



### **COPIE INTERNE 21/08/2025**

Dr MARTINEZ CHANZA MARIA HOPITAL ERASME

SERVICE ONCOLOGIE MEDICALE

## Centre d'Anatomie Pathologique H.U.B.

Rue Meylemeersch 90 - 1070 Anderlecht Mijlemeerschstraat 90 – 1070 Anderlecht

> **Directrice de Service** Pr Myriam Remmelink

**Equipe Médicale** Dr Nicolas de Saint Aubain

Pr Nicky D'Haene
Pr Nicky D'Haene
Dr Maria Gomez Galdon
Dr Chirine Khaled
Pr Denis Larsimont
Pr Laetitia Lebrun
Dr Calliope Maris
Pr Jean-Christophe Noël
Dr Anne-Laure Trépant
Dr Marie Van Eycken
Pr Laurine Verset

Consultant (e) s

Dr Sarah Bouri Dr Xavier Catteau Dr Roland de Wind Dr Marie-Lucie Racu Dr Valérie Segers Dr Anne Theunis Dr Marie-Paule Van Craynest

**Secrétariat Médical** T. +32 (0)2 541 73 23

+32 (0)2 555 33 35 +32 (0)2 555 33 35

SecMed.AnaPath@hubruxelles.be

Secrétariat Direction T. +32 (0)2 555 31 15 Mme Kathia El Yassini Kathia.elvassini@hubruxelles.be

Mme Véronique Millecamps veronique.millecamps@hubruxelles.be

PATIENT:

ID:

Réf. Externe : EXAMEN : 25EM02286

Prélevé le 05/05/2023 à 05/05/2023 13:36 Prescripteur : Dr MARTINEZ CHANZA MARIA

Reçu le 11/06/2025

# RECHERCHE PAR « NEXT GENERATION SEQUENCING » DE MUTATIONS DANS 50 GENES IMPLIQUES DANS LE CANCER (CANCER PANEL)

HUB – Centre d'Anatomie Pathologique – est accrédité par BELAC sous le numéro de certificat B-727 MED

#### I. Renseignements anatomopathologiques

N° du prélèvement : 23H06169-6.01

Date du prélèvement : 05/05/2023

Origine du prélèvement : Erasme

Type de prélèvement : carcinome urothélial métastatique

#### II. Evaluation de l'échantillon

- % de cellules tumorales : 30%
- Qualité du séquençage : Optimale (coverage moyen > 1000x)
- Les exons à considérer comme non contributifs sont détaillés dans le tableau ci-dessous (Point III.)
- Commentaires : Nous attirons votre attention sur le fait que la durée de fixation est inférieure à 6h ou supérieure à 72h et que ceci pourrait éventuellement avoir un impact sur les résultats.

#### III. Méthodologie (effectué par : MAGU, NIDH)

- Extraction ADN à partir de coupes paraffinées après macrodissection des zones tumorales ou à partir de frottis.
- Détection par « Next Generation Sequencing » (sur Ion Gene Studio S5, Ion Torrent avec Kit AmpliSeq) de mutations dans 50 gènes liés au cancer :

