

TruSight Oncology Comprehensive (EU)

Notice

DESTINÉ AU DIAGNOSTIC IN VITRO UNIQUEMENT. POUR L'EXPORTATION UNIQUEMENT.

Utilisation prévue

TruSight Oncology Comprehensive (EU) est un test de diagnostic *in vitro* qui utilise un séquençage ciblé de nouvelle génération pour détecter des variants dans 517 gènes à l'aide d'acides nucléiques extraits d'échantillons de tissu tumoral fixés au formol et inclus en paraffine (FFPE) provenant de patients cancéreux atteints de néoplasmes malins solides à l'aide de l'instrument Illumina® NextSeq™ 550Dx. Le test peut être utilisé pour détecter les variants nucléotidiques uniques, les variants multinucléotidiques, les insertions, les délétions et les amplifications génétiques à partir de l'ADN, et les fusions de gènes et les variants d'épissage à partir de l'ARN. Le test rapporte également un score de charge mutationnelle tumorale (TMB) et un statut d'instabilité des microsatellites (MSI).

Le test est destiné à servir de diagnostic compagnon pour identifier les patients atteints d'un cancer pour le traitement par la thérapie ciblée indiquée dans le [Tableau 1](#), conformément à l'étiquetage du produit thérapeutique approuvé. En outre, le test est destiné à fournir des informations sur le profilage de la tumeur pour une utilisation par des professionnels de santé qualifiés conformément aux directives professionnelles et n'est pas concluant ou prescriptif pour l'utilisation étiquetée d'un produit thérapeutique spécifique.

Tableau 1 Indication de diagnostic compagnon

Type de tumeur	Biomarqueurs	Thérapie ciblée
Tumeurs solides	NTRK1, NTRK2 et NTRK3 Fusions de gènes	VITRAKVI® (larotrectinib)

Résumé et explication du test

Description clinique

Le cancer est l'une des principales causes de décès dans le monde et peut potentiellement trouver son origine dans n'importe quel tissu.¹ L'analyse de la base génétique d'une tumeur est importante pour identifier les patients pouvant bénéficier de thérapies ciblées et pour mettre au point de nouvelles méthodes de traitement. De nombreux gènes ont été impliqués dans la causalité ou la progression de la tumeur, et de nombreuses tumeurs portent une variété de variants affectant ces gènes et leurs fonctions. Ces variants peuvent comporter des mutations génétiques telles que les variants mononucléotidiques (SNV), les variants multinucléotidiques (MNV), les insertions ou délétions, les amplifications génétiques, les fusions génétiques et les variants d'épissage. Une autre conséquence des mutations génétiques tumorales est la présentation de néo-antigènes qui déclenchent des réponses immunitaires spécifiques à la tumeur. L'état mutationnel d'une tumeur peut être représenté par la TMB et la MSI, qui sont des signatures génomiques associées à la présentation de néo-antigènes tumoraux.

TruSight Oncology Comprehensive est un test de profilage génomique complet (CGP) par séquençage de nouvelle génération (NGS) qui évalue de façon extensive les variants génomiques dans un large panel de gènes liés au cancer énumérés dans le [Tableau 2](#). Le test détecte de petits variants dans 517 gènes, ainsi que des amplifications génétiques, des fusions et des variants d'épissage, comme indiqué dans le [Tableau 2](#). Le test fournit une couverture de séquence de codage pour tous les gènes sauf TERT, où seule la région du promoteur est couverte, et évalue le score TMB et le statut MSI. Ces objectifs de test comprennent le contenu cité par des organisations professionnelles telles que la Société européenne d'oncologie médicale (ESMO) et d'autres directives américaines majeures.² Les publications indépendantes de consortiums et la recherche pharmaceutique en phase finale ont également influencé la conception du test TSO Comprehensive.

Pour obtenir une liste des régions exclues de la définition des variants, consulter la *liste d'interdiction complète de TruSight Oncology (document n° 200009524)* disponible sur le site d'assistancellumina. La liste d'interdiction désigne la liste noire contenue dans certains fichiers.

Dans le [Tableau 2](#), quatre catégories de types de variants sont identifiées : Petit variant de l'ADN (S), amplification du gène (A), fusion (F) et variant d'épissage (Sp). Les petits variants d'ADN comprennent les SNV, les MNV, ainsi que les insertions et les délétions.

Tableau 2 Panel de gènes de test TSO Comprehensive (EU)

n°	ID Entrez	Gène	Type de variant	n°	ID Entrez	Gène	Type de variant	n°	ID Entrez	Gène	Type de variant
1	25	ABL1	S	176	2261	FGFR3	S, F	351	7849	PAX8	S
2	27	ABL2	S	177	2264	FGFR4	S	352	55193	PBRM1	S
3	84142	ABRAXAS1	S	178	2271	FH	S	353	5133	PDCD1	S
4	90	ACVR1	S	179	201163	FLCN	S	354	80380	PDCD1LG2	S
5	91	ACVR1B	S	180	2313	FLI1	S	355	5156	PDGFRA	S

n°	ID Entrez	Gène	Type de variant	n°	ID Entrez	Gène	Type de variant	n°	ID Entrez	Gène	Type de variant
6	25960	ADGRA2	S	181	2321	FLT1	S	356	5159	PDGFRB	S
7	207	AKT1	S	182	2322	FLT3	S	357	5163	PDK1	S
8	208	AKT2	S	183	2324	FLT4	S	358	5170	PDPK1	S
9	10000	AKT3	S	184	3169	FOXA1	S	359	5241	PGR	S
10	238	ALK	S, F	185	668	FOXL2	S	360	84295	PHF6	S
11	242	ALOX12B	S	186	2308	FOXO1	S	361	8929	PHOX2B	S
12	139285	AMER1	S	187	27086	FOXP1	S	362	5287	PIK3C2B	S
13	29123	ANKRD11	S	188	10818	FRS2	S	363	5288	PIK3C2G	S
14	22852	ANKRD26	S	189	8880	FUBP1	S	364	5289	PIK3C3	S
15	324	APC	S	190	2534	FYN	S	365	5290	PIK3CA	S
16	367	AR	S	191	2559	GABRA6	S	366	5291	PIK3CB	S
17	369	ARAF	S	192	2623	GATA1	S	367	5293	PIK3CD	S
18	10139	ARFRP1	S	193	2624	GATA2	S	368	5294	PIK3CG	S
19	8289	ARID1A	S	194	2625	GATA3	S	369	5295	PIK3R1	S
20	57492	ARID1B	S	195	2626	GATA4	S	370	5296	PIK3R2	S
21	196528	ARID2	S	196	2627	GATA6	S	371	8503	PIK3R3	S
22	84159	ARID5B	S	197	348654	GEN1	S	372	5292	PIM1	S
23	171023	ASXL1	S	198	79018	GID4	S	373	5336	PLCG2	S
24	55252	ASXL2	S	199	2735	GLI1	S	374	10769	PLK2	S
25	472	ATM	S	200	2767	GNA11	S	375	5366	PMAIP1	S
26	545	ATR	S	201	10672	GNA13	S	376	5378	PMS1	S
27	546	ATRX	S	202	2776	GNAQ	S	377	5395	PMS2	S
28	6790	AURKA	S	203	2778	GNAS	S	378	10957	PNRC1	S
29	9212	AURKB	S	204	2874	GPS2	S	379	5424	POLD1	S
30	8312	AXIN1	S	205	26585	GREM1	S	380	5426	POLE	S
31	8313	AXIN2	S	206	2903	GRIN2A	S	381	5468	PPARG	S
32	558	AXL	S, F	207	2913	GRM3	S	382	8493	PPM1D	S
33	567	B2M	S	208	2932	GSK3B	S	383	5518	PPP2R1A	S
34	8314	BAP1	S	209	3020	H3F3A	S	384	5520	PPP2R2A	S
35	580	BARD1	S	210	3021	H3F3B	S	385	5537	PPP6C	S
36	27113	BBC3	S	211	440093	H3F3C	S	386	639	PRDM1	S
37	8915	BCL10	S	212	3082	HGF	S	387	80243	PREX2	S
38	596	BCL2	S, F	213	3006	HIST1H1C	S	388	5573	PRKAR1A	S
39	598	BCL2L1	S	214	3017	HIST1H2BD	S	389	5584	PRKCI	S
40	10018	BCL2L11	S	215	8350	HIST1H3A	S	390	5591	PRKDC	S
41	599	BCL2L2	S	216	8358	HIST1H3B	S	391	5071	PRKN	S
42	604	BCL6	S	217	8352	HIST1H3C	S	392	5652	PRSS8	S
43	54880	BCOR	S	218	8351	HIST1H3D	S	393	5727	PTCH1	S
44	63035	BCORL1	S	219	8353	HIST1H3E	S	394	5728	PTEN	S

n°	ID Entrez	Gène	Type de variant	n°	ID Entrez	Gène	Type de variant	n°	ID Entrez	Gène	Type de variant
45	613	BCR	S	220	8968	HIST1H3F	S	395	5781	PTPN11	S
46	330	BIRC3	S	221	8355	HIST1H3G	S	396	5789	PTPRD	S
47	641	BLM	S	222	8357	HIST1H3H	S	397	5802	PTPRS	S
48	657	BMPR1A	S	223	8354	HIST1H3I	S	398	11122	PTPRT	S
49	673	BRAF	S, F	224	8356	HIST1H3J	S	399	9444	QKI	S
50	672	BRCA1	S	225	333932	HIST2H3A	S	400	11021	RAB35	S
51	675	BRCA2	S	226	126961	HIST2H3C	S	401	5879	RAC1	S
52	23476	BRD4	S	227	653604	HIST2H3D	S	402	5885	RAD21	S
53	83990	BRIP1	S	228	8290	HIST3H3	S	403	10111	RAD50	S
54	694	BTG1	S	229	6927	HNF1A	S	404	5888	RAD51	S
55	695	BTK	S	230	3190	HNRNPK	S	405	5890	RAD51B	S
56	811	CALR	S	231	10481	HOXB13	S	406	5889	RAD51C	S
57	84433	CARD11	S	232	3265	HRAS	S	407	5892	RAD51D	S
58	841	CASP8	S	233	3283	HSD3B1	S	408	5893	RAD52	S
59	865	CBFB	S	234	3320	HSP90AA1	S	409	8438	RAD54L	S
60	867	CBL	S	235	23308	ICOSLG	S	410	5894	RAF1	S, F
61	595	CCND1	S	236	3399	ID3	S	411	5903	RANBP2	S
62	894	CCND2	S	237	3417	IDH1	S	412	5914	RARA	S
63	896	CCND3	S	238	3418	IDH2	S	413	5921	RASA1	S
64	898	CCNE1	S	239	3459	IFNGR1	S	414	5925	RB1	S
65	29126	CD274	S	240	3479	IGF1	S	415	8241	RBM10	S
66	80381	CD276	S	241	3480	IGF1R	S	416	9401	RECQL4	S
67	972	CD74	S	242	3481	IGF2	S	417	5966	REL	S
68	973	CD79A	S	243	9641	IKBKE	S	418	5979	RET	S, F
69	974	CD79B	S	244	10320	IKZF1	S	419	6009	RHEB	S
70	79577	CDC73	S	245	3586	IL10	S	420	387	RHOA	S
71	999	CDH1	S	246	3575	IL7R	S	421	253260	RICTOR	S
72	51755	CDK12	S	247	3623	INHA	S	422	6016	RIT1	S
73	1019	CDK4	S	248	3624	INHBA	S	423	54894	RNF43	S
74	1021	CDK6	S	249	3631	INPP4A	S	424	6098	ROS1	S, F
75	1024	CDK8	S	250	8821	INPP4B	S	425	8986	RPS6KA4	S
76	1026	CDKN1A	S	251	3643	INSR	S	426	6198	RPS6KB1	S
77	1027	CDKN1B	S	252	3660	IRF2	S	427	6199	RPS6KB2	S
78	1029	CDKN2A	S	253	3662	IRF4	S	428	57521	RPTOR	S
79	1030	CDKN2B	S	254	3667	IRS1	S	429	861	RUNX1	S
80	1031	CDKN2C	S	255	8660	IRS2	S	430	862	RUNX1T1	S
81	1050	CEBPA	S	256	3716	JAK1	S	431	23429	RYBP	S
82	1058	CENPA	S	257	3717	JAK2	S	432	6389	SDHA	S
83	1106	CHD2	S	258	3718	JAK3	S	433	54949	SDHAF2	S

n°	ID Entrez	Gène	Type de variant	n°	ID Entrez	Gène	Type de variant	n°	ID Entrez	Gène	Type de variant
84	1108	CHD4	S	259	3725	JUN	S	434	6390	SDHB	S
85	1111	CHEK1	S	260	7994	KAT6A	S	435	6391	SDHC	S
86	11200	CHEK2	S	261	5927	KDM5A	S	436	6392	SDHD	S
87	23152	CIC	S	262	8242	KDM5C	S	437	26040	SETBP1	S
88	64326	COP1	S	263	7403	KDM6A	S	438	29072	SETD2	S
89	1387	CREBBP	S	264	3791	KDR	S	439	23451	SF3B1	S
90	1399	CRKL	S	265	9817	KEAP1	S	440	10019	SH2B3	S
91	64109	CRLF2	S	266	3792	KEL	S	441	4068	SH2D1A	S
92	1436	CSF1R	S	267	3799	KIF5B	S, F	442	55164	SHQ1	S
93	1441	CSF3R	S	268	3815	TROUSSE	S	443	9353	SLIT2	S
94	1452	CSNK1A1	S	269	9314	KLF4	S	444	84464	SLX4	S
95	10664	CTCF	S	270	89857	KLHL6	S	445	4087	SMAD2	S
96	1493	CTLA4	S	271	4297	KMT2A	S	446	4088	SMAD3	S
97	1495	CTNNA1	S	272	3845	KRAS	S	447	4089	SMAD4	S
98	1499	CTNNB1	S	273	3916	LAMP1	S	448	6597	SMARCA4	S
99	8452	CUL3	S	274	9113	LATS1	S	449	6598	SMARCB1	S
100	1523	CUX1	S	275	26524	LATS2	S	450	6602	SMARCD1	S
101	7852	CXCR4	S	276	4004	LMO1	S	451	8243	SMC1A	S
102	1540	CYLD	S	277	53353	LRP1B	S	452	9126	SMC3	S
103	1616	DAXX	S	278	4067	LYN	S	453	6608	SMO	S
104	54165	DCUN1D1	S	279	8216	LZTR1	S	454	9627	SNCAIP	S
105	4921	DDR2	S	280	9863	MAGI2	S	455	8651	SOCS1	S
106	51428	DDX41	S	281	10892	MALT1	S	456	6663	SOX10	S
107	1665	DHX15	S	282	5604	MAP2K1	S	457	64321	SOX17	S
108	23405	DICER1	S	283	5605	MAP2K2	S	458	6657	SOX2	S
109	22894	DIS3	S	284	6416	MAP2K4	S	459	6662	SOX9	S
110	3337	DNAJB1	S	285	4214	MAP3K1	S	460	23013	SPEN	S
111	1786	DNMT1	S	286	9175	MAP3K13	S	461	8405	SPOP	S
112	1788	DNMT3A	S	287	9020	MAP3K14	S	462	6708	SPTA1	S
113	1789	DNMT3B	S	288	4216	MAP3K4	S	463	6714	SRC	S
114	84444	DOT1L	S	289	5594	MAPK1	S	464	6427	SRSF2	S
115	1871	E2F3	S	290	5595	MAPK3	S	465	10274	STAG1	S
116	8726	EED	S	291	4149	MAX	S	466	10735	STAG2	S
117	51162	EGFL7	S	292	4170	MCL1	S	467	6774	STAT3	S
118	1956	EGFR	S, F, Sp	293	9656	MDC1	S	468	6775	STAT4	S
119	1964	EIF1AX	S	294	4193	MDM2	S	469	6776	STAT5A	S
120	1974	EIF4A2	S	295	4194	MDM4	S	470	6777	STAT5B	S
121	1977	EIF4E	S	296	9968	MED12	S	471	6794	STK11	S
122	6921	ELOC	S	297	100271849	MEF2B	S	472	83931	STK40	S

