Canis lupus VD93	Nicht möglich

	Description	Scientific Name	Max Score	Total Score	Query Cover	E value	Per. Ident	Acc. Len	Accession
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris isolate DC06 D-loop, partial sequence; mitochondrial...	Canis lupus...	466	466	100%	7e-127	100.00%	672	MG818368.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris isolate DB10 D-loop, partial sequence; mitochondrial...	Canis lupus...	466	466	100%	7e-127	100.00%	672	MG818366.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus isolate SpanishWolf2 mitochondrion, complete genome	Canis lupus	466	466	100%	7e-127	100.00%	16580	KU644670.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris isolate 9 D-loop, complete sequence; mitochondrial	Canis lupus...	466	466	100%	7e-127	100.00%	1269	KP665914.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris isolate Cf_ws7 mitochondrion, complete genome	Canis lupus...	466	466	100%	7e-127	100.00%	16730	KM061592.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris isolate Cf_ws6 mitochondrion, complete genome	Canis lupus...	466	466	100%	7e-127	100.00%	16730	KM061591.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris isolate Cf_stp75 mitochondrion, complete genome	Canis lupus...	466	466	100%	7e-127	100.00%	16730	KM061561.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris isolate Cf_pl6 mitochondrion, complete genome	Canis lupus...	466	466	100%	7e-127	100.00%	16730	KM061540.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris isolate Cf_pl44 mitochondrion, complete genome	Canis lupus...	466	466	100%	7e-127	100.00%	16730	KM061535.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris isolate Cf_pl32 mitochondrion, complete genome	Canis lupus...	466	466	100%	7e-127	100.00%	16730	KM061533.1

Abb. 1: Ergebnis der Blastanalyse für die Probe 1081-22.

	Description	Scientific Name	Max Score	Total Score	Query Cover	E value	Per. Ident	Acc. Len	Accession
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus isolate Ms2_Denmark_wolf_D1_MTunique_M10218 mitochondrion, partial genome	Canis lupus	285	285	97%	2e-72	85.43%	16737	MN071186.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris haplotype E5 control region, partial sequence; mitochondrial	Canis lupus famili...	285	285	97%	2e-72	85.43%	581	MN603444.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris isolate VD93 control region, partial sequence; mitochondrial	Canis lupus famili...	285	285	97%	2e-72	85.43%	581	MG799314.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris isolate VD74 control region, partial sequence; mitochondrial	Canis lupus famili...	285	285	97%	2e-72	85.43%	581	MG799295.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris isolate VD60 control region, partial sequence; mitochondrial	Canis lupus famili...	285	285	97%	2e-72	85.43%	581	MG799281.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris isolate VD38 control region, partial sequence; mitochondrial	Canis lupus famili...	285	285	97%	2e-72	85.43%	581	MG799259.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris isolate PQ107 control region, partial sequence; mitochondrial	Canis lupus famili...	285	285	97%	2e-72	85.43%	581	MG793352.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris isolate PQ106 control region, partial sequence; mitochondrial	Canis lupus famili...	285	285	97%	2e-72	85.43%	581	MG793351.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris isolate PQ101 control region, partial sequence; mitochondrial	Canis lupus famili...	285	285	97%	2e-72	85.43%	581	MG793346.1
<input checked="" type="checkbox"/>	Canis lupus familiaris isolate PQ99 control region, partial sequence; mitochondrial	Canis lupus famili...	285	285	97%	2e-72	85.43%	581	MG793344.1

Abb. 2: Ergebnis der Blastanalyse für die Probe 1082-22.

5. Zusammenfassung der Ergebnisse und Begutachtung der vorgegebenen Beweisfragen

Aus der Probe 1081-22 (**Spur 1**) und **1082-22 (Spur 2)** ließen sich spezifische, autosomale und gonosomale Merkmale und jeweils eine Sequenz der mitochondrialen DNA darstellen.

