

ForGen
Forensische Genetik und Rechtsmedizin
am Institut für Hämatopathologie GmbH

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

Stichting Het Nationale Park de Hoge Veluwe
Apeldoordeweg 250
7351 TA Handerloo

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 09.02.2023

Betreff: Molekulargenetische Analyse (SU0043-23)

Bezug:	Speziesidentifikation Rotwild-Riss
Beschluss/Auftrag vom:	24.01.2023
Eingang des Auftrags an unserem Institut:	30.01.2023
Eingang des Spurenmaterials an unserem Institut:	30.01.2023

Gemäß schriftlicher Anforderung soll ein

forensisch-genetisches Spurengutachten

erstellt werden.

1. Frage- bzw. Aufgabenstellung

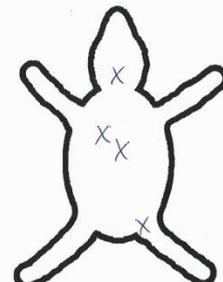
- I. Bitte um molekulargenetische Analyse und - wenn möglich - Spezieszuordnung.
- II. Befindet sich an den Spurenrägern genetisches Material, welche für eine Untersuchung geeignet ist?
- III. Wenn ja, stammen die übersandten Proben von einem Hund oder einem anderen Vertreter der Canidae?

2. Zum Sachverhalt

Ort:	Hoerlerloo	Datum/Zeit:	21.1.23
Beschreibung	Gerissenes Rotwild		
Wann wurden die Proben entnommen? (Datum, Zeit)	21.1.23	Welche Proben wurden genommen?	1. 2. 3. 4. 5. 6. 7. 8. 9. 10. 11. 12. 13. 14. 15. 16. 17. 18. 19. 20. 21. 22. 23. 24. 25. 26. 27. 28. 29. 30. 31. 32. 33. 34. 35. 36. 37. 38. 39. 40. 41. 42. 43. 44. 45. 46. 47. 48. 49. 50. 51. 52. 53. 54. 55. 56. 57. 58. 59. 60. 61. 62. 63. 64. 65. 66. 67. 68. 69. 70. 71. 72. 73. 74. 75. 76. 77. 78. 79. 80. 81. 82. 83. 84. 85. 86. 87. 88. 89. 90. 91. 92. 93. 94. 95. 96. 97. 98. 99. 100.
Wurden Fotos angefertigt?*	ja	Wer hat die Proben gesichert bzw. wer ist Zeuge? (Name, Kontakt)	Forensiker NPDHU
Datum/Unterschrift Probennehmer/ ggf. Zeuge:	21.1.23	JUB	

diesen die Oberfläche gründlich abreiben.
Die Abstriche bitte nur trocken verschicken. Sie sind

Schemadarstellung (Bitte tragen Sie hier die Verletzungen links



Amtsgericht Hamburg, HRB 139130
Steuer-Nr.: 41/720/03074
Geschäftsführer:



Hamburger Sparkasse
IBAN: DE61200505501002238630
BIC: HASPDEHHXXX

3. Spuren- und Vergleichsmaterial:

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

31.01.2023	bis	09.02.2023
------------	-----	------------

3.1 Spurenmaterial

Die im Folgenden beschriebenen Spureträger wurden untersucht:

Bezeichnung	lfd. Nummer	Beschreibung	Durchgeführte Methoden	Foto
Spur 1	0166-23	2 Abstriche (1,2) Forensic Swab „Carcas deer“, z.T. stark blutig: die Abstriche werden gemeinsam und komplett aufgearbeitet	Extraktion von Minimalspuren, Quantifizierung von DNA, Erstellung eines genetischen, autosomalen Merkmalsmusters, Geschlechtsbestimmung, Sequenzierung der mitochondrialen DNA	
Spur 2	0167-23	1 Abstrich (3) Forensic Swab „Blood“, stark blutig: der Abstrich wird komplett aufgearbeitet.	s.o.	

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

Nicht untersucht.