n°	ID Entrez	Gène	Type de variant	n°	ID Entrez	Gène	Type de variant	n°	ID Entrez	Gène	Type de variant
123	27436	EML4	S, F	298	4221	MEN1	S	473	51684	SUFU	S
124	56946	EMSY	S	299	4233	MET	S, A, Sp	474	23512	SUZ12	S
125	2033	EP300	S	300	23269	MGA	S	475	6850	SYK	S
126	4072	EPCAM	S	301	4286	MITF	S	476	6872	TAF1	S
127	2042	EPHA3	S	302	4292	MLH1	S	477	6926	TBX3	S
128	2044	EPHA5	S	303	4300	MLLT3	S	478	6929	TCF3	S
129	2045	EPHA7	S	304	4352	MPL	S	479	6934	TCF7L2	S
130	2047	EPHB1	S	305	4361	MRE11	S	480	7012	TERC	S
131	2064	ERBB2	S, A	306	4436	MSH2	S	481	7015	TERT	S
132	2065	ERBB3	S	307	4437	MSH3	S	482	80312	TET1	S
133	2066	ERBB4	S	308	2956	MSH6	S	483	54790	TET2	S
134	2067	ERCC1	S	309	4485	MST1	S	484	7030	TFE3	S
135	2068	ERCC2	S	310	4486	MST1R	S	485	7037	TFRC	S
136	2071	ERCC3	S	311	2475	MTOR	S	486	7046	TGFBR1	S
137	2072	ERCC4	S	312	4595	MUTYH	S	487	7048	TGFBR2	S
138	2073	ERCC5	S	313	4602	MYB	S	488	55654	TMEM127	S
139	2078	ERG	S, F	314	4609	MYC	S	489	7113	TMPRSS2	S, F
140	54206	ERRFI1	S	315	4610	MYCL	S	490	7128	TNFAIP3	S
141	2099	ESR1	S, F	316	4613	MYCN	S	491	8764	TNFRSF14	S
142	2113	ETS1	S	317	4615	MYD88	S	492	7150	TOP1	S
143	2115	ETV1	S, F	318	4654	MYOD1	S	493	7153	TOP2A	S
144	2118	ETV4	S, F	319	4665	NAB2	S	494	7157	TP53	S
145	2119	ETV5	S	320	4683	NBN	S	495	8626	TP63	S
146	2120	ETV6	S	321	8202	NCOA3	S	496	7186	TRAF2	S
147	2130	EWSR1	S	322	9611	NCOR1	S	497	84231	TRAF7	S
148	2146	EZH2	S	323	257194	NEGR1	S	498	7248	TSC1	S
149	54855	FAM46C	S	324	4763	NF1	S	499	7249	TSC2	S
150	2175	FANCA	S	325	4771	NF2	S	500	7253	TSHR	S
151	2176	FANCC	S	326	4780	NFE2L2	S	501	7307	U2AF1	S
152	2177	FANCD2	S	327	4792	NFKBIA	S	502	7422	VEGFA	S
153	2178	FANCE	S	328	7080	NKX2-1	S	503	7428	VHL	S
154	2188	FANCF	S	329	4824	NKX3-1	S	504	79679	VTCN1	S
155	2189	FANCG	S	330	4851	NOTCH1	S	505	8838	WISP3	S
156	55215	FANCI	S	331	4853	NOTCH2	S	506	7490	WT1	S
157	55120	FANCL	S	332	4854	NOTCH3	S	507	331	XIAP	S
158	355	FAS	S	333	4855	NOTCH4	S	508	7514	XPO1	S
159	2195	FAT1	S	334	4869	NPM1	S	509	7516	XRCC2	S
160	55294	FBXW7	S	335	4893	NRAS	S	510	10413	YAP1	S
161	2246	FGF1	S	336	3084	NRG1	S, F	511	7525	YES1	S

n°	ID Entrez	Gène	Type de variant	n°	ID Entrez	Gène	Type de variant	n°	ID Entrez	Gène	Type de variant
162	2255	FGF10	S	337	64324	NSD1	S	512	57621	ZBTB2	S
163	2259	FGF14	S	338	4914	NTRK1	S, F	513	51341	ZBTB7A	S
164	9965	FGF19	S	339	4915	NTRK2	S, F	514	463	ZFHX3	S
165	2247	FGF2	S	340	4916	NTRK3	S, F	515	7764	ZNF217	S
166	8074	FGF23	S	341	9688	NUP93	S	516	80139	ZNF703	S
167	2248	FGF3	S	342	256646	NUTM1	S	517	8233	ZRSR2	S
168	2249	FGF4	S	343	5058	PAK1	S	S.O.	S.O.	S.O.	S.O.
169	2250	FGF5	S	344	5063	PAK3	S	S.O.	S.O.	S.O.	S.O.
170	2251	FGF6	S	345	57144	PAK5	S	S.O.	S.O.	S.O.	S.O.
171	2252	FGF7	S	346	79728	PALB2	S	S.O.	S.O.	S.O.	S.O.
172	2253	FGF8	S	347	142	PARP1	S	S.O.	S.O.	S.O.	S.O.
173	2254	FGF9	S	348	5077	PAX3	S, F	S.O.	S.O.	S.O.	S.O.
174	2260	FGFR1	S, F	349	5079	PAX5	S	S.O.	S.O.	S.O.	S.O.
175	2263	FGFR2	S, F	350	5081	PAX7	S	S.O.	S.O.	S.O.	S.O.

Principes de procédures

Le test TSO Comprehensive (EU) est un test distribué qui est effectué en utilisant l'acide nucléique extrait comme matériau d'entrée. L'ADN et/ou l'ARN extrait du tissu FFPE sont utilisés pour préparer des bibliothèques, qui sont ensuite enrichies pour les gènes liés au cancer et séquencées sur le Instrument NextSeq 550Dx.

Le test TSO Comprehensive (EU) implique les processus suivants.

- **Préparation et enrichissement de la bibliothèque** : pour l'ARN, 40 ng au total sont convertis en ADN complémentaire double brin (ADNc). Pour l'ADN génomique (ADNg), 40 ng d'ADNg sont cisailés en petits fragments. Les adaptateurs universels pour le séquençage sont ligaturés sur les fragments d'ADNc et d'ADNg. Les séquences d'index P5 et P7 sont incorporées dans chaque bibliothèque pour permettre la capture de fragments de bibliothèque à la surface de la flow cell pendant le séquençage. Les index comprennent une séquence unique pour identifier chaque échantillon individuel et, dans le cas de bibliothèques d'échantillons d'ADNg, des molécules individuelles à l'aide d'identifiants moléculaires uniques (UMI). Les bibliothèques sont ensuite enrichies pour les gènes d'intérêt spécifiques à l'aide d'une méthode basée sur la capture. Les séquences de sondes biotinylées qui couvrent les régions génétiques d'intérêt ciblées par le test sont hybridées aux bibliothèques. Les sondes et les bibliothèques ciblées hybrides sont isolées des bibliothèques non ciblées par capture avec des particules magnétiques de streptavidine. Les bibliothèques enrichies ciblées sont lavées et amplifiées. La quantité de chaque bibliothèque enrichie est ensuite normalisée à l'aide d'une méthode basée sur les billes pour assurer une représentation égale dans les bibliothèques regroupées pour le séquençage.
- **Séquençage et analyse principale** : les bibliothèques normalisées enrichies sont regroupées et regroupées sur une flow cell, puis séquencées à l'aide d'une chimie de séquençage par synthèse (SBS) sur le NextSeq 550Dx. La chimie SBS utilise une méthode de terminaison réversible pour détecter les bases de désoxynucléotides triphosphates (dNTP) uniques marquées par fluorescence lorsqu'elles sont incorporées dans les brins d'ADN en croissance. Pendant chaque cycle de séquençage, un seul dNTP est ajouté à la chaîne d'acide nucléique. L'étiquette dNTP sert de terminaison pour la polymérisation. Après chaque incorporation de dNTP, le colorant fluorescent est imagé pour identifier la base, puis clivé pour permettre l'incorporation du nucléotide suivant. Quatre dNTP liées au terminateur réversibles (A, G, T et C) sont présentes sous forme de molécules uniques et distinctes. Par conséquent, la concurrence naturelle minimise les biais d'incorporation. Pendant l'analyse principale, les définitions de base sont effectuées directement à partir des mesures d'intensité du signal pendant chaque cycle de séquençage, ce qui entraîne un séquençage base par base. Un score de qualité est attribué à chaque définition de base.
- **Analyse secondaire** : le Module d'analyse Local Run Manager TruSight Oncology Comprehensive (EU) réside sur l'instrument NextSeq 550Dx dans le logiciel Local Run Manager (LRM) pour faciliter la configuration de l'analyse TSO Comprehensive (EU) et effectuer l'analyse secondaire des résultats de séquençage. L'analyse secondaire comprend la validation du traitement de l'analyse et du contrôle qualité, suivie du démultiplexage, de la génération de fichiers FASTQ, de l'alignement et de la définition des variants. Le démultiplexage sépare les données des bibliothèques groupées en fonction des index de séquence uniques qui ont été ajoutés pendant la procédure de préparation de la bibliothèque. Des fichiers

intermédiaires FASTQ sont générés et contiennent les lectures de séquençage pour chaque échantillon et les scores de qualité, à l'exclusion des lectures des clusters qui n'ont pas réussi le filtre. Les lectures de séquençage sont ensuite alignées sur un génome de référence pour identifier une relation entre les séquences et un score est attribué en fonction des régions de similarité. Les lectures alignées sont écrites dans des fichiers au format BAM. Le logiciel de test utilise des algorithmes distincts pour les bibliothèques générées à partir d'échantillons d'ADN et/ou d'ARN afin de définir les petits variants d'ADN, les amplifications de gènes, la TMB et la MSI pour les échantillons d'ADN, et les fusions et les variants d'épissage pour les échantillons d'ARN. Plusieurs sorties sont générées par le module logiciel d'analyse, y compris les métriques de séquençage et les fichiers de format de définition de variant (VCF). Les fichiers VCF contiennent des renseignements sur les variants que l'on trouve à des positions spécifiques dans un génome de référence. Des métriques de séquençage et des fichiers de sortie individuels sont générés pour chaque échantillon. Consulter Guide de flux de travail du Module d'analyse Local Run Manager TruSight Oncology Comprehensive (EU) (document n° 200008661) pour plus de détails sur l'analyse secondaire et tertiaire.

- **Analyse tertiaire** : l'analyse tertiaire, effectuée par le Module d'analyse Local Run Manager TruSight Oncology Comprehensive (EU), consiste en des calculs de TMB et de MSI, un diagnostic compagnon, le profilage tumoral des variants en deux niveaux de signification clinique à l'aide d'une base de connaissances (KB) et du type de tissu, et la génération de rapports de résultats. Le profilage tumoral peut également être défini en tant que profilage génomique complet. Les résultats des variants interprétés, ainsi que les résultats des biomarqueurs TMB et MSI, sont résumés dans le rapport des résultats TSO Comprehensive (EU).

Limites de la procédure

Destiné au diagnostic *in vitro* uniquement.

- À utiliser uniquement sur ordonnance. Le test doit être utilisé conformément aux réglementations du laboratoire clinique.
- Les résultats génomiques énumérés dans le [Tableau 2](#) de l'utilisation prévue ne sont ni prescriptifs ni concluants pour l'utilisation indiquée d'un produit thérapeutique spécifique.
- Pour les variants énumérés dans le rapport de résultats TSO Comprehensive (EU) sous Résultats génomiques avec preuve de signification clinique et Résultats génomiques avec signification clinique potentielle, aucune validation clinique n'a été effectuée.
- Les décisions relatives aux soins et au traitement des patients doivent être fondées sur le jugement médical indépendant du médecin traitant, en tenant compte de toutes les informations applicables concernant l'état du patient, telles que les antécédents du patient et de sa famille, les examens physiques, les informations provenant d'autres tests diagnostiques et les préférences du patient, conformément au traitement recommandé dans une communauté donnée.

- La qualité de l'échantillon FFPE est très variable. Les échantillons qui n'ont pas subi de procédures de fixation standard peuvent ne pas générer d'acides nucléiques extraits qui répondent aux exigences de contrôle qualité du test ([Contrôle qualité à la page 83](#)). Les blocs FFPE conservés depuis plus de cinq ans ont démontré une validité moindre.
- La performance de TSO Comprehensive (EU) dans les échantillons obtenus auprès de patients ayant subi une greffe d'organe ou de tissu n'a pas été évaluée.
- Dans les génomes fortement réorganisés avec délétions et perte d'hétérozygotie, le TSO Comprehensive (EU) logiciel peut classer par erreur un échantillon d'ADN comme contaminé (CONTAMINATION_SCORE > 3 106 et valeur p > 0,049).
- Un résultat négatif n'exclut pas la présence d'une mutation inférieure aux limites de détection (LoD) du test.
- La sensibilité pour la détection de petits variants d'ADN peut être affectée par :
 - Contexte génomique de faible complexité
 - Augmentation de la longueur des variants
- Les scores TMB peuvent être inexacts dans les contextes suivants :
 - À mesure que le contenu tumoral atteint des niveaux où les fréquences des allèles germinaux et variants somatiques (VAF) convergent.
 - Dans les populations peu représentées dans les bases de données publiques.
- La sensibilité pour la détection des fusions peut être affectée :
 - Par une faible complexité de la bibliothèque, ce qui entraîne une diminution des lectures de support en raison des écarts dans le flux de travail du test (par exemple, suivre les étapes de mélange dans [Dénaturation et recuit de l'ARN à la page 45](#)).
 - Lorsqu'un seul gène couvre les deux points de rupture.
 - Dans les cas où plusieurs points de rupture de fusion sont proches l'un de l'autre avec un ou plusieurs partenaires, les points de rupture et les partenaires multiples peuvent être signalés comme un point de rupture et un partenaire uniques.
 - Par petites tailles d'insert médianes ; une taille d'insert médiane minimale de 80 bp est requise, mais la sensibilité diminue dans la plage de 80 à 100 bp.
 - Par faible complexité de séquence ou contexte génomique homologue autour des points d'arrêt de fusion.
- La résolution des gènes impliqués dans une fusion peut être affectée lorsque des points de rupture de fusion se produisent dans des régions génomiques contenant des gènes qui se chevauchent. Le test rapportera tous les gènes, délimités par des points-virgules, si plusieurs gènes se chevauchent un point de rupture.
- Une couverture incohérente dans la région du promoteur TERT peut entraîner un Aucun résultat en raison de la faible profondeur.

- Les erreurs d'annotation ou de KB peuvent entraîner un résultat faux positif ou faux négatif, y compris la liste d'une variant au mauvais niveau (entre les résultats génomiques avec preuve de signification clinique et les résultats génomiques avec signification clinique potentielle), ou les informations d'annotation dans le rapport peuvent être incorrectes. Il existe une possibilité d'erreur à partir de trois sources :
 - Annotation de variant TSO Comprehensive (EU). Il existe un taux d'erreur d'environ 0,0027 %, basé sur une analyse de 2 448 350 variants de COSMIC v92, il existe donc une faible possibilité d'erreur.
 - Erreur KB due au processus de conservation ou de hiérarchisation.
 - La pertinence du contenu de la base de connaissances évolue au fil du temps. Le rapport reflétera les connaissances au moment où la version KB a été choisie.
 - Les variants rapportées dans les résultats CDx ne sont pas affectées par des erreurs d'annotation ou de KB.
- TSO Comprehensive (EU) est conçu pour rapporter les variants somatiques lors du rapport des variants avec des preuves de signification clinique ou des variants avec une signification clinique potentielle. En tant que test de tumeur uniquement, la déclaration des variants germinaux (héréditaires) est possible mais involontaire. TSO Comprehensive (EU) utilise un KB pour rapporter les variants sans annoter explicitement s'ils sont d'origine germinale ou somatique.
- La KB inclut uniquement les associations thérapeutiques, diagnostiques et pronostiques qui sont pertinentes pour les variants présents dans un néoplasme malin solide établi. Les associations de sensibilité ou de risque de cancer ne sont pas incluses dans la KB.

