

eDNA onderzoek noordse woelmuis, waterspitsmuis en grote modderkruiper



Colofon

Titel	eDNA onderzoek noordse woelmuis, waterspitsmuis en grote modderkruiper
Tekst, foto's en samenstelling	
In opdracht van	Bureau Schenkeveld
Naam opdrachtgever	
Kenmerk opdrachtgever	4329 Molenpolder
Rapportnummer	RA22239
Datum opstelling	2 november 2023
Aantal pagina's	8
Contactpersoon vanuit Datura	
Wijze van citeren	Kool, L. & Wellens-Roemaat, S. 2023. eDNA onderzoek noordse woelmuis, waterspitsmuis en grote modderkruiper. Rapport RA22239, Datura Molecular Solutions BV, Wageningen



Datura Molecular Solutions BV

Gevestigd te:
Agro Business Park 10
6708 PW Wageningen
Nederland

+31(0)643288093
www.datura.nl
suzan.wellens@datura.nl

Inhoudsopgave

1. Doelstelling	4
2. Methode	4
2.1 Bemonstering	4
2.2 Laboratoriumanalyse	5
2.3 Kwaliteitswaarborging	6
2.3.1 Hoe fout positieve waarnemingen worden voorkomen	6
2.3.2 Hoe fout negatieve waarnemingen worden voorkomen (qPCR)	7
3. Resultaten	8

1. Doelstelling

De doelstelling van dit onderzoek was om de aan- of afwezigheid van noordse woelmuis (*Alexandromys oeconomicus arenicola*), waterspitsmuis (*Neomys fodiens*) en grote modderkruiper (*Misgurnus fossilis*) aan te tonen aan de hand van eDNA onderzoek. Dit onderzoek is uitgevoerd in opdracht van Bureau Schenkeveld.

2. Methode

2.1 Bemonstering

De bemonstering is uitgevoerd door een medewerker van Bureau Schenkeveld volgens gestandaardiseerde protocollen van Datura (opvraagbaar). In totaal zijn er 10 watermonsters en 10 bodemmonsters verzameld en aangeleverd aan het laboratorium van Datura (Tabel 1). Er zijn geen keutels gevonden. De monsters zijn genomen op 5 oktober 2023 in de Molenpolder, te Numansdorp. De monsters, zowel de water- als de bodem-, zijn steeds langs een traject genomen. De ligging van de trajecten staan aangegeven in het figuur 1.

Tabel 1: monsterinformatie

Monsternummer	Type	Doelsoort(en)	Locatie
2009068	Watermonster	Grote modderkruiper	Traject 1
2009065	Watermonster	Grote modderkruiper	Traject 2
2009067	Watermonster	Grote modderkruiper	Traject 3
2009062	Watermonster	Grote modderkruiper	Traject 4
2009078	Watermonster	Grote modderkruiper	Traject 5
2009060	Watermonster	Grote modderkruiper	Traject 6
2009061	Watermonster	Grote modderkruiper	Traject 7
2009058	Watermonster	Grote modderkruiper	Traject 8
2009064	Watermonster	Grote modderkruiper	Traject 9
2009066	Watermonster	Grote modderkruiper	Traject 10
600211	Bodemmonster	Noordse woelmuis en waterspitsmuis	Traject 1
61979	Bodemmonster	Noordse woelmuis en waterspitsmuis	Traject 2
6002049	Bodemmonster	Noordse woelmuis en waterspitsmuis	Traject 3
6002126	Bodemmonster	Noordse woelmuis en waterspitsmuis	Traject 4
6002110	Bodemmonster	Noordse woelmuis en waterspitsmuis	Traject 5
6002136	Bodemmonster	Noordse woelmuis en waterspitsmuis	Traject 6
6002109	Bodemmonster	Noordse woelmuis en waterspitsmuis	Traject 7
61962	Bodemmonster	Noordse woelmuis en waterspitsmuis	Traject 8
6002108	Bodemmonster	Noordse woelmuis en waterspitsmuis	Traject 9
6002138	Bodemmonster	Noordse woelmuis en waterspitsmuis	Traject 10

opnieuw gekeken of de inhiberende stoffen voldoende verwijderd zijn.