Die Analyse 17 polymorpher **STR-Merkmale** ergab hier bei beiden Spuren jeweils weniger als 5 reproduzierbare Markersysteme. Eine Assoziationsanalyse ist entsprechend in beiden Fällen nicht möglich.

Bei der **Spur 1, 1081-22** zeigt sich im Markersystem PEZ05 das wolfspezifische Allel „96“, welches so in unseren Studien bisher ausschließlich bei **Wölfen** und keinen anderen Canidae (n>7000, >160 Hunderassen, Schakale, Füchse, Marderhunde und Dingos) nachgewiesen

werden konnte. Das Amelogeninmerkmal XY weist dabei bei beiden Spuren auf einen **männlichen Canidae** hin.

Mittels Sequenzierung der **mitochondrialen DNA** konnte bei beiden Spuren Teilbereiche des des HV1-Bereichs detektiert werden, diese zeigen maternale Linien sowohl von Haushunden und Wölfen aus dem europäischen Bereich (Koblmuller et.al., 2016/Loog et.al., 2019). Eine Haplotypenzuordnung kann mit den Teilbereichen jeweils nicht zuverlässig vorgenommen werden.

Damit kann zusammengefasst werden, dass aus den übersandten Spurenrägern sicher DNA von jeweils mindestens einem, eher **männlichen, Vertreter aus der Familie der Canidae** nachgewiesen werden konnte. Mittels autosomaler STR-Analyse ist ein Wolf bzw. Wolf-Hund-Mischling bei Spur 1, 1081-22 nicht auszuschließen, die mitochondriale DNA erlaubt bei beiden Spuren keine weitere Eingrenzung, da die detektierte Sequenz sowohl für Wölfe als auch Haushunde bestätigt wurde.

Abschließend muss bemerkt werden, dass die hier untersuchte DNA aufgrund der Umstände (Stichwort: Minimalspur, Untergrund/Herkunft) in schlechter Qualität und Quantität vorliegt, was zu Veränderungen (Degradierung) führen kann. Daher könnten sowohl Allelverluste als auch –gewinne auftreten, die (geringen) Einfluss auf die oben angegebene Beurteilung haben könnten.

6. Methoden und Technisches

6.1 Methoden und Hintergrund

Die folgenden Methoden wurden vom Labor für die Spurenuntersuchung eingesetzt. Alle Methoden und Verfahren sind dabei verifiziert und validiert, in einem laufenden Qualitätsmanagementsystem eingebettet und aktuell akkreditiert (wenn nicht anders beschrieben):

(7) DNA-Extraktion (SAA_009v002):

Die DNA-Isolierung erfolgt durch Aufschluss der kernhaltigen Zellen in mehreren Inkubations- und Waschschrinen und der Zugabe sogenannter Magnetic beads. Diese binden die DNA-Moleküle, die dann erneut durch verschiedene Schritte gewaschen und eluiert werden können. Die Aufarbeitung wird dabei mit einem Extraktionsgerät von ThermoFisher durchgeführt.

(8) Generelles zur DNA-Analyse, Darstellung, Auswertung:

Die DNA oder DNS (Desoxyribonukleinsäure) ist der Träger der Erbsubstanz, die in den Zellkernen auf langen Molekülfäden spiralförmig angeordnet ist. Sie besteht aus Einzelbausteinen, die 4 Basen enthalten (Adenin, Thymin, Cytosin, Guanin). Die Anordnung entspricht dem genetischen Code.