Composants du produit

Le test TruSight Oncology Comprehensive (EU) se compose des composants suivants :

- TruSight Oncology Comprehensive (EU) trousse (Illumina réf. catalogue 20063092) : sont compris dans la trousse des réactifs dont le volume est suffisant pour générer 24 bibliothèques d'ADN et 24 bibliothèques d'ARN avec des contrôles, ce qui comprend des échantillons de patients et des contrôles. Contrôles vendus séparément (consulter la section [Réactifs requis, non fournis à la page 18](#)).
- Base de connaissances : mise à jour régulièrement et téléchargeable sur le Illuminaportail Lighthouse.
- Module d'analyse Local Run Manager TruSight Oncology Comprehensive (EU) (Illuminaréf. catalogue 20051843*), lequel comporte les composants suivants et soutient le profilage tumoral et le NTRK :
 - Claims Packages TSO Comprehensive (EU) v2.1.0 (PN 20079589)
 - TSO Comprehensive (EU) v2.3.6 Software Suite (PN 20079588)
 - TSO Comprehensive (EU) v2.3.6 USB Kit (PN 20079591)
- Module d'analyse Local Run Manager TruSight Oncology Comprehensive (EU) (Illuminaréf. catalogue 20051843*), lequel comporte les composants suivants et soutient le profilage tumoral et le NTRK :
 - Claims Packages TSO Comprehensive (EU) v2.0.0 (PN 20051760)
 - TSO Comprehensive (EU) v2.3.5 Software Suite (PN 20075244)
 - TSO Comprehensive (EU) v2.3.5 USB Kit (PN 20075239)

* Module d'analyse Local Run Manager TruSight Oncology Comprehensive (EU) : un technicien de maintenance Illumina installe la version appropriée du Module d'analyse TSO Comprehensive (EU) sur le Local Run Manager Instrument NextSeq 550Dx. Consulter la section [Tableau 3](#) pour la version logicielle du Guide du flux de travail et du Module d'analyse.

Tableau 3 Guide de flux de travail pour la version logicielle du Module d'analyse TSO Comprehensive

Guide du flux de travail	Tissu	Version logicielle de TSO Comprehensive
200008661	FFPE	v2.3.5 ou v2.3.6

Réactifs

Réactifs fournis

Les réactifs suivants sont fournis avec la trousse TSO Comprehensive (EU).

Préparation de la bibliothèque d'ARN TruSight Oncology Comp, réf. 20031127

Réactif	Référence	Quantité	Volume	Ingrédients actifs	Température de stockage
First Strand Synthesis Mix (FSM)	20031431	1	260 µl	Solution aqueuse tamponnée contenant des sels et des nucléotides	-25 °C à -15 °C
Second Strand Mix (SSM)	20031432	1	720 µl	Solution aqueuse tamponnée contenant des sels, de l'ADN polymérase, de la RNase H et des nucléotides	-25 °C à -15 °C
Elution Primer Frag Mix (EPH3)	20031433	1	250 µl	Solution aqueuse tamponnée contenant des sels et des hexamères aléatoires	-25 °C à -15 °C
Reverse Transcriptase (RVT)	20031434	1	70 µl	Solution aqueuse tamponnée contenant de la transcriptase inverse	-25 °C à -15 °C

Préparation (congélation) de la bibliothèque TruSight Oncology Comp, réf. 20031118

Réactif	Référence	Quantité	Volume	Ingrédients actifs	Température de stockage
End Repair A-tailing A (ERA1-A)	20031435	2	85 µl	Solution aqueuse tamponnée contenant de l'ADN polymérase T4 et du polynucléotide kinase	-25 °C à -15 °C
End Repair A-tailing B (ERA1-B)	20031436	2	210 µl	Solution aqueuse tamponnée contenant des sels et des nucléotides	-25 °C à -15 °C

Réactif	Référence	Quantité	Volume	Ingrédients actifs	Température de stockage
Adapter Ligation Buffer 1 (ALB1)	20031437	2	1,73 ml	Solution aqueuse tamponnée contenant des sels	-25 °C à -15 °C
DNA Ligase 3 (LIG3)	20031438	2	190 µl	Solution aqueuse tamponnée contenant de la ligase	-25 °C à -15 °C
Short Universal Adapters 1 (SUA1)	20031439	1	290 µl	Solution aqueuse tamponnée contenant des oligonucléotides de séquençage universel	-25 °C à -15 °C
UMI Adapters v1 (UMI)	20031496	1	290 µl	Solution aqueuse tamponnée contenant des oligonucléotides de séquençage universel	-25 °C à -15 °C
Stop Ligation Buffer (STL)	20031440	2	480 µl	Solution aqueuse tamponnée contenant des sels	-25 °C à -15 °C
Enhanced PCR Mix (EPM)	20031441	2	550 µl	Solution aqueuse tamponnée contenant de l'ADN polymérase et des nucléotides	-25 °C à -15 °C

Préparation de la bibliothèque TruSight Oncology Comp (réfrigérer), réf. 20031119

Réactif	Référence	Quantité	Volume	Ingrédients actifs	Température de stockage
Resuspension Buffer (RSB)	20031444	1	12,4 ml	Solution aqueuse tamponnée contenant des sels	2 °C à 8 °C
Sample Purification Beads (SPB)	20031442	2	6,11 ml	Solution aqueuse contenant des billes magnétiques	2 °C à 8 °C
TE Buffer (TEB)	20013443	1	10 ml	Solution Tris EDTA	2 °C à 8 °C

Primers d'indexation CP TruSight Oncology Comp, réf. 20031120

Ingrédients actifs : Solution aqueuse tamponnée contenant des primers oligonucléotidiques à code-barres individuel.

Remarque Utiliser des primers d'indexation unique (UPxx) pour les échantillons d'ARN ou d'ADN.

Primer d'indexation	Référence	Quantité	Volume	Index i7	Séquence i7	Index i5	Séquence i5	Température de stockage
UP01	20031445	1	24 µl	D702	TCCGGAGA	D503	AGGATAGG	-25 °C à -15 °C
UP02	20031446	1	24 µl	D707	CTGAAGCT	D504	TCAGAGCC	-25 °C à -15 °C
UP03	20031447	1	24 µl	D717	CGTAGCTC	D509	CATCCGAA	-25 °C à -15 °C
UP04	20031448	1	24 µl	D706	GAATTCGT	D510	TTATGAGT	-25 °C à -15 °C
UP05	20031449	1	24 µl	D712	AGCGATAG	D513	ACGAATAA	-25 °C à -15 °C
UP06	20031450	1	24 µl	D724	GCGATTAA	D515	GATCTGCT	-25 °C à -15 °C
UP07	20031451	1	24 µl	D705	ATTCAGAA	D501	AGGCTATA	-25 °C à -15 °C
UP08	20031452	1	24 µl	D713	GAATAATC	D502	GCCTCTAT	-25 °C à -15 °C
UP09	20031453	1	24 µl	D715	TTAATCAG	D505	CTTCGCCT	-25 °C à -15 °C
UP10	20031454	1	24 µl	D703	CGCTCATT	D506	TAAGATTA	-25 °C à -15 °C
UP11	20031455	1	24 µl	D710	TCCGCGAA	D517	AGTAAGTA	-25 °C à -15 °C
UP12	20031456	1	24 µl	D701	ATTACTCG	D518	GACTTCCT	-25 °C à -15 °C
UP13	20031457	1	24 µl	D716	ACTGCTTA	D511	AGAGGCGC	-25 °C à -15 °C
UP14	20031458	1	24 µl	D714	ATGCGGCT	D512	TAGCCGCG	-25 °C à -15 °C
UP15	20031459	1	24 µl	D718	GCCTCTCT	D514	TTCGTAGG	-25 °C à -15 °C
UP16	20031460	1	24 µl	D719	GCCGTAGG	D516	CGCTCCGC	-25 °C à -15 °C

Primers d'indexation CP TruSight Oncology Comp, réf. 20031126

Ingrédients actifs : Solution aqueuse tamponnée contenant des primers oligonucléotidiques à code-barres individuel.



ATTENTION

Utiliser les primers d'indexation combinatoires (CPxx) pour les échantillons d'ADN uniquement (flux de travail FFPE).

Primer d'indexation	Référence	Quantité	Volume	Index i7	Séquence	Index i5	Séquence	Température de stockage
CP01	20031461	1	20 µl	D721	CATCGAGG	D507	ACGTCCTG	-25 °C à -15 °C
CP02	20031462	1	20 µl	D723	CTCGACTG	D508	GTCAGTAC	-25 °C à -15 °C
CP03	20031463	1	20 µl	D709	CGGCTATG	D519	CCGTCGCC	-25 °C à -15 °C

Primer d'indexation	Référence	Quantité	Volume	Index i7	Séquence	Index i5	Séquence	Température de stockage
CP04	20031464	1	20 µl	D711	TCTCGCGC	D520	GTCCGAGG	-25 °C à -15 °C
CP05	20031465	1	20 µl	D723	CTCGACTG	D507	ACGTCCTG	-25 °C à -15 °C
CP06	20031466	1	20 µl	D709	CGGCTATG	D507	ACGTCCTG	-25 °C à -15 °C
CP07	20031467	1	20 µl	D711	TCTCGCGC	D507	ACGTCCTG	-25 °C à -15 °C
CP08	20031468	1	20 µl	D721	CATCGAGG	D508	GTCAGTAC	-25 °C à -15 °C
CP09	20031469	1	20 µl	D709	CGGCTATG	D508	GTCAGTAC	-25 °C à -15 °C
CP10	20031470	1	20 µl	D711	TCTCGCGC	D508	GTCAGTAC	-25 °C à -15 °C
CP11	20031471	1	20 µl	D721	CATCGAGG	D519	CCGTCGCC	-25 °C à -15 °C
CP12	20031472	1	20 µl	D723	CTCGACTG	D519	CCGTCGCC	-25 °C à -15 °C
CP13	20031473	1	20 µl	D711	TCTCGCGC	D519	CCGTCGCC	-25 °C à -15 °C
CP14	20031474	1	20 µl	D721	CATCGAGG	D520	GTCCGAGG	-25 °C à -15 °C
CP15	20031475	1	20 µl	D723	CTCGACTG	D520	GTCCGAGG	-25 °C à -15 °C
CP16	20031476	1	20 µl	D709	CGGCTATG	D520	GTCCGAGG	-25 °C à -15 °C

Enrichissement TruSight Oncology Comp (réfrigérer), réf. 20031123

Réactif	Référence	Quantité	Volume	Ingrédients actifs	Température de stockage
Target Capture Buffer 1 (TCB1)	20031477	2	870 µl	Solution aqueuse tamponnée contenant du formamide et des sels	2 °C à 8 °C
Streptavidin Mag Beads (SMB)	20031478	2	7,78 ml	Solution aqueuse tamponnée contenant des sels et des billes paramagnétiques en phase solide enrobées de streptavidine de manière covalente	2 °C à 8 °C
2N NaOH (HP3)	20031479	2	400 µl	Solution d'hydroxyde de sodium	2 °C à 8 °C
Elute Target Buffer 2 (ET2)	20031480	2	290 µl	Solution aqueuse tamponnée	2 °C à 8 °C
Library Normalization Beads 1 (LNB1)	20031481	1	1,04 ml	Solution aqueuse tamponnée contenant des billes paramagnétiques en phase solide	2 °C à 8 °C

Réactif	Référence	Quantité	Volume	Ingrédients actifs	Température de stockage
Library Normalization Wash 1 (LNW1)	20031482	2	4,8 ml	Solution aqueuse tamponnée contenant des sels, du 2-Mercaptoethanol et du formamide	2 °C à 8 °C
Library Normalization Storage Buffer 1 (LNS1)	20031483	2	3,5 ml	Solution aqueuse tamponnée contenant des sels	2 °C à 8 °C
Resuspension Buffer (RSB)	20031444	1	12,4 ml	Solution aqueuse tamponnée contenant des sels	2 °C à 8 °C
Sample Purification Beads (SPB)	20031442	2	6,11 ml	Solution aqueuse contenant des billes magnétiques	2 °C à 8 °C

Enrichissement TruSight Oncology Comp (congélation), réf. 20031121

Réactif	Référence	Quantité	Volume	Ingrédients actifs	Température de stockage
Target Capture Additives 1 (TCA1)	20031486	2	521 µl	Solution aqueuse tamponnée contenant des oligonucléotides	-25 °C à -15 °C
Enhanced Enrichment Wash (EEW)	20031487	1	50,4 ml	Solution aqueuse tamponnée contenant des sels	-25 °C à -15 °C
Enrichment Elution 2 (EE2)	20031488	3	1,65 ml	Solution aqueuse tamponnée contenant un détergent	-25 °C à -15 °C
Enhanced PCR Mix (EPM)	20031441	2	550 µl	Solution aqueuse tamponnée contenant de l'ADN polymérase et des nucléotides	-25 °C à -15 °C
PCR Primer Cocktail 3 (PPC3)	20031490	2	150 µl	Solution aqueuse tamponnée contenant les primers P5 et P7	-25 °C à -15 °C

Réactif	Référence	Quantité	Volume	Ingrédients actifs	Température de stockage
Library Normalization Additives 1 (LNA1)	20031491	1	4,6 ml	Solution aqueuse tamponnée contenant des sels, 2-mercaptoéthanol et formamide	-25 °C à -15 °C
Contrôle interne PhiX (PX3 ou PhiX)	20031492	1	10 µl	Solution aqueuse tamponnée contenant de l'ADN génomique PhiX	-25 °C à -15 °C

Ensemble de contenu TruSight Oncology Comp, réf. 20031122

Réactif	Référence	Quantité	Volume	Ingrédients actifs	Température de stockage
Oncology RNA Probe Pool (OPR1)	20031494	1	290 µl	Groupe de sondes oligonucléotidiques	-25 °C à -15 °C
Oncology DNA Probe Pool 2 (OPD2)	20031495	1	290 µl	Groupe de sondes oligonucléotidiques	-25 °C à -15 °C

Réactifs requis, non fournis

Réactifs pré-amplification

- Réactifs d'extraction et de purification d'ADN et d'ARN : Consulter la section [Extraction, quantification et stockage des acides nucléiques à la page 27](#), pour les exigences en matière de réactifs.
- Réactifs de quantification de l'ADN et de l'ARN : consulter la section [Extraction, quantification et stockage des acides nucléiques à la page 27](#) pour les exigences en matière de réactifs.
- Contrôle ADN TruSight Oncology (Illuminaréf. catalogue 20065041)
- Contrôle ARN TruSight Oncology (Illuminaréf. catalogue 20065042)
- Éthanol 100 % (200 degrés), qualité biologie moléculaire
- Eau exempte de RNase/DNase

Réactifs post-amplification

- Trousse de réactifs haut débit v2.5 NextSeq 550Dx (300 cycles) (référence Illumina 20028871)
 - Cartouche de cellule à haut débit v2.5 NextSeq 550Dx (300 cycles)
 - Cartouche de réactif à haut débit v2 NextSeq 550Dx (300 cycles)

- Cartouche tampon v2 NextSeq 550Dx (300 cycles)
- Éthanol 100 % (200 degrés), qualité biologie moléculaire
- Eau exempte de RNase/DNase

Stockage et manipulation des réactifs

- Les boîtes de réactifs suivantes sont expédiées congelées. À conserver entre -25 °C et -15 °C.

Boîte	Référence	Zone du laboratoire
Préparation de la bibliothèque d'ARN TruSight Oncology Comp	20031127	Pré-amplification
Préparation de la bibliothèque TruSight Oncology Comp (congélation)	20031118	Pré-amplification
Primers d'indexation TruSight Oncology Comp UP	20031120	Pré-amplification
Primers d'indexation CP TruSight Oncology Comp	20031126	Pré-amplification
Enrichissement TruSight Oncology Comp (congélation)	20031121	Post-amplification
Ensemble de contenu TruSight Oncology Comp	20031122	Post-amplification



ATTENTION

Ne stockez pas les réactifs dans une unité de stockage hors-gel ou dans les compartiments de la porte du réfrigérateur.

- Les boîtes de réactifs suivantes sont expédiées sur des blocs de gel pour maintenir une température comprise entre 0 °C et 10 °C. À conserver entre 2 °C et 8 °C.

Boîte	Référence	Zone du laboratoire
Préparation de la bibliothèque TruSight Oncology Comp (réfrigérer)	20031119	Pré-amplification
Enrichissement TruSight Oncology Comp (réfrigérer)	20031123	Post-amplification



ATTENTION

Ne pas congeler les réactifs contenant des billes (LNB1, SPB et SMB).

- Des changements dans l'apparence physique des réactifs peuvent indiquer une détérioration des matériaux. En cas de changements dans l'apparence physique (par exemple, une modification de la couleur du réactif ou un trouble), n'utilisez pas les réactifs.
- La stabilité du test TSO Comprehensive (EU) a été évaluée et les performances démontrées pour un maximum de quatre utilisations de la trousse. Les réactifs sont stables lorsqu'ils sont conservés aux températures indiquées jusqu'à la date de péremption indiquée sur l'étiquette de la boîte.