Gene	RefSeq	Exons testés	Exons Non Contributif (coverage < 250x)*	Gene	RefSeq	Exons testés	Exons Non Contributif (coverage < 250x)*
ABL1	NM_005157	4-6, 7		IDH2	NM_002168	4	
AKT1	NM_05163	3, 7		JAK2	NM_004972	14	
ALK	NM_004304	23, 25		JAK3	NM_000215	4, 13, 16	
APC	NM_000038	16		KDR	NM_002253	6, 7, 11, 19, 21, 26, 27, 30	
ATM	NM_000051	8, 9, 12, 17, 26, 34, 35, 36, 39, 50, 54-56, 59, 61, 63		KIT	NM_000222	2, 9-11, 13-15, 17, 18	
BRAF	NM_004333	11, 15		KRAS	NM_033360	2-4	
CDH1	NM_004360	3, 8, 9		MET	NM_001127500	2, 11, 14, 16, 19	
CDKN2A	NM_000077	2		MLH1	NM_000249	12	
CSF1R	NM_005211	7, 22		MPL	NM_005373	10	
CTNNB1	NM_001904	3		NMP1	NM_002520	11	
EGFR	NM_005228	3, 7, 15, 18-21		NOTCH1	NM_017617	26, 27, 34	
ERBB2	NM_004448	19-21		NRAS	NM_002524	2-4	
ERBB4	NM_005235	3, 4, 6-9, 15, 23		PDGFRA	NM_006206	12, 14, 15, 18	
EZH2	NM_004456	16		PIK3CA	NM_006218	1, 4, 6, 7, 9, 13, 18, 20	
FBXW7	NM_033632	5, 8-11		PTEN	NM_000314	1, 3, 5-8	
FGFR1	NM_023110	4, 7		PTPN11	NM_002834	3, 13	
FGFR2	NM_022970	7, 9, 12		RB1	NM_000321	4, 6, 10, 11, 14, 17, 18, 20-22	
FGFR3	NM_000142	7, 9, 14, 16, 18		RET	NM_020975	10, 11, 13, 15, 16	
FLT3	NM_004119	11, 14, 16, 20		SMAD4	NM_005359	3-6, 8-12	
GNA11	NM_002067	5		SMARCB1	NM_003073	2, 4, 5, 9	
GNAQ	NM_002072	5		SMO	NM_005631	3, 5, 6, 9, 11	
GNAS	NM_000516	8, 9		SRC	NM_005417	14	
HNF1A	NM_000545	3, 4		STK11	NM_000455	1, 4-6, 8	
HRAS	NM_005343	2, 3		TP53	NM_000546	2, 4-8, 10	
IDH1	NM 005896	4		VHL	NM_000551	1-3	

<sup>\*</sup> Un coverage < 250x induit une perte de sensibilité et de spécificité de la méthode.

Sensibilité: la technique utilisée détecte une mutation si l'échantillon contient > 4% d'ADN mutant. Seules les mutations rapportées dans COSMIC et avec une fréquence supérieure à 4% et un variant coverage >30x sont rapportées

IV. Résultats
Liste des mutations détectées :

Gène	Exon	Mutation	Coverage	% d'ADN muté					
Mutations avec impact clinique potentiel									
FGFR3	9	p.G370C	964	10%					
PIK3CA	9	p.E542K	1999	8%					

#### V. Discussion

Les mutations du gène FGFR3 sont décrites dans les carcinomes urothéliaux. La FDA a approuvé le pan-FGFR inhibiteur erdafitinib pour le traitement des patients présentant un carcinome urothélial métastatique avec certaines mutations de FGFR3 (R248C, S249C, Y373C, G370C).

Netto GJ, Nat rev Úrol 2012, 9:41-51 Goebell PJ et al., Urol Oncol 2010, 28:409-428 cbioportal.org

Dans les carcinomes urothéliaux, les mutations du gène PIK3CA sont décrites dans environ 25% des pTa. Elles sont en général associées aux tumeurs non invasives (pTa) de bas grade. Alors que la FDA a approuvé l'utilisation de l'alpelisib (inhibiteur alpha-selective PI3-kinase) en combinaison avec le fulvestrant (Estrogen Receptor (ER)-antagonist) et l'utilisation du capivasertib (pan-AKT kinase inhibiteur) en combinaison avec le fulvestrant pour le traitement des patients avec un cancer du sein ER+/HER2- avec certaines mutations du gène PIK3CA et a approuvé l'utilisation du inavolisib (alpha-isoform selective PI(3)-kinase inhibitor) en combinaison avec le palbociclib et le fulvestrant pour le traitement des patients avec un cancer du sein métastatique ER+/HER2- avec une mutation oncogénique du gène PIK3CA, leur utilité clinique pour les patients avec un carcinome urothélial est indéterminé.

Netto GJ, Nat rev Urol 2012, 9:41-51 Goebell PJ et al., Urol Oncol 2010, 28:409-428 oncokb.org

**VI. Conclusion**: (MAGU le 19/06/2025)

Présence de la mutation G370C du gène FGFR3. Présence de la mutation E542K du gène PIK3CA.

Dr N D'HAENE