An bestimmten Orten im Genom befinden sich sogenannte short tandem repeats (STRs), Bereiche der DNA, die sich durch spezifische Abfolgen von 2 bis 4 Basenpaaren Länge auszeichnen, die in Wiederholungen von 10 bis 40 vorkommen. Diese Wiederholungsanzahl ist individuell unterschiedlich und wird als Merkmal für jeden Genort kodominant vererbt. Bei Mischbarkeit sind zwei unterschiedliche Fragmente (=Allele) nachweisbar. Bei Reinerbigkeit liegen zwei identische Fragmente (Allele) vor. Diese short tandem repeats sind sämtlich in den sogenannten nicht-kodierenden Bereichen der DNA lokalisiert, so dass mit keinem Genort Rückschlüsse auf eventuelle Erkrankungen oder Fehlbildungen geschlossen werden können. Dabei werden 16 bis 23 dieser STR-Merkmale analysiert (SAA_12v001 und 13v001). Immer ein Merkmal wird von der Mutter, eines vom Vater vererbt, so dass über den Nachweis der STRs und mit Wissen der Frequenz der einzelnen genetischen Merkmale Abstammungsgutachten durchgeführt werden können (SAA_015v001). Zusätzlich ist auch eine Identitätsüberprüfung möglich. Da die verschiedenen Merkmale unterschiedliche Wahrscheinlichkeiten aufweisen (d.h. unterschiedlich häufig in der Bevölkerung vorkommen), kann berechnet werden, wie wahrscheinlich es ist, dass z.B. eine bestimmte biologische Spur von einer bestimmten Person stammt (SAA_016v001), wenn all deren Merkmale mit denen der Spur übereinstimmen. Im Fall sogenannter Mischspuren, die von mehr als einer Person verursacht wurden, können ebenfalls über weitere Rechenwege nach Schneider et al, 2006 biostatistische Aussagen zur Entstehung bzw. Zugehörigkeit einer Mischspur erstellt werden (SAA_17_v001).

(10) Fragmentanalyse (SAA_014v001):

Durch den Einsatz spezifischer, fluoreszenzmarkierter Primer können diese relativ kurzen DNA-Fragmente in einem Polymerase-Ketten-Verfahren (PCR) vervielfältigt und in einer automatischen Fragmentanalyse mittels Kapillarelektrophorese und Laserdetektion in z.B. einem AbiPrism3130 (Fa. Applied Biosystems) bestimmt werden.

(11) Hundespezifische Analysen (SAA_019v001, nicht aktuell akkreditiert):

In zwei verschiedenen kommerziell erhältlichen Multiplex-Kits können STR-Merkmale amplifiziert werden, die spezifisch für die Familie der Canidae sind. In diesem Gutachten wird der Stockmarks Canine for Dogs Kit von Thermo Fisher eingesetzt, mit dem 10 dieser Merkmale nachgewiesen werden können. Auch diese Merkmale kommen in unterschiedlichen Häufigkeiten vor, so dass ebenfalls einfache Identitätsuntersuchungen und Abstammungsanalysen durchgeführt werden können. Die benötigten Frequenzdaten hierzu sind einer naturwissenschaftlichen Doktorarbeit (Modrow, 2014, Kiel) entnommen und werden laufend aufgestockt. Ähnlich wie beim Menschen, gibt es auch bei Hunden spezifische Häufigkeitsverteilungen, die hier für die verschiedenen Rassen spezifisch sind. Daher kann über eine Assoziationsanalyse mit den erhaltenen Daten eine Zuordnung zu einer bestimmten Hunderasse durchgeführt werden. Hierzu müssen Daten für die entsprechende Rasse in der Datenbank vorliegen. Rassen, die hier nicht untersucht wurden, können durch diese Analyse nicht bestimmt bzw. zugeordnet werden. Zusätzlich wird eine PCR-gestützte Geschlechtsbestimmung durchgeführt.