Équipements et matériaux

Équipement et matériaux nécessaires, non fournis

Équipement et matériaux pré-amplification

Équipement	Fournisseur
Appareil à ultrason avec accessoires associés Consulter la section Optimisation des ultrasons pour la fragmentation de l'ADN à la page 25.	Fournisseur de laboratoire général
Thermocycleur présentant les caractéristiques suivantes : <ul style="list-style-type: none"> • Couvercle chauffant pouvant être réglé sur 30 °C et 100 °C (ou éteint s'il n'est pas capable de 30 °C) • Comprend une plage de température allant de 4 °C à 99 °C • Précision de la température de ±0,25 °C • Compatible avec les plaques PCR 96 puits, 0,2 ml (polypropylène) • Consulter la section Fréquence de rampe du thermocycleur à la page 26 	Fournisseur de laboratoire général
Vortex	Fournisseur de laboratoire général
Incubateurs pour micro-échantillons (2) avec inserts pour plaques MIDI 96 puits (2)	Fournisseur de laboratoire général
Microcentrifugeuse	Fournisseur de laboratoire général
Centrifugeuse (centrifugeuse à plaques) présentant les capacités suivantes : <ul style="list-style-type: none"> • Centrifugation des microplaques 96 puits • Capacité de 280 × g 	Fournisseur de laboratoire général
Agitateur de plaques avec les capacités suivantes : <ul style="list-style-type: none"> • Orbite 2 mm • Peut agiter à 1 200 tr/min et 1 800 tr/min 	Fournisseur de laboratoire général
Coin ou rouleau d'étanchéité	Fournisseur de laboratoire général
Support magnétique présentant les caractéristiques suivantes : <ul style="list-style-type: none"> • Conçu pour la précipitation/séparation des billes paramagnétiques • Aimants sur le côté du support, pas sur le bas • Pour plaques MIDI 96 puits 	Fournisseur de laboratoire général

Équipement	Fournisseur
Pipettes de précision <ul style="list-style-type: none"> • Pipettes monocanal ou multicanaux de 20 µl • Pipettes monocanal ou multicanaux de 200 µl • Pipette monocanal ou multicanaux de 1 000 µl qui répondent aux exigences suivantes : <ul style="list-style-type: none"> • étalonnée régulièrement, avec une précision de 5 %. 	Fournisseur de laboratoire général
Pipette-aide	Fournisseur de laboratoire général
Pipettes sérologiques de 10 ml	Fournisseur de laboratoire général
Joints adhésifs pour plaques 96 puits présentant les caractéristiques suivantes : <ul style="list-style-type: none"> • Polyester transparent et pelable • Convient pour les plaques PCR à jupe complète ou partielle • Adhésif résistant à de multiples changements de température de -40 °C à 110 °C • Exempt de DNase/RNase 	Fournisseur de laboratoire général
Tubes de microcentrifugation de 1,7 ml, sans nucléase	Fournisseur de laboratoire général
Réservoirs à réactifs sans nucléase (PVC, compartiment jetable, 50 ml) (ou équivalent)	Fournisseur de laboratoire général
Tubes coniques de 15 ml	Fournisseur de laboratoire général
Tubes coniques de 50 ml	Fournisseur de laboratoire général
Embouts de pipette résistants aux aérosols de 20 µl	Fournisseur de laboratoire général
Embouts de pipette résistants aux aérosols de 200 µl	Fournisseur de laboratoire général
Embouts de pipette résistants aux aérosols de 1 000 µl	Fournisseur de laboratoire général
Plaques de stockage 96 puits, 0,8 ml (plaques MIDI)	Fisher Scientific, référence AB-0859 ou équivalent
Plaques PCR 96 puits, 0,2 ml (polypropylène)	Fournisseur de laboratoire général

Équipement et matériaux post-amplification

Équipement	Fournisseur
Instrument NextSeq 550Dx	illumina, référence 20005715
Centrifugeuse (centrifugeuse à plaques) présentant les capacités suivantes : <ul style="list-style-type: none"> Centrifugation des microplaques 96 puits Capacité de 280 × g 	Fournisseur de laboratoire général
Thermocycleur présentant les caractéristiques suivantes : <ul style="list-style-type: none"> Couvercle chauffant (100 °C) Comprend une plage de température allant de 4 °C à 99 °C Précision de la température de ±0,25 °C Compatible avec les plaques PCR 96 puits, 0,2 ml (polypropylène) Consulter la section Fréquence de rampe du thermocycleur à la page 26 	Fournisseur de laboratoire général
Vortex	Fournisseur de laboratoire général
Incubateur à micro-échantillons avec insert pour plaques MIDI 96 puits	Fournisseur de laboratoire général
Bloc de chaleur sèche avec les spécifications suivantes : <ul style="list-style-type: none"> Plage de température de 25 °C à 99 °C Précision de la température ±5 °C S'assurer que les tubes de microcentrifugeuse sont compatibles avec le bloc thermique 	Fournisseur de laboratoire général
Agitateur de plaques avec les capacités suivantes : <ul style="list-style-type: none"> Orbite 2 mm Peut agiter à 1 200 tr/min et 1 800 tr/min 	Fournisseur de laboratoire général
Microcentrifugeuse	Fournisseur de laboratoire général
Coin ou rouleau d'étanchéité	Fournisseur de laboratoire général
Support magnétique présentant les caractéristiques suivantes : <ul style="list-style-type: none"> Conçu pour la précipitation/séparation des billes paramagnétiques Aimants sur le côté du support, pas sur le bas Pour plaques MIDI 96 puits 	Fournisseur de laboratoire général

Équipement	Fournisseur
<p>Pipettes de précision</p> <ul style="list-style-type: none"> • Pipettes monocanal ou multicanaux de 20 µl • Pipettes monocanal ou multicanaux de 200 µl • Pipette monocanal ou multicanaux de 1 000 µl <p>qui répondent aux exigences suivantes :</p> <ul style="list-style-type: none"> • étalonnée régulièrement, avec une précision de 5 %. 	Fournisseur de laboratoire général
Pipette-aide	Fournisseur de laboratoire général
Pipettes sérologiques de 10 ml	Fournisseur de laboratoire général
<p>Jointifs adhésifs pour plaques 96 puits présentant les caractéristiques suivantes :</p> <ul style="list-style-type: none"> • Polyester transparent et pelable • Convient pour les plaques PCR à jupe complète ou partielle • Adhésif résistant à de multiples changements de température de -40 °C à 110 °C • Exempt de DNase/RNase 	Fournisseur de laboratoire général
Tubes de microcentrifugeuse, sans nucléase	Fournisseur de laboratoire général
Réservoirs à réactifs sans nucléase (PVC, compartiment jetable, 50 ml) (ou équivalent)	Fournisseur de laboratoire général
Tubes coniques de 15 ml	Fournisseur de laboratoire général
Tubes coniques de 50 ml	Fournisseur de laboratoire général
Embouts de pipette résistants aux aérosols de 20 µl	Fournisseur de laboratoire général
Embouts de pipette résistants aux aérosols de 200 µl	Fournisseur de laboratoire général
Embouts de pipette résistants aux aérosols de 1 000 µl	Fournisseur de laboratoire général
Plaques de stockage 96 puits, 0,8 ml (plaques MIDI)	Fisher Scientific, référence AB-0859 ou équivalent
Plaques PCR 96 puits, 0,2 ml (polypropylène)	Fournisseur de laboratoire général

Optimisation des ultrasons pour la fragmentation de l'ADN

La fragmentation ou le cisaillement de l'ADN influence les performances du test en déterminant la distribution de la taille du fragment, ce qui affecte à son tour la couverture du séquençage. Plusieurs configurations d'ultrasons ciblés ont été évaluées et optimisées pour le test TSO Comprehensive (EU) ([Tableau 4](#)). Le temps de cisaillement a été ajusté pour maximiser la mesure MEDIAN_EXON_COVERAGE décrite dans la section [Contrôle qualité à la page 83](#). Les temps de cisaillement (en gras dans le [Tableau 4](#)) diffèrent selon les configurations, tout comme les résultats MEDIAN_INSERT_SIZE. Les trois configurations ont été testées avec des tubes à 8 bandes ; les volumes utilisés sont présentés dans le [Tableau 4](#).

L'optimisation de la configuration 3 (transducteur de point, eau non dégazée, petit volume du bain-marie) a utilisé des pulsations et a eu le temps de cisaillement le plus court, ce qui a entraîné une distribution légèrement plus importante de la taille du fragment par rapport aux deux autres configurations (MEDIAN_INSERT_SIZE était d'environ 5 à 10 paires de base plus grandes). En outre, la configuration 3 nécessitait une entrée d'ADN accrue (50 ng) pour obtenir une valeur MEDIAN_EXON_COVERAGE similaire aux deux autres configurations, qui utilisaient l'entrée nominale de 40 ng. La configuration 3 présente plus de dommages et/ou de dénaturation et donc une masse efficace réduite de molécules d'ADNdb utilisables pour la préparation de la bibliothèque.

Centrifuger les tubes de cisaillement pendant le processus de récupération pour s'assurer que le volume spécifié est récupéré, car toute perte de matériau peut nuire aux performances.

Tableau 4 Configurations de l'ultrasonoriseur focalisé évaluées

Paramètre	Configuration		
	1	2	3
Transducteur	Ligne	Point	Point
Volume du bain-marie	5 L	5 L	85 ml
Eau dégazée	Oui	Oui	Non
Refroidisseur d'eau	Oui	Oui	Oui
Température du bain-marie	7 °C	7 °C	12 °C
Puissance incidente de crête (PIP)	450 W	175 W	50 W
% facteur de charge	30	10	30
Cycles par salves	200	200	1 000
Pulsations (salves de 10 secondes)	Non	Non	Oui
Temps de cisaillement	250 s	280 s	200 s*
Traitement des échantillons	1 : 8	1	1
Taille du lot	1 : 96	1 : 96	1 : 8
Taille d'échantillon du tube en verre 8-Strip	130 µl	130 µl	50 µl
Équivalent d'entrée d'ADN (pour la couverture médiane de l'exon)	40 ng	40 ng	50 ng

* Le temps de cisaillement de 200 secondes se compose de salves de 10 secondes avec 20 répétitions.

Fréquence de rampe du thermocycleur

La vitesse de rampe du cyclage thermique affecte les métriques de CQ du test, c'est-à-dire les sites MSI utilisables, la cible CNV du nombre médian de bacs, la taille médiane de l'insert (ARN), ainsi que les lectures prises en charge pour les variants d'épissage et les fusions. Il est recommandé d'optimiser la fréquence de rampe du thermocycleur. Par exemple, un modèle testé a été ajusté à partir d'une vitesse de rampe par défaut (et maximale) de 5 degrés C/s à 3 degrés C/s pour obtenir des résultats comparables à ceux d'autres modèles avec des vitesses de rampe par défaut plus faibles.

Prélèvement, transport et stockage des échantillons

Suivre la procédure standard lors du prélèvement, du transport, du stockage et du traitement des échantillons.

Exigences relatives aux échantillons

Tissu FFPE

Le test TSO Comprehensive (EU) nécessite un ARN de 40 ng et/ou un ADN de 40 ng extrait du tissu FFPE. L'utilisation de l'ARN et de l'ADN permet l'analyse de tous les types de variants revendiqués. Le tissu doit être fixé à l'aide d'un fixateur de formol adapté aux analyses moléculaires (par exemple, formol tamponné neutre à 10 %). Le tissu ne peut pas être décalcifié. Avant d'effectuer le test TSO Comprehensive (EU), l'échantillon de tissu doit être examiné par un pathologiste pour s'assurer qu'il est approprié pour ce test. Un minimum de 20 % de contenu tumoral (par zone) est nécessaire pour détecter les mutations du facteur somatique. Un minimum de 30 % de contenu tumoral est nécessaire pour détecter une MSI élevée. Le contenu tumoral pour les amplifications génétiques et les variants d'ARN dépend de l'étendue de l'amplification ou de l'expression de fusion (consulter la section [Contenu de la tumeur à la page 106](#)).

Pour une probabilité élevée d'extraction de 40 ng d'ARN et de 40 ng d'ADN de différents types de tissus solides, le volume de tissu recommandé est $\geq 1,0 \text{ mm}^3$, ce qui équivaut à une surface tissulaire viable cumulée de $\geq 200 \text{ mm}^2$ en utilisant des coupes de $5 \mu\text{m}$ d'épaisseur, ou $\geq 100 \text{ mm}^2$ en utilisant des coupes de $10 \mu\text{m}$ d'épaisseur. La surface tissulaire cumulée est la somme de la surface tissulaire viable dans toutes les coupes soumises pour extraction. Par exemple, une surface tissulaire cumulée de 200 mm^2 peut être obtenue en extrayant quatre coupes de $5 \mu\text{m}$ avec une surface tissulaire de 50 mm^2 chacune ou cinq coupes de $10 \mu\text{m}$ avec une surface tissulaire de 20 mm^2 chacune. La nécrose tissulaire peut diminuer le rendement en acide nucléique. Pour minimiser la possibilité de résultats faussement négatifs, le tissu peut être macrodisséqué pour obtenir un contenu tumoral viable souhaitable.

Une quantité élevée de tissu nécrotique ($\geq 25 \%$) peut interférer avec la capacité du TSO Comprehensive (EU) test à détecter les amplifications génétiques et les fusions d'ARN.

Extraction, quantification et stockage des acides nucléiques

- Extraire l'ARN et l'ADN des échantillons de tissu FFPE à l'aide de trousse d'extraction disponibles dans le commerce. Les différences entre les trousse d'extraction peuvent avoir un impact sur les performances. Consulter la section [Évaluation de la trousse d'extraction d'acide nucléique à la page 96](#).
- Conserver l'acide nucléique de stock extrait en suivant les instructions du fabricant de la trousse d'extraction.

- Pour éviter les changements de concentration au fil du temps, mesurer l'ADN et l'ARN immédiatement avant de commencer la préparation de la bibliothèque. Quantifier l'ARN et l'ADN à l'aide d'une méthode de quantification fluorométrique qui utilise des colorants de liaison à l'acide nucléique. La concentration en acide nucléique doit être la moyenne d'au moins trois mesures.
- Le test nécessite 40 ng de chaque échantillon d'ARN préparé dans de l'eau exempte-de RNase/DNase (non fournie), avec un volume final de 8,5 µl (4,7 ng/µl).
- Le test nécessite 40 ng de chaque échantillon d'ADNg avec une concentration d'extraction minimale de 3,33 ng/µl. Le cisaillement nécessite un volume final de 52 µl (0,77 ng/µl) avec un minimum de 40 µl de TEB (fourni) utilisé comme diluant.

Stockage de bibliothèque

Stocker les bibliothèques dans des plaques PCR à faible liaison pendant 7 à 30 jours, selon le type de bibliothèque (consulter [Tableau 5](#)).

Tableau 5 Temps de stockage de la bibliothèque

Type de bibliothèque	Plaque	Nombre de jours	Température de stockage
ADNc	PCR PCF	≤ 7	-25 °C à -15 °C
ADNg fragmenté	PCR LP	≤ 7	-25 °C à -15 °C
Pré-enrichissement	PCR SLA	≤ 30	-25 °C à -15 °C
Post-enrichissement	ELU2 PCR	≤ 7	-25 °C à -15 °C
PCR post-enrichissement	PCR PL	≤ 30	-25 °C à -15 °C
Normalisé	PCR NL	≤ 30	-25 °C à -15 °C

Avertissements et Précautions

Sécurité

1. Certains composants du test contiennent des produits chimiques potentiellement dangereux. Des dommages corporels peuvent survenir en cas d'inhalation, d'ingestion, de contact avec la peau ou les yeux. Porter un équipement de protection, y compris des lunettes de protection, des gants et une blouse de laboratoire adaptés au risque d'exposition. Manipuler les réactifs usagés comme des déchets chimiques et les mettre au rebut conformément aux lois et règles régionales, nationales et locales en vigueur. Pour les fiches de données de sécurité (SDS), consulter la page support.illumina.com/sds.html.
2. Manipuler tous les échantillons comme s'ils étaient connus pour être infectieux.
3. Prendre les précautions de routine en laboratoire. Ne pas injecter avec la bouche. Ne pas manger, boire ou fumer dans les zones de travail désignées. Porter des gants jetables et une blouse de laboratoire lors de la manipulation des échantillons et des réactifs de test. Se laver soigneusement les mains après avoir manipulé des échantillons et des réactifs de test.