3. Detectie van eDNA vindt plaats door middel van een real-time quantitative PCR. Het principe achter deze techniek is dat een specifiek deel van het DNA (target DNA) zeer vaak vermenigvuldigd (geamplificeerd) wordt. Datura maakt gebruik van soort-specifieke primers die uitsluitend DNA van de doelsoort vermenigvuldigen. Datura gebruikt bovendien soort-specifieke probes (een soort primer) die uitsluitend binden aan DNA van de doelsoort. Binding van de probe aan het vermenigvuldigde DNA van de doelsoort resulteert in een fluorescent signaal. Dit signaal wordt gedetecteerd met behulp van een qPCR platform (CFX96 Touch™ van Bio-Rad). De qPCR detectie van watermonsters wordt uitgevoerd met 12 replica's gezien de concentraties DNA in deze monsters erg laag zijn. Door te werken met 12 replica's kan zeer gevoelig gedetecteerd worden. De qPCR detectie wordt uitgevoerd met de TaqMan® Environmental Mastermix 2.0 (Life Technologies®). Naast het DNA monster worden PCR reacties uitgevoerd waaraan geen monster is toegevoegd. Deze moeten negatief zijn. Zodoende kan bevestigd worden dat de analyse schoon is uitgevoerd en er geen contaminatie optreedt. Tenslotte worden ook enkele reacties geanalyseerd waaraan een bekende concentratie DNA is toegevoegd. Deze reacties moeten positief zijn. Dit bevestigt dat de analyse juist is uitgevoerd.

2.3 Kwaliteitswaarborging

2.3.1 Hoe fout positieve waarnemingen worden voorkomen

Het optreden van zowel fout positieve als fout negatieve waarnemingen wordt tot het minimum beperkt. Fout positieve waarnemingen kunnen op drie manieren ontstaan:

- De gebruikte primers en de probe zijn niet specifiek;
- Er vindt contaminatie plaats in het laboratorium;
- Er vindt contaminatie plaats in het veld.

Hieronder wordt aangegeven hoe fout positieve waarnemingen voorkomen worden. Omdat de kans op fout positieve waarnemingen zeer klein is, kunnen we niet exact kwantificeren hoe groot de kans daadwerkelijk is. Datura kan daarom niet 100% zeker garanderen dat fout positieve waarnemingen nooit optreden. In de praktijk (middels validatie studies) nemen we echter geen fout positieve waarnemingen waar. Het is daarom aannemelijk dat fout positieve waarnemingen vrijwel niet optreden.

Het voorkomen van fout positieve waarnemingen door het ontwerp en validatie van specifieke primers en probes (bij qPCR):

1. Er wordt gebruik gemaakt van een **2-staps** qPCR protocol, hetgeen de kans op aspecifieke detectie verkleint;
2. Gebruik van zeer **specifieke primers** waarmee uitsluitend eDNA van de doelsoort gedetecteerd kan worden. De primers zijn ontwikkeld met behulp van specialistische software;
3. Een qPCR detectie wordt uitgevoerd met behulp van een zeer specifieke **probe**. Deze probe hecht uitsluitend aan DNA van de doelsoort, hetgeen resulteert in een fluorescent signaal;
4. De primers en probe zijn in het laboratorium getest. Eerst is getest of de qPCR detectie inderdaad negatief resultaat geeft na het toevoegen van DNA van (verwante) soorten;
5. Vervolgens is de methode **gevalideerd** door het testen van veldmonsters. Er zijn eDNA monsters verzameld op locaties waar de doelsoort niet voorkomt. Er werd geen eDNA gedetecteerd in deze monsters. Zodoende kon aangetoond worden dat de methode niet resulteert in positieve detectie als de doelsoort niet aanwezig is.

Om fout positieve waarnemingen te voorkomen werkt Datura in een specifiek voor (e)DNA ingericht laboratorium omgeving en worden strikte procedures gevolgd:

1. Verschillende onderdelen van de analyse workflow worden uitgevoerd in fysiek gescheiden laboratorium ruimtes. Het samenstellen van de eDNA monster kits en het voorbereiden van de qPCR reagentia vindt plaats in een **DNA clean room**. Dit is een ruimte waarin geen DNA monsters aanwezig zijn. Zodoende kunnen we garanderen dat er geen DNA aanwezig is in de eDNA monster kits en de reagentia (zoals de primers en probes) die later gebruikt worden in de eDNA analyses. Het extraheren van de eDNA monsters gebeurt in een **eDNA laboratorium**. Dit is een ruimte waarin uitsluitend lage concentraties DNA aanwezig zijn. Vervolgens worden hier de eDNA monsters samen met de qPCR reagentia in een 96-well plaat gepipetteerd. Deze plaat wordt luchtdicht afgesloten. Tenslotte wordt de qPCR uitgevoerd in een **post-PCR laboratorium**. In dit laboratorium wordt het eDNA vermeerderd en hier zijn dus hoge concentraties DNA aanwezig.
2. Er wordt een **unidirectionele workflow** gehanteerd om contaminatie van de DNA clean room en het eDNA laboratorium te voorkomen. Dit houdt in dat materialen die eenmaal in het post-PCR laboratorium geweest zijn niet meer terug mogen naar de DNA clean room en eDNA laboratorium. Ook medewerkers van Datura mogen niet dezelfde dag van een post-PCR laboratorium terug naar een ruimte waarin weinig DNA aanwezig is.
3. In iedere analyse worden **controle analyses** uitgevoerd. Zo worden er monsters geëxtraheerd waaraan geen sample water is toegevoegd (zogenaamde extractie controles). In de qPCR worden naast de extractie controles ook negatieve PCR controles meegenomen. Zodoende kan heel nauwkeurig gemonitord worden of er inderdaad geen contaminatie optreedt.