(15) Hinweise zur forensisch-genetischen Rissanalyse (nicht akkreditiert):

Unsere Gesamtbeurteilung bzgl. der genetischen Übereinstimmung mit dem Wolf richtet sich nach dem Washingtoner Artenschutzabkommen Artikel II und den Mendel'schen Vererbungsregeln wie folgt:

- | | |
|-------------------------------|---|
| >75 % | es handelt sich mit großer Wahrscheinlichkeit um einen „reinrassigen“ Wolf. |
| <75 % und >25 %: | es handelt sich mit großer Wahrscheinlichkeit um einen Wolf-Hund-Hybriden der F1, F2, F3 oder F4 Generation bzw. deren Rückkreuzungen (B1-B4) oder einem der Hunderassen mit hoher Wolfsähnlichkeit (Sallus Wolfshund und Wolfs-/Großspitz) bzw. eines Mischlings desselben bei den niedrigeren Werten. |
| <25 %: | es handelt sich mit großer Wahrscheinlichkeit nicht um einen direkten Wolfsabkömmling, sondern um einen Hund der zusätzlich angegebenen Rassen. |

Gerechnet wird ab dem Nachweis von Merkmalen in 6 Genorten. Bei einem Nachweis von Merkmalen in 6 bis 7 Genorten wird ein Korrekturfaktor von 15 % einberechnet, der das eigentliche Ergebnis korrigiert; bei einem Nachweis von Merkmalen in 8 bis 9 Genorten beträgt er 10 %. Dies dient dem Vermeiden falsch-positiver bzw. negativer Spezieszuordnungen. Angegeben wird der Mittelwert.

- Die Interpretation bezüglich einer möglichen Zugehörigkeit zum Wolf bezieht sich dabei auf die Untersuchung von mehr als 1900 Hunden aus über 150 Rassen, bei denen in keinem Fall mehr als 35 % genetische Ähnlichkeit zum Wolf festgestellt werden konnte. Dabei werden die spezifischen Merkmalsmuster der Hunde mit denen der Wölfe im Rahmen einer Assoziationsstudie verglichen. Die Merkmalsmuster entstammen eigenen Untersuchungen und Literaturangaben (n=2100, Broad Institute, 2014. Broad Institute, [broadinstitute.com: http://www.broadinstitute.org/scientific-community/data](http://www.broadinstitute.org/scientific-community/data), Ganco, L., et al. Genetic diversity analysis of 10 STR's loci used for forensic identification in canine hair samples. Forensic Science International: Genetics Supplement Series 2. 2009, S. 288-289.)
- Zusätzlich beinhaltet die Analyse den Abgleich mit Merkmalen, die für den Fuchs typisch sind. Auch hierzu wurden eigene Daten erstellt und zusätzlich auf die aus der Literatur zurückgegriffen (n=68, A Multiplex PCR assay to differentiate between dog and red fox: Forensic Sci Int Genet 2011 Nov 29;5(5):411-4. Epub 2010 Dec 29, M Weissenberger, W Reichert, R Mattern/A marker set for construction of a genetic map of the silver fox (Vulpes vulpes): J Hered 2004 May-Jun;95(3):185-94, A V Kukekova, L N Trut, I N Oskina, A V Kharlamova, S G Shikhevich, E F

Kirkness, G D Aguirre, G M Acland /Variation of short tandem repeats within and between species belonging to the Canidae family: Mamm Genome 1995 Jan;6(1):11-8 M Fredholm, A K Winterø).

Alle von uns untersuchten Proben werden in eine von ForGen entwickelte und geführte Datenbank eingespeist. Alle Rissproben werden als Gruppe „Risse“ geführt; alle Wolfsproben als Gruppe „Wölfe“. Letztere wird weiter unterteilt in „Baltische“ und „russische“ und „lettische“ Population. Im Rahmen einer Identitätsüberprüfung und Assoziationsanalyse werden neue Daten mit den in der Datenbank vorhandenen Merkmalsmustern abgeglichen und Ähnlichkeitswerte bestimmt. Dies ermöglicht eine Zuordnung zu den Gruppen Riss, Wolf (mit Untergruppen), Hund (mit Untergruppen) bzw. eine Zuordnung zu einer einzelnen Probe („Match“) bei einer vollständigen Übereinstimmung. Im letzteren Fall wäre auch über die Bestimmung der Genotyphäufigkeit eine statistische Würdigung einer Probenzugehörigkeit möglich. Stimmt ein Teilmuster mit einem Tier überein, kann auch dieses biostatistisch berechnet werden. Da allerdings die Verwandtschaftsgrade insbesondere bei den Wolfsgruppen nicht bestimmbar sind, können derartige Analysen nur als Annäherungswerte angesehen werden.