Laboratoire

1. Pour éviter la contamination, organiser le laboratoire avec un flux de travail unidirectionnel. Les zones de pré-amplification et de post-amplification doivent disposer d'un équipement dédié (par exemple, pipettes, embouts de pipette, vortex et centrifugeuse). Pour éviter le transfert du produit d'amplification ou de la sonde, éviter de retourner dans la zone de pré-amplification après avoir pénétré dans la zone de post-amplification.
2. Effectuer les étapes de l'Indexation PCR et d'enrichissement dans une zone post-amplification pour éviter le transfert du produit d'amplification.
3. Les procédures de préparation de la bibliothèque nécessitent un environnement exempt-de RNase/DNase. Décontaminer soigneusement les zones de travail avec un nettoyant inhibant-la RNase/DNase. Utiliser des plastiques certifiés exempts de DNase, RNase et ADN génomique humain.
4. Pour les procédures post-amplification, nettoyer soigneusement les surfaces de travail et l'équipement avant et après chaque procédure avec une solution d'hypochlorite de sodium (NaOCl) à 0,5 % fraîchement préparée. Laisser la solution entrer en contact avec les surfaces pendant 10 minutes, puis essuyer soigneusement avec de l'alcool éthylique ou isopropylique à 70 %.
5. Utiliser des tubes de microcentrifugation, des plaques, des embouts de pipette et des réservoirs sans nucléase.
6. Utiliser un équipement étalonné tout au long du test. S'assurer d'étalonner l'équipement aux vitesses, températures et volumes spécifiés dans ce protocole.
7. Utiliser des pipettes de précision pour assurer une distribution précise des réactifs et des échantillons. Étalonner régulièrement conformément aux spécifications du fabricant.

8. Utiliser les directives suivantes lorsque vous utilisez des pipettes multicanaux :
 - Pipeter un minimum de $\geq 2 \mu\text{l}$.
 - S'assurer que les embouts barrière sont bien ajustés et adaptés à la marque et au modèle de pipettes multicanaux.
 - Fixer les embouts avec un mouvement de roulement pour vous assurer que tous les embouts sont bien fixés.
 - Aspirer à un angle de 90° , avec des niveaux de volume de liquide équivalents sur tous les embouts.
 - Mélanger tous les composants après l'administration en pipetant le mélange maître de haut en bas.
 - Après la distribution, s'assurer que le liquide est distribué à partir de chaque buse.
9. S'assurer d'utiliser l'équipement spécifié pour le test et de définir les programmes comme indiqué.
10. Les températures indiquées pour le thermocycleur et l'incubateur de micro-échantillons indiquent la température de réaction, pas nécessairement la température définie de l'équipement.

Test

1. Éviter la contamination croisée.
 - Suivre les bonnes pratiques de laboratoire lors de la manipulation des échantillons et des réactifs.
 - Utiliser du matériel de laboratoire consommable frais et des embouts de pipette frais entre les échantillons et entre les réactifs de distribution.
 - Utiliser des embouts résistants aux aérosols pour réduire le risque de contamination croisée.
 - Utiliser un flux de travail unidirectionnel pour passer des zones de pré-amplification aux zones de post-amplification.
 - Manipuler et ouvrir un seul primer d'indexation à la fois. Reboucher chaque tube index immédiatement après utilisation. Des bouchons supplémentaires sont fournis dans la trousse.
 - Changer souvent de gants et s'ils entrent en contact avec des primers d'indexation ou des échantillons.
 - Retirer les tubes de primer d'indexation inutilisés de la zone de travail.
 - Ne pas remettre les réactifs dans les tubes de stockage après utilisation avec un tube à bandelettes, un compartiment ou un réservoir.
 - Mélanger les échantillons avec une pipette et centrifuger la plaque si indiqué.
 - Utiliser un agitateur de microplaques. Ne pas mélanger les plaques à l'aide d'un vortex.
2. Ne pas échanger les composants du test de différents lots de trousse de réactifs. Les lots de trousse de réactifs sont identifiés sur l'étiquette de la boîte de trousse de réactifs et sur la fiche de lot de référence.
3. Des pratiques de laboratoire adéquates sont nécessaires pour empêcher les nucléases et les produits PCR de contaminer les réactifs, l'instrument, les échantillons et les bibliothèques. La contamination par nucléase et produit PCR peut causer des résultats inexacts et peu fiables.

4. Un type de plaque approprié est nécessaire pour une performance et un stockage optimaux du test. S'assurer de suivre les instructions de transfert de plaque dans le [Mode d'emploi à la page 40](#).
5. Le défaut de suivre les procédures, telles que spécifiées, peut causer des résultats erronés ou une diminution significative de la qualité de la bibliothèque.
6. À moins qu'un point d'arrêt de sécurité ne soit spécifié dans le [Mode d'emploi à la page 40](#), passez immédiatement à l'étape suivante.
7. Stocker les réactifs et composants du test à la température spécifiée dans des zones de pré-amplification et de post-amplification désignées.
8. Ne stockez pas les réactifs dans une unité de stockage hors gel ou dans les compartiments de la porte du réfrigérateur.
9. Ne pas congeler les réactifs contenant des billes (LNB1, SPB et SMB).
10. Ne pas utiliser de réactifs qui ont été conservés de manière incorrecte.
11. Ne pas s'écarter des procédures de mélange et de manipulation spécifiées pour chaque réactif. Un mélange inadéquat ou un mélange excessif des réactifs à l'aide d'un vortex peut entraîner l'échec des résultats de l'échantillon.
12. Préparer les mélanges réactionnels frais et jeter le volume restant après utilisation.
13. Préparer toujours de l'éthanol frais à 80 % avec de l'eau exempte de RNase/DNase pour les étapes de lavage. L'éthanol peut absorber l'eau de l'air, ce qui peut avoir une incidence sur les résultats. Éliminer l'éthanol à 80 % après utilisation conformément aux réglementations locales, nationales et/ou fédérales.
14. Transférer le volume d'éluat spécifié. Le transfert d'un volume d'éluat inférieur au volume spécifié pendant les étapes d'élution peut avoir un impact sur les résultats.
15. Suivre les directives suivantes pour les ultrasons. S'assurer de suivre les instructions du fabricant.
 - Charger lentement l'ADNg dans le tube à ultrasons pour éviter de créer des bulles. Des bulles excessives ou un espace d'air dans le tube de cisaillement peuvent entraîner une fragmentation incomplète.
 - Distribuer lentement dans les tubes à ultrasons et éviter les éclaboussures.
 - Pour éviter le déplacement du liquide et la perte d'échantillon, ne pas insérer l'embout de la pipette au fond du tube à ultrasons lors du retrait de l'ADN fragmenté.
16. Ne pas pipeter moins de 2 µl d'échantillon.
17. Ne pas utiliser de bac pour distribuer les réactifs pour les étapes nécessitant l'ajout de moins de 10 µl de matériau dans chaque puits d'échantillon.
18. Utiliser une pipette P20 pour transférer l'échantillon d'ADNg fragmenté des tubes de l'ultrasonicateur vers la plaque de préparation de la bibliothèque (LP).
19. Ne pas combiner les adaptateurs UMI et SUA1.
20. Utiliser des adaptateurs SUA1 avec des échantillons d'ARN.
21. Utiliser des adaptateurs UMI avec des échantillons d'ADN.
22. Attribuer différents primers d'indexation à chaque échantillon de bibliothèque pour identifier de manière unique chaque bibliothèque lorsqu'elle est regroupée pour le séquençage sur une seule flow cell.

23. Ne pas combiner les primers d'indexation CPxx et UPxx dans la même bibliothèque.
24. Les mauvaises correspondances entre les échantillons et les primers d'indexation entraînent des résultats erronés en raison de la perte de l'identification positive de l'échantillon. Saisir les ID d'échantillon et attribuer des index dans le Module d'analyse Local Run Manager TruSight Oncology Comprehensive (EU) avant de commencer la préparation de la bibliothèque. Enregistrer les ID d'échantillon, l'indexation et l'orientation du puits de la plaque pour référence pendant la préparation de la bibliothèque.
25. Pour les bibliothèques dérivées d'échantillons d'ARN, utiliser uniquement les index UPxx.
26. Pour les bibliothèques dérivées d'échantillons d'ADN, utiliser les index UPxx ou CPxx.
27. Séquencer 8 bibliothèques d'ARN et 8 bibliothèques d'ADN par flow cell. Consulter la section [Nombre de bibliothèques et sélection des index à la page 37](#).
28. Séquencer au moins trois bibliothèques. Suivre les directives de la section [Nombre de bibliothèques et sélection des index à la page 37](#).
29. Après l'étape de liaison dans [Capture des cibles un à la page 62](#) et [Capture des cibles deux à la page 66](#), passer immédiatement à l'étape de lavage pour éviter que les billes ne sèchent.
30. Pendant les étapes de lavage, s'assurer que tous les 80 % d'éthanol sont éliminés du fond des puits. L'éthanol résiduel peut avoir un impact sur les résultats.
31. Pour des performances de test optimales, suivre le nombre de lavages indiqué dans le [Mode d'emploi à la page 40](#).
32. Pendant la procédure [Normalisation des bibliothèques à la page 72](#), remettre en suspension le culot de billes de la bibliothèque pour obtenir une densité de grappe constante sur la flow cell.

Notes de procédure

- Le flux de travail TSO Comprehensive (EU) peut être effectué selon le calendrier suivant.
 - Jour 1 : synthèse de l'ADNc à partir d'échantillons d'ARN, fragmentation de l'ADN des échantillons d'ADNg, préparation de la bibliothèque et début de l'hybridation de nuit (première).
 - Jour 2 : Enrichissement, normalisation des bibliothèques enrichies et chargement des bibliothèques sur le Instrument NextSeq 550Dx.

S'il n'est pas possible d'exécuter le flux de travail TSO Comprehensive (EU) conformément à ce calendrier, plusieurs points d'arrêt de sécurité sont spécifiés tout au long du protocole. À moins qu'un point d'arrêt de sécurité ne soit spécifié dans le protocole, passer immédiatement à l'étape suivante.

- Les bibliothèques dérivées des échantillons d'ARN et d'ADN peuvent être préparées simultanément dans des puits distincts.
- Les tableaux de préparation du mélange maître comprennent le surplus de volume pour s'assurer qu'il y a suffisamment de volume pour le nombre d'échantillons traités.
- Utiliser de l'eau de qualité moléculaire exempte de nucléases.
- Après l'ajout du réactif, rincer l'embout en aspirant et en distribuant une fois dans le puits approprié de la plaque, sauf indication contraire dans la procédure.
- La température ambiante est définie entre 15 °C et 30 °C.

Programmes du thermocycleur

- Programmer les programmes du thermocycleur sur l'équipement de pré-amplification et de post-amplification avant de démarrer le protocole.
- S'assurer que les plaques PCR s'insèrent parfaitement dans le thermocycleur.
- Utiliser les plaques recommandées par le fabricant du thermocycleur.

Scellage et déscellement de la plaque

- Toujours sceller les plaques avec un nouveau joint de plaque adhésif. Ne pas réutiliser les joints.
- Pour sceller la plaque, appliquez solidement le couvercle adhésif sur la plaque à l'aide d'une cale ou d'un rouleau d'étanchéité.
- Toujours sceller la plaque à 96 puits avec un nouveau joint de plaque adhésif avant les étapes suivantes du protocole.
 - Étapes d'agitation de la plaque
 - Étapes de centrifugation
 - Étapes du cyclage thermique

- Hybridations
- Stockage à long terme
- S'assurer que les bords et les puits sont scellés pour réduire le risque de contamination croisée et d'évaporation.
- Placer la plaque sur une surface plane avant de retirer lentement le joint.
- Avant le décollement, si du liquide ou de la condensation est observé sur le joint ou les parois latérales des puits de la plaque, centrifuger à 280 × g pendant 1 minute.
- Utiliser des joints de plaque adhésifs efficaces entre -40 °C et 110 °C, et adaptés aux plaques PCR à jupe ou semi-skirtées.

Équipement

- S'assurer que le personnel du laboratoire est familiarisé avec les instructions du fabricant pour l'utilisation et l'entretien de tout l'équipement avant de commencer le test.

Type de plaque et transferts de plaque

- Un type de plaque approprié est nécessaire pour une performance et un stockage optimaux du test.
- Lors du transfert de volumes entre les plaques, transférer le volume spécifié de chaque puits d'une plaque vers le puits correspondant de la plaque de destination.
- Les pipettes multicanaux peuvent être utilisées lors du transfert d'échantillons entre des barrettes de tubes ou des plaques.
- Suivre les directives suivantes lors de l'agitation des plaques.
 - Utiliser un agitateur pour plaques pour agiter les plaques. Ne pas mélanger les plaques à l'aide d'un vortex.
 - Agiter les plaques PCR à 1 200 tr/min.
 - Agiter les plaques MIDI à 1 800 tr/min.
 - Suivre les instructions du fabricant pour s'assurer que l'agitateur de plaque maintient fermement la plaque.

Centrifugation

- Lorsque les instructions du protocole indiquent de centrifuger brièvement, centrifuger à 280 × g pendant 1 minute.
- Si du liquide est observé sur le joint ou sur les côtés d'un puits, centrifuger la plaque à 280 × g pendant 1 minute.

Manipulation des réactifs

- Reboucher hermétiquement tous les tubes de réactif immédiatement après utilisation pour limiter l'évaporation et éviter toute contamination.
- Ramener les réactifs à la température de stockage spécifiée lorsqu'ils ne sont plus nécessaires pour une procédure.
- Suivre la préparation du réactif qui précède chaque section de procédure du [Mode d'emploi à la page 40](#).
- S'assurer de préparer le volume requis de mélange maître, de mélange d'élution et d'éthanol à 80 % pour le nombre d'échantillons que vous traitez.
- Les volumes fournis dans les tableaux de mélange maître et de solution contiennent un excédent. Les calculs de volume excédentaire sont les suivants.
 - **Tableau 14**
 - Volume de FSM = $(7,2 \mu\text{l}) \times (\text{nombre d'échantillons} + \text{contrôles}) \times (1,25)$.
 - Volume de RVT = $(0,8 \mu\text{l}) \times (\text{nombre d'échantillons} + \text{contrôles}) \times (1,25)$.
 - **Tableau 21**
 - Volume d'ERA1-B = $(7,2 \mu\text{l}) \times (\text{nombre de bibliothèques}) \times (1,20)$.
 - Volume d'ERA1-A = $(2,8 \mu\text{l}) \times (\text{nombre de bibliothèques}) \times (1,20)$.
 - **Tableau 29**
 - Volume d'EE2 = $(20,9 \mu\text{l}) \times (\text{nombre de bibliothèques}) \times (1,364)$.
 - Volume de HP3 = $(1,1 \mu\text{l}) \times (\text{nombre de bibliothèques}) \times (1,364)$.
 - **Tableau 30**
 - Volume d'EE2 = $(20,9 \mu\text{l}) \times (\text{nombre de bibliothèques}) \times (1,364)$.
 - Volume de HP3 = $(1,1 \mu\text{l}) \times (\text{nombre de bibliothèques}) \times (1,364)$.
 - **Tableau 36**
 - Volume de LNA1 = $(38,1 \mu\text{l}) \times (\text{nombre de bibliothèques}) \times (2,0)$.
 - Volume de LNB1 = $(6,9 \mu\text{l}) \times (\text{nombre de bibliothèques}) \times (2,0)$.
 - **Tableau 37**
 - Volume d'EE2 = $(30,4 \mu\text{l}) \times (\text{nombre de bibliothèques}) \times (1,25)$.
 - Volume de HP3 = $(1,6 \mu\text{l}) \times (\text{nombre de bibliothèques}) \times (1,25)$.

Jeux d'adaptateurs

- Le test TSO Comprehensive (EU) comprend des adaptateurs UMI et des adaptateurs SUA1.
- Les adaptateurs SUA1 sont destinés à être utilisés avec des échantillons d'ARN, pas pour l'ADN.
- Les adaptateurs UMI sont destinés à être utilisés avec des échantillons d'ADN et non pour l'ARN.