Om contaminatie in het veld te voorkomen worden de volgende maatregelen genomen:

Het **bemonsteringsprotocol** van Datura wordt gevolgd. Dit protocol schrijft een specifieke werkwijze voor. In de praktijk is gebleken dat er geen contaminatie plaats vindt als dit protocol gevolgd wordt.

2.3.2 Hoe fout negatieve waarnemingen worden voorkomen (qPCR)

Naast fout positieve waarnemingen kunnen ook fout negatieve waarnemingen optreden. Er is dus altijd een kleine kans dat eDNA niet gedetecteerd wordt, ook al is de doelsoort wel aanwezig. Door meerdere monsters te nemen kan de kans op fout negatieve waarnemingen aanzienlijk verkleind worden. Maatregelen die genomen worden om fout negatieve waarnemingen te voorkomen:

1. Per monster worden meerdere **submonsters** verzameld. Hiermee wordt de kans vergroot dat eDNA in het monster terecht komt.
2. Een zeer gevoelige **qPCR detectie** in eDNA water- en bodemonsters wordt uitgevoerd met behulp van **12 replica's**. Wanneer minder replica's uitgevoerd worden kan er minder gevoelig gedetecteerd worden. Meer dan 12 qPCR replica's leidt echter niet tot gevoeliger detectie;
3. Gebruik van een **zeer korte merker** van maximaal 100 basepaar;
4. In ieder monster wordt **vastgesteld of de qPCR detectie geïnhibeerd** wordt door storende stoffen. Indien dit het geval is wordt er een **extra zuiveringstap** uitgevoerd. Vervolgens wordt nogmaals getest of er inderdaad geen inhibitie meer optreedt (zie methode voor een uitgebreidere beschrijving);
5. Er wordt altijd een **positieve controle** van de doelsoort DNA meegenomen in de qPCR detectie. Deze controle moet altijd resulteren in positieve detectie. Ook als alle monsters negatief zijn, kan zodoende vastgesteld worden dat de detectie juist is uitgevoerd.

3. Resultaten

Er is in de bodemonsters geen eDNA van zowel waterspitsmuis als noordse woelmuis gedetecteerd. In de watermonsters is geen eDNA van grote modderkruiper gedetecteerd. Een overzicht van de resultaten van dit onderzoek wordt weergegeven in Tabel 2 en 3.

Iedere analyse is uitgevoerd met behulp van 12 replica's (zie 2.2 Laboratoriumanalyse). De resultaten worden weergegeven als het aantal replica's (van de 12 replica's) dat positief scoorde voor eDNA van de doelsoorten in de betreffende monsters. Als er een score van "0/12" is verkregen, betekent dit dat er geen eDNA van de doelsoort in het betreffende monster is gedetecteerd. Als er minstens 1 positieve replica is verkregen (bijvoorbeeld '1/12' of hoger) dan betekent dit dat er eDNA van de doelsoort is gedetecteerd. Het aantal positieve replica's is een grove maat voor de concentratie eDNA van de doelsoort: bij een laag aantal positieve replica's (bijvoorbeeld '1/12') is de verwachting dat de eDNA concentratie van de doelsoort zeer laag is.

Er is geen amplificatie waargenomen in de negatieve controle reacties waar geen sample aan toegevoegd is. De positieve controle reacties waar DNA van de doelsoort aan toegevoegd is werden wel geamplificeerd. Dit geeft aan dat de analyse juist is uitgevoerd.

Tabel 2: Resultaten van de qPCR analyses van de watermonsters met 12 replica's

Monsternummer	Type	Resultaat qPCR analyse grote modderkruiper
2009068	Watermonster	0/12
2009065	Watermonster	0/12
2009067	Watermonster	0/12
2009062	Watermonster	0/12
2009078	Watermonster	0/12
2009060	Watermonster	0/12
2009061	Watermonster	0/12
2009058	Watermonster	0/12
2009064	Watermonster	0/12
2009066	Watermonster	0/12

Tabel 3: Resultaten van de qPCR analyses van de bodemonsters met 12 replica's

Monsternummer	Type	Resultaat qPCR analyse noordse woelmuis	Resultaat qPCR analyse waterspitsmuis
600211	Bodemmonster	0/12	0/12
61979	Bodemmonster	0/12	0/12
6002049	Bodemmonster	0/12	0/12
6002126	Bodemmonster	0/12	0/12
6002110	Bodemmonster	0/12	0/12
6002136	Bodemmonster	0/12	0/12
6002109	Bodemmonster	0/12	0/12
61962	Bodemmonster	0/12	0/12
6002108	Bodemmonster	0/12	0/12
6002138	Bodemmonster	0/12	0/12