(16) Analyse der mitochondrialen DNA (mtDNA, nicht akkreditiert):

Die mitochondriale DNA (mtDNA) wird bei Hunden als Ergänzung zur Assoziationsanalyse (nDNA), wenn z.B. nicht genügend (intakte) nukleäre DNA für die Erstellung eines genetischen, autosomalen Merkmalsmusters vorliegt. D.h., wenn DNA-Qualität und -Quantität nicht für eine Analyse der nukleären DNA ausreichen. Aufgrund der maternalen Vererbung der mitochondrialen DNA (mtDNA) lässt sich diese Methodik nur eingeschränkt nutzen und wird daher von uns ergänzend zur Analyse der nukleären DNA eingesetzt. Bei der Analyse der mtDNA werden ein 319 bp und-wenn möglich- ein 740 bp großes Fragment aus dem hypervariablen Bereich des mtDNA Genoms sequenziert (anlehnend an Gundry, et al. 2007, Schneider, Seo und Rittner 1999). Das resultierende Sequenzmuster wird im letzten Schritt mittels Alignment-Algorithmen analysiert und u.a. mit der NCBI Datenbank abgeglichen. Dieses Verfahren ist durch die Wahl der Primer spezifisch für die Familie der Canidae und ermöglicht durch einen Abgleich die Erstellung eines mtDNA Haplotyps und die maternale Zuordnung z.B. zu Hund oder Wolf. Bei der Haplotypzuordnung wird sich an der Arbeit von Thai et al, 2016 orientiert.

Die mitochondriale DNA (mtDNA) wird außerdem als zusätzliche Analyse zur Speziesidentifizierung eingesetzt. Bestimmte Bereiche dieser DNA sind bei den verschiedenen Spezies unterschiedlich, so dass über die Sequenzierung dieser Bereiche und dem anschließenden Abgleich der Sequenz mit Proben in einer internationalen Datenbank („Blast“, NCBI) überprüft werden kann, zu welcher Spezies die untersuchte Probe gehört. Hierbei wird ein ca. 148 bp großes Fragment im Bereich des Cytochrom B der mitochondrialen DNA sequenziert und mit der obengenannten Datenbank abgeglichen (siehe Lopez-Oceja et al.(2016)). So ist die genetische Unterscheidung verschiedener Säugetiere, Amphibien, Reptilien und Insekten bzgl. ihrer Art und z.T. auch Unterart möglich.

6.2 Verbleib

Die für die vorliegende Untersuchung benutzten Spurenräger/Lösungen werden gem. Verfahrensanweisung FG_VA_008v001 Probengewahrsam wie folgt aufbewahrt:

Material	Aufbewahrung Entsorgung
Originäre Spuren (z.B. Sektionsasservate)	1 Jahr nach erfolgter Analyse und Gutachtenausgang
Extrahierte DNA aus obigen Spuren	s.o.
Mundschleimhautabstriche/Blut als VM	Sofortige Vernichtung nach Gutachtenausgang
Extrahierte DNA aus VM	s.o.
Spurenräger (Gegenstände) als VM in Identifizierungsfällen	4 Wochen nach Gutachtenausgang
Extrahierte DNA aus obigen Fällen	5 Jahre
Weitere Spurenräger/Abstriche diverse ohne spezielle Vereinbarung	2 Jahre
Extrahierte DNA aus obigen Spuren	5 Jahre

Diese Fristen gelten nicht, wenn seitens des Auftraggebers Einspruch eingelegt wird, bestimmte Abmachungen vorliegen oder, wenn es sich um Analysen im Rahmen eines Tötungsdeliktes oder anderer Kapitaldelikte handelt. Diese Proben werden langfristig asserviert.