Manipulation des billes

- Trois types de billes sont inclus dans le test TSO Comprehensive (EU) (SPB, SMB et LNB1). S'assurer que le bon type de bille est utilisé pendant la procédure.
- Effectuer le nombre correct de lavages pour chaque type de bille.
- S'assurer que les billes sont à température ambiante avant utilisation.
- Mélanger les billes pendant 1 minute avant utilisation pour garantir l'homogénéité.
- Suivre les directives suivantes lors du mélange des billes avec une pipette.
 - Utiliser une pipette et une taille d'embout adaptées au volume que vous mélangez.
 - Régler le volume à environ 50 à 75 % du volume de l'échantillon.
 - Pipeter lentement sans relâcher le piston.
 - Éviter les éclaboussures et l'introduction de bulles.
 - Positionner l'embout de la pipette au-dessus du culot et le distribuer directement dans le culot pour libérer les billes du puits ou du tube.
 - S'assurer que le culot de billes est complètement en solution. La solution doit avoir un aspect marron foncé et avoir une consistance homogène.
 - Évaluer si un culot de billes est présent. Aspirer avec précaution la solution de billes totales du puits dans l'embout et examiner le fond des puits.
- Si des billes sont aspirées dans les embouts de pipette pendant les étapes de séparation magnétique, les distribuer à nouveau dans le puits de la plaque sur le support magnétique. Attendre que le liquide soit clair (environ 2 minutes) avant de passer à l'étape suivante de la procédure.
- Lors du lavage des billes :
 - Utiliser le support magnétique recommandé pour la plaque.
 - Distribuer le liquide directement sur le culot de billes afin que les billes sur le côté des puits soient mouillées.
 - Maintenir la plaque sur le support magnétique jusqu'à ce que la procédure indique de la retirer.
 - Ne pas agiter la plaque sur le support magnétique.
 - Sur le support magnétique, ne pas déranger le culot de billes.
- Lors du lavage des billes ou du retrait du surnageant, incliner les embouts de pipette au fond des puits pour éviter de créer un vide et d'extraire la solution dans les filtres d'embouts de pipette.

Formulaire de suivi du laboratoire

- Le *Formulaire de suivi de laboratoire TruSight Oncology Comprehensive (EU)* (document n° 200009022) fournit une liste de contrôle des étapes du protocole.

Nombre de bibliothèques et sélection des index

Avant la configuration de l'analyse, planifier le nombre de bibliothèques d'échantillons et d'index d'échantillons pour l'analyse de séquençage. Les directives suivantes concernant le nombre d'échantillons comprennent les contrôles positifs, mais excluent les contrôles négatifs/sans modèle (NTC). Les NTC doivent être ajoutés à l'analyse prévue en tant qu'échantillon supplémentaire.

Pour TSO Comprehensive (EU), suivre les directives du [Tableau 6](#) et du [Tableau 7](#) pour déterminer le nombre de bibliothèques à séquencer sur une flow cell.

Tableau 6 bibliothèques d'ARN ou d'ADN pour TSO Comprehensive (EU)

Type de bibliothèque	Minimum*	Maximum :
ARN	3	16
ADN	3	8

Pour une utilisation optimale des réactifs lors du séquençage TSO Comprehensive (EU) sur le Instrument NextSeq 550Dx, séquencer 8 bibliothèques d'ARN + 8 bibliothèques d'ADN par flow cell.

Tableau 7 bibliothèques d'ARN et d'ADN combinées pour TSO Comprehensive (EU)

Nombre de bibliothèques d'ADN	Nombre de bibliothèques d'ARN
8	8

Pendant la préparation de la bibliothèque, ajouter le primer d'indexation à chaque bibliothèque d'échantillons. *Utiliser un mélange de primers d'indexation différent pour chaque bibliothèque d'échantillons.* Les primers d'indexation identifient de manière unique chaque échantillon afin que les bibliothèques puissent être regroupées pour le séquençage sur une flow cell. (Les combinaisons d'index compatibles s'affichent sur l'écran Create Run (Créer une analyse) pendant la configuration de l'analyse sur le Module d'analyse Local Run Manager TruSight Oncology Comprehensive (EU).)

S'assurer que les primers d'indexation que vous utilisez avec les échantillons correspondent aux index que vous sélectionnez pour l'analyse avec le Module d'analyse Local Run Manager TruSight Oncology Comprehensive (EU). *Les mauvaises correspondances entraînent des résultats erronés en raison de la perte de l'identification positive de l'échantillon.*

Il existe deux types d'index dans le test TSO Comprehensive (EU).

- **Index UPxx** : utiliser les index UPxx pour les bibliothèques dérivées d'échantillons d'ARN ou d'ADN.
- **Index CPxx** : utiliser les index CPxx pour les bibliothèques dérivées d'échantillons d'ADN. Ne pas utiliser les index CPxx pour les bibliothèques dérivées de l'ARN ou pour le séquençage de trois bibliothèques d'ADN au total.

Lors du séquençage de seulement trois bibliothèques, les éléments suivants sont requis.

- Les bibliothèques doivent être entièrement composées d'ADN ou d'ARN.
- Ne pas utiliser les ensembles d'index CPxx.
- L'un des ensembles d'index UPxx suivants est nécessaire pour fournir une diversité suffisante.
 - UP01, UP02 et UP03
 - UP04, UP05 et UP06
 - UP07, UP08 et UP09
 - UP10, UP11 et UP12

Par exemple, la première bibliothèque se voit attribuer UP01, la deuxième bibliothèque UP02 et la troisième bibliothèque UP03.

Contrôles TruSight Oncology

TSO Comprehensive (EU) nécessite l'utilisation du Contrôles TruSight Oncology, qui se compose du contrôle d'ADN TruSight Oncology et du contrôle d'ARN TruSight Oncology en tant que contrôles positifs. Inclure le contrôle d'ADN TruSight Oncology pour chaque série de séquençage d'ADN et le contrôle d'ARN TruSight Oncology pour chaque série de séquençage d'ARN dans un événement de préparation de bibliothèque donné (inclure également les contrôles pour les séries combinées d'ADN et d'ARN). Un contrôle positif unique est préparé pour chaque série séquencée planifiée.

Inclure un NTC dans chaque ARN et chaque événement de préparation de la bibliothèque d'ADN. Le NTC est séquencé plusieurs fois dans un événement de préparation de bibliothèque. Suivre ces directives pour le Contrôles TruSight Oncology :

- Préparer les bibliothèques à partir de contrôles positifs et de contrôles sans modèle de la même manière que les échantillons.
- Utiliser TEB pour le NTC ADN.
- Utiliser de l'eau exempte de DNase/RNase pour le NTC ARN.
- Les contrôles positifs sont inclus dans l'exigence de bibliothèque maximale.
- Les NTC ne sont pas inclus dans les exigences minimales de la bibliothèque.
- Utiliser les index UP pour le NTC lors du séquençage de 3 bibliothèques.
- Comme le NTC est séquencé à plusieurs reprises, les index sélectionnés pour ce contrôle ne peuvent pas être répétés dans l'événement de préparation de la bibliothèque.

Les tableaux ci-dessous montrent des exemples de disposition des plaques pour la préparation de la bibliothèque. Chaque colonne numérotée représente une seule série de séquençage. Lors du séquençage des bibliothèques d'ADN et d'ARN ensemble, chaque ensemble de colonnes correspondant représente une unique série de séquençage (par exemple, colonne 1 et colonne 7). Le NTC est séquencé pour chaque colonne ou ensemble de colonnes.

Tableau 8 Évènement de préparation de bibliothèque d'une série unique comprenant six échantillons de patients

	1	2	3	4	5	6	7
A	Contrôle de l'ADN Pos	vide	vide	vide	vide	vide	Contrôle de l'ARN Pos
B	ADN 1	vide	vide	vide	vide	vide	ARN 1
C	ADN 2	vide	vide	vide	vide	vide	ARN 2
D	ADN 3	vide	vide	vide	vide	vide	ARN 3
E	ADN 4	vide	vide	vide	vide	vide	ARN 4
F	ADN 5	vide	vide	vide	vide	vide	ARN 5
G	ADN 6	vide	vide	vide	vide	vide	ARN 6
H	ADN NTC	vide	vide	vide	vide	vide	NTC ARN

Tableau 9 Évènement de préparation de la bibliothèque de trois séries comprenant 20 échantillons de patients

	1	2	3	4	5	6	7
A	Contrôle de l'ADN Pos	Contrôle de l'ADN Pos	Contrôle de l'ADN Pos	vide	Contrôle de l'ARN Pos	Contrôle de l'ARN Pos	Contrôle de l'ARN Pos
B	ADN 1	ADN 7	ADN 14	vide	ARN 1	ARN 7	ARN 14
C	ADN 2	ADN 8	ADN 15	vide	ARN 2	ARN 8	ARN 15
D	ADN 3	ADN 9	ADN 16	vide	ARN 3	ARN 9	ARN 16
E	ADN 4	ADN 10	ADN 17	vide	ARN 4	ARN 10	ARN 17
F	ADN 5	ADN 11	ADN 18	vide	ARN 5	ARN 11	ARN 18
G	ADN 6	ADN 12	ADN 19	vide	ARN 6	ARN 12	ARN 19
H	ADN NTC	ADN 13	ADN 20	vide	NTC ARN	ARN 13	ARN 20

Mode d'emploi

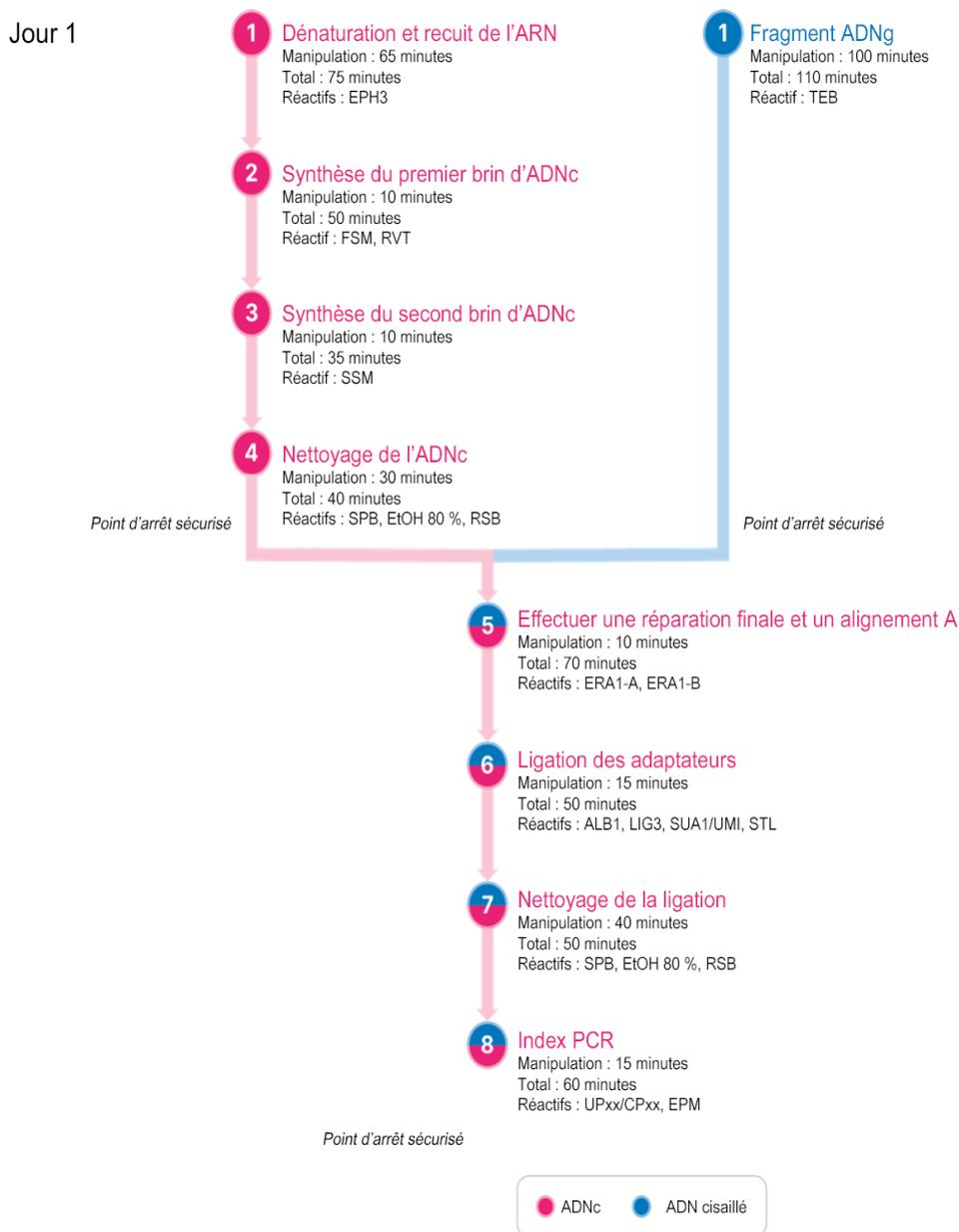
Une vue d'ensemble du flux de travail TSO Comprehensive (EU) est présentée dans la [Figure 1](#) et la [Figure 2](#).

Flux de travail de préparation de la bibliothèque

[Figure 1](#) illustre le flux de travail de préparation de la bibliothèque pour TSO Comprehensive (EU). Les bibliothèques d'échantillons d'ARN et d'ADN peuvent être préparées simultanément dans des puits distincts. Les contrôles positifs et les contrôles sans modèle sont traités de la même manière que les échantillons. Les points d'arrêt de sécurité sont marqués entre les étapes.

Avant de démarrer le protocole, saisir les informations relatives à l'analyse et à l'échantillon dans une feuille d'échantillon v2 à utiliser avec le Module d'analyse Local Run Manager TruSight Oncology Comprehensive (EU). Consulter Guide de flux de travail du Module d'analyse Local Run Manager TruSight Oncology Comprehensive (EU) (document n° 200008661).

Figure 1 TSO Comprehensive (EU) Flux de travail (Partie 1)



* Les temps de manipulation et les temps totaux sont approximatifs.

Flux de travail d'enrichissement

Figure 2 illustre le flux de travail d'enrichissement pour TSO Comprehensive (EU). Les points d'arrêt de sécurité sont marqués entre les étapes.

Figure 2 TSO Comprehensive (EU) Flux de travail (Partie 2)



Programmation des thermocycleurs

Avant de démarrer le test, enregistrer les programmes suivants sur les thermocycleurs avant et après amplification.

Tableau 10 Programmes du thermocycleur pré-amplification

Étape de la procédure	Nom du programme	Température du couvercle	Volume de réaction	Paramètres du thermocycleur
Dénaturation et recuit de l'ARN	LQ-ARN	100 °C	17 µl	<ul style="list-style-type: none"> • 65 °C pendant 5 minutes • 4 °C pendant 1 minute • Maintien à 4 °C
Synthèse du premier brin d'ADNc	1stSS	100 °C	25 µl	<ul style="list-style-type: none"> • 25 °C pendant 10 minutes • 42 °C pendant 15 minutes • 70 °C pendant 15 minutes • 4 °C pendant 1 minute • Maintien à 4 °C
Synthèse du second brin d'ADNc	2ndSS	30 °C	50 µl	<ul style="list-style-type: none"> • 16 °C pendant 25 minutes • 4 °C pendant 1 minute • Maintien à 4 °C

REMARQUE Si la température du couvercle pour le 2ndSS ne peut pas être réglée sur 30 °C, désactiver l'option de chauffage du couvercle préchauffé.