4. Ergebnisse

4.1 Voruntersuchungen

Probe	Amylasetest
0166-23	Positiv
0167-23	Nicht untersucht

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	PEZ16	PEZ20	PEZ12	PEZ6	PEZ8	FHC2079	SR Y	FHC2087	FHC2137	PEZ03	PEZ15	WTF
0166-23	114	146/183	236/ (258)	289/331	170/174	272/278	164	233	k.E.	+	k.E.	k.E.	k.E.	180	181
0167-23	110/114	146/172	227/236	289/300	181	272/275	169/175	229/233	273/277	+	123/127	159/176	120	103/211	179/193

Multiplex IIb/III:

Lfd. Nr.	FHC2508	FHC2361	AMG	FHC2613	FHC2611	FHC3241	PEZ5	vWFX	FHC2132	Assoziationsanalyse (bedingt möglich)
0166-23	k.E.	k.E.	XY	k.E.	k.E.	(260)	96/112	131/163	k.E.	FCI 01 - Hütehunde (z.B. belgischer Schäferhund) Wolf (lettische Population) ---zusätzlich--- Wolf (französische Population)

0167-23	110	135	X	104/108	193/195	260	96	131/139	276/285	FCI 01 - Hütehunde (z.B. belgischer Schäferhund, 65±6,5 %) Wolf (lettische Population, 65±6,5%) ---zusätzlich--- Wolf (französische Population, 80±8%)
---------	-----	-----	---	---------	---------	-----	----	---------	---------	---

*: Angabe der spezifischen Merkmale in Basenpaareinheiten (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, SRV: 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		
0166-23 (Spur 1)	Komplette Sequenz	Komplette Sequenz	HIT1: Canis lupus Clu73 HIT2: Canis lupus Clu69 HIT3: Canis lupus W7	D1 (Leehoei et.al., 2020)
0167-23 (Spur 2)	Komplette Sequenz	Komplette Sequenz	HIT1: Canis lupus DM1124 HIT2: Canis lupus W1-LT HIT3: Canis lupus x Canis lupus familiaris	D1 (Leehoei et.al., 2020)

(A)

Description	Scientific Name	Max Score	Total Score	E value	Per. Ident	Acc. Len	Accession
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus isolate Clu73 D-loop, partial sequence: mitochondrial	Canis lupus	736	736	0.0	97.27%	582	KY124130.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus isolate Clu69 D-loop, partial sequence: mitochondrial	Canis lupus	736	736	0.0	97.27%	581	KX898347.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus lupus haplotype W7 D-loop, partial sequence: mitochondrial	Canis lupus lupus	736	736	0.0	97.27%	496	KY549999.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus isolate DM1124 mitochondrion, complete genome	Canis lupus	736	736	0.0	97.27%	16690	MT622509.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus haplotype W1-LT control region, partial sequence: mitochondrial	Canis lupus	736	736	0.0	97.27%	682	JX508634.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus x Canis lupus familiaris isolate ehv6 cytochrome b gene, partial cds: tRNA-Thr and tRNA-Pro genes, co...	Canis lupus x Ca...	736	736	0.0	97.27%	1393	JN182126.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus isolate w32latvia cytochrome b gene, partial cds: tRNA-Thr and tRNA-Pro genes, complete sequence:...	Canis lupus	736	736	0.0	97.27%	1402	JN182087.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus isolate w19latvia cytochrome b gene, partial cds: tRNA-Thr and tRNA-Pro genes, complete sequence:...	Canis lupus	736	736	0.0	97.27%	1342	JN182074.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus isolate w5latvia cytochrome b gene, partial cds: tRNA-Thr and tRNA-Pro genes, complete sequence: a...	Canis lupus	736	736	0.0	97.27%	1372	JN182060.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus isolate w3latvia cytochrome b gene, partial cds: tRNA-Thr and tRNA-Pro genes, complete sequence: a...	Canis lupus	736	736	0.0	97.27%	1292	JN182058.1

(B)

Description	Scientific Name	Max Score	Total Score	E value	Per. Ident	Acc. Len	Accession
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus isolate DM1124 mitochondrion, complete genome	Canis lupus	1149	1149	0.0	99.37%	16690	MT622509.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus haplotype W1-LT control region, partial sequence: mitochondrial	Canis lupus	1149	1149	0.0	99.37%	682	JX508634.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus x Canis lupus familiaris isolate ehv6 cytochrome b gene, partial cds: tRNA-Thr and tRNA-Pro genes, co...	Canis lupus x Ca...	1149	1149	0.0	99.37%	1393	JN182126.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus isolate w32latvia cytochrome b gene, partial cds: tRNA-Thr and tRNA-Pro genes, complete sequence: a...	Canis lupus	1149	1149	0.0	99.37%	1402	JN182087.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus isolate w19latvia cytochrome b gene, partial cds: tRNA-Thr and tRNA-Pro genes, complete sequence: a...	Canis lupus	1149	1149	0.0	99.37%	1342	JN182074.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus isolate w5latvia cytochrome b gene, partial cds: tRNA-Thr and tRNA-Pro genes, complete sequence: an...	Canis lupus	1149	1149	0.0	99.37%	1372	JN182060.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus isolate w3latvia cytochrome b gene, partial cds: tRNA-Thr and tRNA-Pro genes, complete sequence: an...	Canis lupus	1149	1149	0.0	99.37%	1292	JN182058.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus isolate w36estonia cytochrome b gene, partial cds: tRNA-Thr and tRNA-Pro genes, complete sequence:...	Canis lupus	1149	1149	0.0	99.37%	1442	JN182054.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus isolate w28estonia cytochrome b gene, partial cds: tRNA-Thr and tRNA-Pro genes, complete sequence:...	Canis lupus	1149	1149	0.0	99.37%	1422	JN182046.1
<input checked="" type="checkbox"/> Canis lupus isolate w31estonia cytochrome b gene, partial cds: tRNA-Thr and tRNA-Pro genes, complete sequence:...	Canis lupus	1149	1149	0.0	99.37%	1392	JN182049.1

