### Masterproef industriële ingenieurswetenschappen 2018-2019

# Kankerscreening met behulp van nagalase en nagalase-DBP-MAF-complex

Laurens Ignoul

Master IW biochemie

# Achtergrond

Het vitamine-D-bindend proteïne (DBP) heeft naast het transport van vitamine D ook een immunologische functie. Het kan omgezet worden naar een macrofaagactiverende factor (DBP-MAF) [1]. Deze precursoractiviteit van DBP wordt tenietgedaan door de activiteit van het enzym nagalase, welke tot overexpressie gebracht wordt door tumorcellen in kankerpatiënten [2]. Dit enzym kan ook een inactief complex vormen met DBP-MAF. Deze twee mechanismen van nagalase dragen bij tot immunosuppressie door tumorcellen [3].

Er bestaan verschillende tumormerkers om verschillende tumoren en kankers aan te tonen. Er is echter nog geen algemene tumormerker in het bloed die kan aantonen of er al dan niet een tumor aanwezig is [4]. Daarom wordt in deze masterproef onderzocht of de hoeveelheid complexvorming, de vrije nagalaseactiviteit, de totale nagalaseactiviteit of het verschil in nagalaseactiviteit gebruikt kunnen worden als mogelijke algemene tumormerker.



## **Resultaten**

#### **ROC-curves**

In de onderstaande ROC-curves wordt weergegeven welke van de metingen het beste een onderscheid maakt tussen normale controles (gezond) en kankerstalen. De Area Under the Curve (AUC) moet groter zijn dan 0,500 om de twee groepen significant te kunnen onderscheiden. Dit is significant indien de P-waarde kleiner is dan 0,05 [5]. In totaal werden er 193 stalen gemeten waarvan 37 normale controles en 156 kankerstalen.

100

CA125





20

0

Meting

Complex

fnaga

tnaga

dnaga

40

AUC

0,624

0,619

0,760

0,816

PSA

dnaga

fnaga

tnaga

0,105

0,102

<0,001

<0,001

100

80

60

100-Specificity



abel 2: AUC en P-waarde per meting van alle gemeten stalen				
Meting	AUC	Р		
Complex	0,620	0,003		
fnaga	0,613	0,009		
tnaga	0,716	<0,001		
dnaga	0,726	<0,001		





Tabel 5: AUC en P-waarde per meting van CA199 stalen			Tabel 6: AUC en P-waarde pe		
Meting	AUC	Р	Meting		
Complex	0,799	<0,001	Complex	(	
fnaga	0,506	0,934	fnaga	(	
tnaga	0,654	0,024	tnaga	(	
dnaga	0,708	0,001	dnaga	(	



Figuur 6: ROC-curve van de verhoogde CA153 stalen Figuur 5: ROC-curve van de verhoogde CA125 stalen veerde ner meting ven CA12E stele Tabel 4: AUC en P-waarde per meting van CA153 stalen

Tabel 3: AUC en P-waarde per meting van CA125 stalen			
Meting	AUC	Р	
Complex	0,757	<0,001	
fnaga	0,627	0,077	
tnaga	0,803	<0,001	
dnaga	0,837	<0,001	



Figuur 8: ROC-curve van de verhoogde CEA stalen

er meting van CEA stalen

IC	Р	Meting	AUC	Р
99	<0,001	Complex	0,853	<0,001
06	0,934	fnaga	0,633	0,050
54	0,024	tnaga	0,718	<0,001
08	0.001	dnaga	0.690	0.003



Figuur 9: ROC-curve van de verhoogde PSA stalen

Tabel 7: AUC en P-waarde per meting van PSA stalen

ruber ////ocean maarde per meting van bistaten				
	Meting	AUC	Р	
	Complex	0,770	<0,001	
	fnaga	0,668	0,013	
	tnaga	0,664	0,064	
	dnaga	0,593	0,201	

## **Besluit**

De hypothese werd gesteld dat kankerpatiënten een hogere hoeveelheid van het nagalase-DBP-MAF-complex in het bloed hebben, maar hier wordt vastgesteld dat het omgekeerde waar is. Er is namelijk een lagere hoeveelheid complex aanwezig in het bloed van de kankerpatiënten met uitzondering van de stalen met verhoogde CEA. De totale nagalaseactiviteit is daarentegen wel hoger bij kankerpatiënten. Uit deze twee resultaten wordt geconcludeerd dat nagalase niet alleen een complex vormt met DBP-MAF, maar ook met andere stoffen afkomstig van kankercellen zoals de tumormerkers zelf.