Tableau 11 Programmes du thermocycleur post-amplification

Étape de la procédure	Nom du programme	Température du couvercle	Volume de réaction	Paramètres du thermocycleur
Indexation PCR	I-PCR	100 °C	50 µl	<ul style="list-style-type: none"> • 98 °C pendant 30 secondes • 15 cycles de : <ul style="list-style-type: none"> • 98 °C pendant 10 secondes • 60 °C pendant 30 secondes • 72 °C pendant 30 secondes • 72 °C pendant 5 minutes • Maintien à 10 °C

Étape de la procédure	Nom du programme	Température du couvercle	Volume de réaction	Paramètres du thermocycleur
Effectuer la première hybridation	HYB1	100 °C	50 µl	<ul style="list-style-type: none"> • 95 °C pendant 10 minutes • 85 °C pendant 2 min 30 secondes • 75 °C pendant 2 min 30 secondes • 65 °C pendant 2 min 30 secondes • 57 °C Maintien pendant 8 à 24 heures
Effectuer une deuxième hybridation	HYB2	100 °C	50 µl	<ul style="list-style-type: none"> • 95 °C pendant 10 minutes • 85 °C pendant 2 min 30 secondes • 75 °C pendant 2 min 30 secondes • 65 °C pendant 2 min 30 secondes • 57 °C Maintien pendant 1,5 à 4 heures
Amplifier la bibliothèque enrichie	EL-PCR	100 °C	50 µl	<ul style="list-style-type: none"> • 98 °C pendant 30 s • 18 cycles de : <ul style="list-style-type: none"> • 98 °C pendant 10 s • 60 °C pendant 30 s • 72 °C pendant 30 s • 72 °C pendant 5 min • Maintien à 10 °C

Préparation aux étapes du protocole

1. Décontaminer soigneusement les zones de travail avec un nettoyeur inhibant la RNase/DNase.



ATTENTION

Toutes les procédures du flux de travail nécessitent un environnement sans RNase/DNase.

2. Définir les programmes du thermocycleur de pré-amplification. Consulter [Programmation des thermocycleurs à la page 43](#).
3. Suivre les instructions du fabricant pour installer l'ultrasons.
4. Pour le traitement des échantillons d'ADN uniquement, passer directement à la section [Fragmentation de l'ADNg à la page 50](#).
5. Retirer les contrôles ARN du stockage.
6. Retirer les tubes de réactif de la boîte et suivre les instructions de décongélation.

Tableau 12 Préparation de la bibliothèque d'ARN TruSight Oncology Comp (réf. 20031127)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
EPH3	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante	Dénaturation et recuit de l'ARN
FSM	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante	Synthèse du premier brin d'ADNc
RVT	-25 °C à -15 °C	Garder sur la glace	Synthèse du premier brin d'ADNc
SSM	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante	Synthèse du second brin d'ADNc

Tableau 13 Préparation de la bibliothèque TruSight Oncology Comp (réfrigérer) (réf. 20031119)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
SPB (étiquette vert clair)	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante pendant 30 minutes.	Nettoyage de l'ADNc
RSB	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante.	Nettoyage de l'ADNc

Dénaturation et recuit de l'ARN

Ce procédé dénature l'ARN purifié et primer avec des hexamères aléatoires en préparation de la synthèse de l'ADNc.

Préparation

1. Préparer les réactifs suivants.

- EPH3 : Mettre de côté.
- FSM : Mélanger à l'aide d'un vortex. Centrifuger brièvement, puis pipeter pour mélanger. Le réactif peut contenir des particules blanches liées au produit. Aucune action de l'utilisateur n'est requise. Il n'y a aucun impact sur les performances du produit.
- RVT : Centrifuger brièvement, puis pipeter pour mélanger. Conserver sur de la glace.

REMARQUE RVT est une solution visqueuse. Minimiser la formation de bulles pendant le pipetage.

2. Dans un tube de microcentrifugeuse, combiner les volumes suivants pour préparer un mélange maître FSM + RVT.

Tableau 14 Mélange maître FSM + RVT

Composant du mélange maître	4 bibliothèques (µl)	8 bibliothèques (µl)	16 bibliothèques (µl)	24 bibliothèques (µl)
FSM	36	72	144	216
RVT	4	8	16	24

Ce tableau comprend le dépassement de volume. Consulter la section [Manipulation des réactifs à la page 35](#) pour les calculs.

3. Pipeter dix fois pour mélanger.
4. Placer le mélange maître FSM + RVT sur de la glace jusqu'à la [Synthèse du premier brin d'ADNc à la page 46](#).

Procédure

1. Décongeler les échantillons d'ARN extraits et les contrôles d'ARN sur de la glace. Traiter les contrôles d'ARN comme des échantillons pour le reste du protocole.
2. Conserver l'ARN sur de la glace lorsqu'il n'est pas utilisé. Consulter [Exigences relatives aux échantillons à la page 27](#) pour quantifier les échantillons.
3. Pipeter chaque échantillon d'ARN 10 fois pour mélanger.
4. Utiliser de l'eau exempte de RNase/DNase pour préparer 40 ng de chaque échantillon d'ARN dans un volume final de 8,5 µl (4,7 ng/µl).
Pour les contrôles d'ARN, utiliser la concentration indiquée sur l'étiquette du tube.
5. Étiqueter une nouvelle plaque PCR CF à 96 puits (fragments d'ADNc).
6. Ajouter 8,5 µl de chaque échantillon d'ARN dans un puits unique de la plaque CF PCR.
7. S'assurer que la disposition et les index de la plaque d'échantillon pour chaque échantillon correspondent à l'analyse prévue dans le Module d'analyse TSO Comprehensive (EU) pendant la configuration de l'analyse.
8. Mélanger l'EPH3 à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
9. Ajouter 8,5 µl d'EPH3 dans chaque puits d'échantillon.
10. Appliquer un joint adhésif sur la plaque CF PCR.



ATTENTION

Veiller à bien sceller les bords et les puits pour éviter toute évaporation.

11. Agiter à 1 200 tr/min pendant 1 minute.
12. Centrifuger à 280 × g pendant 1 minute.
13. Placer sur le thermocycleur et exécuter le programme LQ-RNA.
Consulter [Programmation des thermocycleurs à la page 43](#).
14. Lorsque les échantillons atteignent 4 °C, les maintenir enfoncés pendant une minute, puis passer immédiatement à l'étape suivante.

Synthèse du premier brin d'ADNc

Ce processus inverse transcrit les fragments d'ARN amorcés avec des hexamères aléatoires dans l'ADNc du premier brin à l'aide de la transcriptase inverse.

Procédure

1. Retirer la plaque CF PCR du thermocycleur.

2. Pipeter 10 fois pour mélanger le mélange maître FSM + RVT. S'assurer que le mélange FSM + RVT est complètement homogène.
3. Ajouter 8 µl de mélange maître FSM + RVT dans chaque puits d'échantillon.
4. Pipeter 10 fois pour mélanger.
5. Jeter le mélange maître FSM + RVT restant.
6. Appliquer un joint adhésif sur la plaque CF PCR.
Sceller complètement les bords et les puits pour éviter toute évaporation.
7. Agiter à 1 200 tr/min pendant 1 minute.
8. Centrifuger à 280 × g pendant 1 minute.
9. Placer sur un thermocycleur et exécuter le programme 1stSS.
Consulter [Programmation des thermocycleurs à la page 43](#).
10. Lorsque les échantillons atteignent 4 °C, passer immédiatement à l'étape suivante.
Les échantillons du premier brin peuvent être conservés à 4 °C pendant 5 minutes maximum.

Synthèse du second brin d'ADNc

Ce processus supprime le modèle d'ARN et synthétise l'ADNc double brin.

Préparation

1. Préparer le réactif suivant.
 - SSM : Inverser 10 fois pour mélanger. Centrifuger brièvement.

Procédure

1. Retirer la plaque CF PCR du thermocycleur.
2. Ajouter 25 µl de SSM dans chaque puits d'échantillon.
3. Appliquer un joint adhésif sur la plaque CF PCR.
Sceller complètement les bords et les puits pour éviter toute évaporation.
4. Agiter à 1 200 tr/min pendant 1 minute.
5. Centrifuger à 280 × g pendant 1 minute.
6. Placer sur un thermocycleur et exécuter le programme 2ndSS.
Consulter [Programmation des thermocycleurs à la page 43](#).
7. Lorsque les échantillons atteignent 4 °C, les maintenir enfoncés pendant une minute, puis passer immédiatement à l'étape suivante.

Nettoyage de l'ADNc

Ce processus utilise SPB pour purifier l'ADNc des composants de réaction indésirables. Les billes sont lavées deux fois avec de l'éthanol frais à 80 %. L'ADNc est élué avec le RSB.

Préparation

1. Préparer les réactifs suivants.
 - SPB : S'assurer que les billes sont à température ambiante pendant 30 minutes.
 - RSB : Réservé pour une utilisation dans la procédure.
2. Préparer l'EtOH frais à 80 % dans un tube conique de 15 ml ou 50 ml.

Tableau 15 Préparer de l'EtOH frais à 80 %

Réactif	4 bibliothèques	8 bibliothèques	16 bibliothèques	24 bibliothèques
Alcool 100 % éthanol pur	2 ml	4 ml	8 ml	12 ml
Eau exempte de RNase/DNase	500 µl	1 ml	2 ml	3 ml

3. Mélanger 80 % d'EtOH frais à l'aide d'un vortex.
4. Étiqueter une nouvelle plaque MIDI 96 puits BIND1 (Liaison ADNc).
5. Couvrir et mettre de côté.
6. Installer l'aimant.

Procédure

Liaison

1. Retirer la plaque CF PCR du thermocycleur.
2. Mélanger SPB à l'aide d'un vortex pendant 1 minute pour remettre les billes en suspension.
3. Ajouter immédiatement 90 µl de SPB dans chaque puits d'échantillon de la plaque BIND1 MIDI.
Si vous utilisez un compartiment pour distribuer le SPB, inclure un facteur de dépassement de 1,05 lors de l'aliquotage d'une quantité suffisante de matériel par échantillon. Jeter tout matériel restant après l'ajout du SPB dans chaque puits d'échantillon.
4. Transférer la totalité du volume (50 µl) de chaque échantillon de la plaque CF PCR dans le puits correspondant de la plaque BIND1 MIDI.
5. Jeter la plaque CF PCR vide.
6. Appliquer un joint adhésif sur la plaque BIND1 MIDI.
Sceller complètement les bords et les puits.
7. Agiter à 1 800 tr/min pendant 2 minutes.

8. Incuber à température ambiante pendant 5 minutes.
9. Placer la plaque BIND1 MIDI sur un support magnétique pendant 5 minutes.
10. Utiliser une pipette P200 réglée sur 200 µl pour retirer et éliminer tout surnageant de chaque puits d'échantillon sans perturber le culot de billes.

Lavage

1. Laver les billes comme suit.
 - a. Conserver sur le support magnétique et ajouter 200 µl d'EtOH frais à 80 % dans chaque puits.
 - b. Patienter 30 secondes.
 - c. Retirer et éliminer tout surnageant de chaque puits.
2. Laver les billes une *deuxième* fois.
3. Retirer l'EtOH résiduel de chaque puits.
Utiliser une pipette P20 à embouts fins.
4. Jeter l'EtOH à 80 % non utilisé.

Éluer

1. Retirer la plaque BIND1 MIDI du support magnétique.
2. Retourner ou utiliser un vortex pour mélanger le RSB.
3. Ajouter 22 µl RSB à chaque puits d'échantillon.
4. Appliquer un joint adhésif sur la plaque BIND1 MIDI.
Sceller complètement les bords et les puits.
5. Agiter à 1 800 tr/min pendant 2 minutes.
6. Incuber à température ambiante pendant 2 minutes.
7. Placer sur un support magnétique pendant 2 minutes.
8. Étiqueter une nouvelle plaque MIDI PCF (fragments d'ADNc purifiés) à 96 puits.
Pour arrêter au [POINT D'ARRÊT DE SÉCURITÉ à la page 50](#) à la page 1, utiliser une plaque PCR.
9. Transférer 20 µl d'éluat de chaque puits de l'échantillon de la plaque BIND1 MIDI dans le puits correspondant de la plaque PCF.
10. Jeter la plaque BIND1 MIDI vide.
11. Ajouter 30 µl de RSB dans chaque puits d'échantillon de la plaque PCF.
12. Pipeter pour mélanger 10 fois.
13. Appliquer un joint adhésif sur la plaque PCF et la conserver sur de la glace.
14. Renvoyer EPH3, FSM, RVT et SSM au stockage.
15. Pour traiter uniquement des échantillons dérivés de l'ARN (ADNc), sans s'arrêter au point d'arrêt de sécurité, passer à la section [Effectuer une réparation, une extension et une ligation à la page 53](#).

POINT D'ARRÊT DE SÉCURITÉ

Pour arrêter, centrifuger la plaque PCF PCR à 280 × g pendant 1 minute et la conserver entre -25 °C et -15 °C pendant 7 jours maximum.

Préparation aux étapes du protocole

1. Retirer les contrôles ADN du stockage.
2. Retirer le tube de réactif de la boîte et suivre les instructions de décongélation.

Tableau 16 Préparation de la bibliothèque TruSight Oncology Comp (réfrigérer) (réf. 20031119)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
TEB	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante.	Fragmentation de l'ADNg

Fragmentation de l'ADNg

Ce processus fragmente l'ADNg et génère des fragments d'ADNdb avec des débords de 3' ou 5'.

Préparation

1. S'assurer de suivre les recommandations contenues dans la section [Extraction, quantification et stockage des acides nucléiques à la page 27](#) pour quantifier les échantillons.
2. Préparer le réactif suivant.
 - TEB : Retourner ou utiliser un vortex pour mélanger.

Procédure**Préparation de la plaque**

1. Sélectionner l'une des trois options suivantes pour préparer la plaque.
 - **Option n° 1** : Traiter les échantillons d'ADNg simultanément avec les échantillons d'ADNc dans la plaque PCF MIDI.
 - a. Étiqueter la plaque PCF MIDI LP (Préparation de la bibliothèque).
 - b. Placer sur de la glace et mettre de côté pour utilisation dans [Transférer l'ADN fragmenté à la page 51](#).
 - **Option n° 2** : Traiter les échantillons d'ADNg simultanément avec les échantillons d'ADNc et la plaque PCF PCR est congelée.
 - a. Décongeler la plaque PCR PCF à température ambiante.
 - b. Centrifuger à 280 × g pendant 1 minute.
 - c. Pipeter 10 fois pour mélanger.
 - d. Étiqueter une nouvelle plaque MIDI 96 puits LP (Préparation de la bibliothèque).

- e. Transférer la totalité des 50 µl de chaque échantillon de la plaque PCF PCR dans le puits correspondant de la plaque LP MIDI.
 - f. Jeter la plaque PCF PCR.
 - g. Appliquer le sceau adhésif de la plaque et le placer sur de la glace jusqu'au [Transférer l'ADN fragmenté à la page 51](#).
- **Option n° 3** : Traiter uniquement les échantillons d'ADNg.
 - a. Étiqueter une nouvelle plaque MIDI 96 puits LP (Préparation de la bibliothèque).
 - b. Si vous vous arrêtez au [POINT D'ARRÊT DE SÉCURITÉ à la page 52](#), utilisez une plaque PCR.
 - c. Couvrir et mettre de côté pour utilisation dans [Transférer l'ADN fragmenté à la page 51](#).

Diluer l'ADNg

1. Décongeler les échantillons d'ADNg et les contrôles d'ADN à température ambiante.
2. Pipeter chaque échantillon d'ADNg 10 fois pour mélanger.
3. Centrifuger brièvement le tube pour recueillir les gouttelettes.
4. Retourner ou utiliser un vortex pour mélanger le TEB.
5. Utiliser le TEB pour préparer chaque échantillon d'ADNg dans un volume final de 52 µl. Consulter le tableau suivant pour connaître les quantités d'entrée et les concentrations minimales en fonction du type d'échantillon. Le test nécessite une concentration d'extraction minimale pour permettre au moins 40 µl de TEB du volume de 52 µl. Pour les contrôles d'ADN, utiliser la concentration indiquée sur l'étiquette du tube. Pour éviter la perte d'échantillon, ne pas pipeter moins de 2 µl d'échantillon dans cette dilution.

Type d'échantillon	Montant d'entrée (ng)	Concentration minimale (ng/µl)
FFPE	40	3,33
Contrôle	40	Consulter l'étiquette du tube

Fragment

1. Ajouter 52 µl de chaque échantillon d'ADNg dans un puits séparé du tube à ultrasons.



ATTENTION

Charger lentement l'ADNg dans le tube, en s'assurant qu'il n'y a pas d'espace d'air au fond du tube. Pour plus d'informations, consulter la section [Test à la page 30](#) et les instructions du fabricant.

2. Noter l'orientation de la bandelette.
3. Fragmenter l'ADNg à l'aide d'un appareil à ultrasons.

Transférer l'ADN fragmenté

1. S'assurer que la disposition et les index de la plaque d'échantillon pour chaque échantillon correspondent à l'analyse sélectionnée pour l'analyse avec le Module d'analyse TSO Comprehensive (EU).