Abb. 1: Ergebnisse der Blastanalysen für die Probe 0166-23 (A) und 0167-23 (B).

5. Zusammenfassung der Ergebnisse und Begutachtung der vorgegebenen Beweisfragen

Aus den Proben **0166-23 (Spur 1, Rissprobe)** und **0167-23 (Spur 2, Blutprobe)** ließen sich jeweils spezifische, autosomale und gonosomale Merkmale und eine komplette Sequenz der

spezifischen Bereiche der mitochondrialen DNA darstellen. Dabei zeigen sich zwei verschiedene, genetische Profile.

Die Analyse 17 polymorpher **STR-Merkmale** ergab hier für die **Spur 1, 0166-23**, Rissprobe, ein autosomales, canides Profil, welches sich für eine Assoziationsanalyse bedingt eignet. Hier zeigen sich die höchsten genetischen Übereinstimmungen mit Hunden der FCI Kategorie FCI 01 - Hütehunde (z.B. belgischer Schäferhund und Wolf (lettische Population sowie zusätzlich Wolf (französische Population, 50±5%). Das schwach ausgeprägte Amelogeninmerkmal XY sowie der positive SRY-Test weisen dabei eher auf einen **männlichen Canidae** hin.

Weiterhin wurde das Merkmal „96“ im Markersystem PEZ05 von uns bisher nur bei **Wölfen** (n>7000, >160 Hunderassen, Schakale, Dingos, Füchse, Marderhunde) und nicht bei normalen Haushunden nachgewiesen.

Für die **Spur 2, 0167-23, Blutprobe** zeigen sich ebenfalls die höchsten genetischen Übereinstimmungen zu Hunden der FCI Kategorie FCI 01 - Hütehunde (z.B. belgischer Schäferhund und Wolf (lettische Population sowie zusätzlich Wolf (französische Population).

Hier weist der negative SRY-Test und das Amelogeninmerkmal „X“ eher auf einen **weiblichen Canidae** hin. Auch hier zeigt sich das wolfstypische Allel „96“ im Markersystem PEZ05.

Die Sequenzierung der **mitochondrialen DNA** der Probe führte bei beiden Spuren zu einer auswertbaren Sequenz der HV1-Region. Diese zeigt in beiden Fällen die höchste genetische Übereinstimmung mit der maternalen Linie von **Wölfen aus dem skandinavischen Raum** (Leerhoei et.al., 2020) sowie einer bekannten osteuropäischen Hybridenlinie (Hindrickson et.al., 2011). Dies deckt sich mit dem eher für **Wölfe typischen Haplotypen D1**.

Damit kann zusammengefasst werden, dass an den übersandten Spureenträgern jeweils sicher DNA mindestens eines **Vertreter aus der Familie der Canidae** nachgewiesen werden konnte. Es handelt sich dabei wahrscheinlich bei Spur 1 um DNA eines männlichen und bei Spur 2 um DNA eines weiblichen Individuum. Zusätzlich fällt eine hohe Übereinstimmung von Allelen in innerhalb der untersuchten Markersysteme auf. Dies kann auf eine engere Verwandtschaft der Tiere hinweisen.

Dabei weisen bei beiden Spuren zwei verschiedene Methoden auf einen **Wolf** hin, wobei aus forensischer Sicht auch ein Wolf-Hund-Mischling nicht ausgeschlossen werden kann.

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 Waschschritten 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 Wiederholungszahl ist individuell unterschiedlich und wird als Merkmal für jeden Genort kodominant vererbt. Bei Mischerbigkeit 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>, 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 Genotyp Häufigkeit 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.