Uit de ROC-curves wordt afgeleid dat het verschil in nagalaseactiviteit en de complexmeting goede methodes zijn om gezonde en kankerstalen te onderscheiden van elkaar, hoewel dit niet voor elke tumormerker het geval is. Met behulp van de complexmetingen kan het onderscheid gemaakt worden bij vier van de vijf tumormerkers, enkel de CA153 stalen geven geen gewenst resultaat. Ook voor het verschil in nagalaseactiviteit is het mogelijk om bij vier van de vijf kankers een onderscheid te maken. De verhoogde PSA stalen kunnen daarentegen niet met deze methode worden onderscheiden.

## Materiaal en methode



Figuur 2: Principe van de sandwich ELISA

#### Nagalase Fluorescence Assay

Om de activiteit van nagalase in het bloed te bepalen wordt een fluorescence assay gebruikt. De vrije nagalaseacitiviteit (fnaga) wordt gemeten door het substraat (MUNAGA) toe te voegen dat door nagalase omgezet wordt naar een fluorescent product. Het nagalase dat gecomplexeerd is met DBP-MAF zal geen activiteit vertonen.

Door toevoegen het van ammoniumsulfaat zal het nagalase-DBP-MAF-complex dissociëren in nagalase en DBP-MAF. Wanneer het substraat toegevoegd wordt, zal het vrije nagalase en het eerder gecomplexeerd nagalase activiteit vertonen. Deze 2 samen zijn de totale nagalaseactiviteit (tnaga). Het verschil tussen de totale en de vrije nagalaseactiviteit geeft de activiteit van gecomplexeerde nagalase (dnaga).



NAGA

complex



NAGA

Met een sandwich ELISA kan het

gekwantificeerd worden. Nagalase

wordt gevangen door het capture

antilichaam en vervolgens wordt het

detectieantilichaam toegevoegd wat

bindt aan DBP-MAF. Aan het

detectieantilichaam is een enzym

(HRP) geconjugeerd wat het substraat

TMB zal omzetten naar een blauw

gekleurd product. Dit signaal wordt

vervolgens gemeten.

aangetoond

en

MUNAGA

NAGA

Figuur 3: Principe van de nagalaseactiviteitsbepaling

Hieruit kan geconcludeerd worden dat de complexmeting en het verschil in nagalaseactiviteit gebruikt kunnen worden om voor meerdere kankers uitsluiting te geven of de stalen effectief kankerstalen zijn. Deze kunnen wel niet gelden als algemene kankermerker aangezien niet alle kankers hiermee uitgesloten kunnen worden.

# Bibliografie

[1] H. Nagasawa, Y. Uto, H. Sasaki, N. Okamura, A. Murakami, S. Kubo, K. L. Kirk en H. Hori, "Gc protein": Gc Genotyping and GcMAF Precursor Activity," Anticancer Research, 2005 Nov-Dec, Vol.25(6A), pp.3689-3695, nr. 25-6A, pp. 3689-3695, 2005. [2] N. E. Clark en S. C. Garman, "The 1.9 Å Structure of Human α-N-Acetylgalactosaminidase," J. Mol. Biol., nr. 393, pp. 435-447, 2009. [3] S. B. Mohamad, H. Nagasawa, Y. Uto en H. Hori, "Tumor cell alpha-N-acetylgalactosaminidase activity and its involvement in GcMAF-related macrophage activation," Comparative Biochemistry and Physiology Part A: Molecular & Integrative Physiology, nr. 134-2, p. 481, 2003. [4] M. Nagpal, S. Singh, P. Singh, P. Chauhan en M. A. Zaidi, "Tumor markers: A diagnostic tool," National Journal of Maxillofacial Surgery, nr. 7-1, pp. 17-20, 2016. [5] M. Greiner, D. Pfeiffer en R. D. Smith, "Principles and practical application of the receiver-operating characteristic analysis for diagnostic tests.," Preventive Veterinary Medicine, nr. 45-1-2, pp. 23-41, 2000.

Promotoren / Copromotoren: Dhr. Eugene Bosmans, Epsilon Biotech Ing. Bart Thewissen, Epsilon Biotech Ing. Liesbet Pauls, KULeuven