2. Suivre les instructions du fabricant de l'appareil à ultrasons pour récupérer l'échantillon.
Pour certains types de tubes à ultrasons, une centrifugation peut être nécessaire pour consolider l'échantillon dans le tube.
3. Pour chaque échantillon d'ADNg fragmenté, utiliser une pipette p20 à embouts fins pour effectuer trois transferts de 16,7 µl dans un puits vide de la plaque LP MIDI.
4. Appliquer un joint adhésif sur la plaque LP MIDI.

POINT D'ARRÊT DE SÉCURITÉ

Pour arrêter, appliquer un joint adhésif sur la plaque de PCR LP et centrifuger à 280 × g pendant 1 minute. À conserver entre -25 °C et -15 °C pendant 7 jours maximum.

Préparation aux étapes du protocole

S'assurer que les programmes du thermocycleur post-amplification sont définis. Consulter [Programmation des thermocycleurs à la page 43](#).

1. Préparer un seau à glace.
2. Retirer le tube de réactif de la boîte et suivre les instructions de décongélation.

Tableau 17 Boîte de préparation de la bibliothèque TruSight Oncology Comp (congélation) (réf. 20031118)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
ERA1-A	-25 °C à -15 °C	Conserver sur de la glace.	Effectuer une réparation, une extension et une ligation
ERA1-B	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante.	Effectuer une réparation, une extension et une ligation
ALB1	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante.	Ligation des adaptateurs
LIG3	-25 °C à -15 °C	Conserver sur de la glace.	Ligation des adaptateurs
SUA1 (bouchon bleu)	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante.	Ligation des adaptateurs
UMI (bouchon blanc)	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante.	Ligation des adaptateurs
STL	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante.	Ligation des adaptateurs
EPM	-25 °C à -15 °C	Conserver sur de la glace.	Indexation PCR

Tableau 18 Boîte de préparation de la bibliothèque TruSight Oncology Comp (réfrigérer) (réf. 20031119)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
SPB (étiquette vert clair)	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante pendant 30 minutes.	Nettoyage de la ligation
RSB	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante.	Nettoyage de la ligation

Tableau 19 Boîte de primers d'indexation TruSight Oncology Comp UP (réf. 20031120)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
UPxx	-25 °C à -15 °C	Décongeler les tubes de primer d'indexation appropriés à température ambiante.	Indexation PCR

Tableau 20 Boîte de primers d'indexation CP TruSight Oncology Comp (réf. 20031126)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
CPxx	-25 °C à -15 °C	Décongeler les tubes de primer d'indexation appropriés à température ambiante.	Indexation PCR

Effectuer une réparation, une extension et une ligation

Ce processus répare les surplombs résultant de la fragmentation en extrémités avec une queue en A en surplomb à l'aide d'un mélange maître de réparation, d'extension et de ligation (ERA1).

L'activité exonucléase de 3' à 5' de ce mélange élimine les surplombs de 3' et l'activité polymérase de 5' à 3' remplit les surplombs de 5'. Les extrémités de 3' subissent une polyadénylation pendant cette réaction pour les empêcher de se ligaturer les unes les autres pendant la réaction de ligation de l'adaptateur.

Préparation

1. Préchauffer 2 incubateurs à micro-échantillons avec inserts de bloc thermique MIDI comme suit.
 - Préchauffer un incubateur de micro-échantillons à 30 °C.
 - Préchauffer un incubateur de micro-échantillons à 72 °C.
2. Préparer les réactifs suivants.
 - ERA1-A : Centrifuger brièvement, puis pipeter pour mélanger. Conserver sur de la glace.
 - ERA1-B : Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement. Vérifier la présence de précipités. Le cas échéant, réchauffer le tube à 37 °C, puis pipeter pour mélanger jusqu'à dissolution des précipités.
3. Préparer le mélange maître ERA1 dans un tube de microcentrifugeuse.

Tableau 21 Mélange maître ERA1₁

Composant du mélange maître	4 bibliothèques	8 bibliothèques	16 bibliothèques	24 bibliothèques	48 bibliothèques
ERA1-B	35 µl	69 µl	138 µl	207 µl	415 µl
ERA1-A	13,5 µl	27 µl	54 µl	81 µl	161 µl

¹ Ce tableau comprend le surplus de volume. Consulter la section [Manipulation des réactifs à la page 35](#) pour les calculs.

4. Pipeter lentement 10 fois pour garantir l'homogénéité, centrifuger brièvement, puis placer le mélange maître ERA1 sur de la glace.
5. Sélectionner l'option appropriée parmi les deux options suivantes pour préparer la plaque.

- **Option n° 1 :** Si les échantillons sont dans une plaque MIDI :
 - Réétiqueter la plaque MIDI LP2 (Préparation de la bibliothèque 2).

Si certains échantillons se trouvent dans des plaques MIDI séparées, déplacer tous les échantillons vers des puits séparés de la même plaque MIDI selon la disposition de la plaque.

- **Option n° 2 :** Si la plaque est congelée :
 - a. Décongeler la plaque PCR PCF ou la plaque PCR LP à température ambiante.
 - b. Centrifuger la plaque à 280 × g pendant 1 minute.
 - c. Pipeter 10 fois pour mélanger.
 - d. Étiqueter une nouvelle plaque MIDI 96 puits LP2 (Préparation de la bibliothèque 2).
 - e. Transférer la totalité des 50 µl de chaque échantillon de la plaque PCF PCR ou de la plaque LP PCR dans le puits correspondant de la plaque LP2 MIDI.
 - f. Jeter la plaque PCF PCR ou LP PCR.

Procédure

1. Ajouter 10 µl de mélange maître ERA1 dans chaque puits d'échantillon de la plaque LP2 MIDI.
2. Jeter le mélange maître ERA1 restant.
3. Appliquer un joint adhésif sur la plaque LP2 MIDI.
Sceller complètement les bords et les puits pour éviter toute évaporation.
4. Agiter à 1 800 tr/min pendant 2 minutes.
5. Incuber dans l'incubateur de micro-échantillons préchauffé à 30 °C pendant 30 minutes.
6. Transférer immédiatement dans un deuxième incubateur à micro-échantillons préchauffé et incuber à 72 °C pendant 20 minutes.
7. Placer la plaque LP2 MIDI sur de la glace pendant 5 minutes.

Ligation des adaptateurs

Ce processus ligation les adaptateurs aux extrémités des fragments d'ADNc et/ou d'ADNg.

Le test TSO Comprehensive (EU) comprend des adaptateurs SUA1 et des adaptateurs UMI.

- Utiliser des adaptateurs SUA1 avec des échantillons d'ARN.
- Utiliser des adaptateurs UMI avec des échantillons d'ADN.

Préparation

1. Préparer les réactifs suivants.
 - ALB1 : Mélanger à l'aide d'un vortex pendant au moins 10 secondes, puis centrifuger brièvement.
 - LIG3 : Centrifuger brièvement, puis pipeter pour mélanger. Conserver sur de la glace.
 - SUA1 : Mélanger à l'aide d'un vortex pendant au moins 10 secondes, puis centrifuger brièvement.
 - UMI : Mélanger à l'aide d'un vortex pendant au moins 10 secondes, puis centrifuger brièvement.
 - STL : Mettre de côté pour une utilisation dans la procédure.

Procédure

1. Retirer la plaque LP2 MIDI de la glace.
2. Ajouter 60 µl d'ALB1 dans chaque puits d'échantillon de la plaque LP2 MIDI. ALB1 est une solution visqueuse, minimiser la formation de bulles pendant le pipetage.
3. Ajouter 5 µl de LIG3 dans chaque puits d'échantillon.
4. Ajouter des adaptateurs.
Ne pas combiner différents types d'adaptateurs.
 - **Puits d'échantillon d'ARN** : 10 µl de SUA1 (bouchon bleu) pour chaque échantillon dérivé de l'ARN.
 - **Puits d'échantillon d'ADN** : 10 µl d'UMI (bouchon blanc) pour chaque échantillon dérivé de l'ADN.
5. Appliquer un joint adhésif sur la plaque LP2 MIDI.
Sceller complètement les bords et les puits.
6. Agiter à 1 800 tr/min pendant 2 minutes.
7. Incuber à température ambiante pendant 30 minutes.
8. Mélanger STL à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
9. Ajouter 5 µl de STL dans chaque puits d'échantillon de la plaque LP2 MIDI.
10. Appliquer un joint adhésif sur la plaque LP2 MIDI.
Sceller complètement les bords et les puits pour éviter toute évaporation.
11. Agiter à 1 800 tr/min pendant 2 minutes.

Nettoyage de la ligation

Ce processus utilise SPB pour purifier les fragments d'ADNc ou d'ADNg ligaturés par adaptateur et élimine les produits indésirables. Les billes sont lavées deux fois avec de l'éthanol frais à 80 %. Les échantillons ligaturés par adaptateur sont élués avec du RSB.

Préparation

1. Préparer les réactifs suivants.
 - SPB : S'assurer que les billes sont à température ambiante pendant 30 minutes.

- RSB : Réservé pour une utilisation dans la procédure.
2. Préparer l'EtOH frais à 80 % dans un tube conique de 15 ml ou 50 ml.

Tableau 22 Préparer de l'éthanol frais à 80 %

Réactif	4 bibliothèques	8 bibliothèques	16 bibliothèques	24 bibliothèques	48 bibliothèques
Alcool 100 % éthanol pur	2 ml	4 ml	8 ml	12 ml	24 ml
Eau exempte de RNase/DNase	500 µl	1 ml	2 ml	3 ml	6 ml

3. Mélanger 80 % d'EtOH frais à l'aide d'un vortex.
4. Installer l'aimant.

Procédure

Liaison

1. Mélanger SPB à l'aide d'un vortex pendant 1 minute pour remettre les billes en suspension.
2. Ajouter immédiatement 112 µl de SPB dans chaque puits d'échantillon de la plaque LP2 MIDI.
Si vous utilisez un compartiment pour distribuer le SPB, inclure un facteur de dépassement de 1,05 lors de l'aliquotage d'une quantité suffisante de matériel par échantillon. Jeter tout matériel restant après l'ajout du SPB dans chaque puits d'échantillon.
3. Appliquer un joint adhésif sur la plaque LP2 MIDI.
Sceller complètement les bords et les puits.
4. Agiter à 1 800 tr/min pendant 2 minutes.
5. Incuber à température ambiante pendant 5 minutes.
6. Placer la plaque LP2 MIDI sur le support magnétique pendant 10 minutes.
7. Utiliser une pipette P200 réglée à 200 µl pour retirer et éliminer tout surnageant de chaque puits d'échantillon sans perturber le culot de billes.

Lavage

1. Laver les billes comme suit.
 - a. Conserver sur le support magnétique et ajouter 200 µl d'EtOH frais à 80 % dans chaque puits d'échantillon.
 - b. Patienter 30 secondes.
 - c. Retirer et éliminer tout surnageant de chaque puits sans perturber le culot de billes.
2. Laver les billes une *deuxième* fois.
3. Retirer l'EtOH résiduel de chaque puits.
Utiliser une pipette P20 à embouts fins.
4. Jeter l'EtOH à 80 % non utilisé.

Éluer

1. Retirer la plaque LP2 MIDI du support magnétique.
2. Retourner ou utiliser un vortex pour mélanger le RSB.
3. Ajouter 27,5 µl RSB à chaque puits d'échantillon.
4. Appliquer un joint adhésif sur la plaque LP2 MIDI.
Sceller complètement les bords et les puits.
5. Agiter à 1 800 tr/min pendant 2 minutes.
6. Incuber à température ambiante pendant 2 minutes.
7. Placer sur un support magnétique pendant 2 minutes.
8. Étiqueter une nouvelle plaque de PCR à 96 puits LS (échantillons de la bibliothèque).
9. Transférer 25 µl de chaque éluat de la plaque LP2 MIDI dans le puits correspondant de la plaque LS PCR.
10. Jeter la plaque LP2 MIDI vide.

Indexation PCR

Dans cette étape, les fragments de bibliothèque sont amplifiés à l'aide de primers qui ajoutent des séquences d'index pour le multiplexage des échantillons. Le produit obtenu contient la bibliothèque complète de fragments d'ADNc et/ou d'ADN, encadrés par les adaptateurs requis pour la génération de clusters.

Préparation

1. Préparer les réactifs suivants.
 - EPM : Le conserver sur de la glace.
 - UPxx : Mélanger à l'aide d'un vortex et centrifuger brièvement. UPxx est le primer d'indexation sélectionné sur l'écran Create Run (Créer une analyse) dans le logiciel Local Run Manager pendant la configuration de l'analyse.

- CPxx : Mélanger à l'aide d'un vortex et centrifuger brièvement. CPxx est le primer d'indexation sélectionnée sur l'écran Create Run (Créer une analyse) dans le logiciel Local Run Manager pendant la configuration de l'analyse.
2. S'assurer que les index de chaque échantillon correspondent à l'analyse prévue sur le Module d'analyse TSO Comprehensive (EU) pendant la configuration de l'analyse. S'assurer de suivre les instructions concernant la sélection de l'index dans la section [Nombre de bibliothèques et sélection des index à la page 37](#).

**ATTENTION**

Les mauvaises correspondances entre les échantillons et les primers d'indexation entraînent des résultats erronés en raison de la perte de l'identification positive de l'échantillon.

Procédure

1. Ajouter 5 µl du primer d'indexation approprié (UPxx ou CPxx) au puits d'échantillon correspondant dans la plaque de PCR LS en fonction des index sélectionnés.

**ATTENTION**

Manipuler et ouvrir un seul tube de primer d'indexation à la fois. Reboucher chaque tube index avec un nouveau bouchon immédiatement après utilisation. Ne pas combiner les primers d'indexation.

2. Mélanger l'EPM à l'aide d'un vortex pendant 5 secondes, puis centrifuger brièvement.
3. Ajouter 20 µl d'EPM dans chaque puits d'échantillon.
4. Appliquer un joint adhésif sur la plaque LS PCR.
Sceller complètement les bords et les puits pour éviter toute évaporation.
5. Agiter à 1 200 tr/min pendant 1 minute.
6. Remettre les réactifs de pré-amplification en stockage.

**ATTENTION**

Effectuer toutes les étapes suivantes dans une zone post-amplification pour éviter le transfert du produit d'amplification.

7. Centrifuger la plaque LS PCR à 280 × g pendant 1 minute.
8. Placer sur le thermocycleur post-amplification préprogrammé et exécuter le programme I-PCR.
Consulter [Programmation des thermocycleurs à la page 43](#).

REMARQUE

Si vous poursuivez la [Configuration de la première hybridation à la page 59](#), suivez les instructions de décongélation pour les réactifs dans les Étapes de préparation du protocole.

9. Une fois le programme I-PCR terminé, centrifuger la plaque LS PCR à 280 × g pendant 1 minute.

10. Réétiqueter la plaque d'échantillons de bibliothèque amplifiée, ALS (Échantillons de bibliothèques amplifiées).

POINT D'ARRÊT DE SÉCURITÉ

Pour arrêter, conserver la plaque ALS PCR entre -25 °C et -15 °C pendant 30 jours maximum.

Préparation aux étapes du protocole

1. S'assurer que les programmes du thermocycleur post-amplification sont définis. Consulter [Programmation des thermocycleurs à la page 43](#).
2. Retirer le tube de réactif de la boîte et suivre les instructions de décongélation.

Tableau 23 Boîte d'enrichissement TruSight Oncology Comp (réfrigérer) (réf. 20031123)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
TCB1	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante.	Configuration de la première hybridation

Tableau 24 Boîte d'enrichissement TruSight Oncology Comp (congélation) (réf. 20031121)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
TCA1	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante.	Configuration de la première hybridation

Tableau 25 Boîte de contenu TruSight Oncology Comp (réf. 20031122)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
OPR1 (bouchon rouge)	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante.	Configuration de la première hybridation
OPD2 (bouchon blanc)	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante.	Configuration de la première hybridation

Configuration de la première hybridation

Au cours de ce processus, un groupe d'oligonucléotides s'hybride aux bibliothèques d'ADNc, et un groupe d'oligonucléotides s'hybride aux bibliothèques d'ADNg préparées dans la section [Indexation PCR à la page 57](#). L'enrichissement des régions ciblées nécessite deux étapes d'hybridation. Lors de la première hybridation, les oligonucléotides s'hybrident aux bibliothèques d'ADNc et/ou d'ADNg pendant la nuit (8 heures à 24 heures).

Préparation

1. Préparer les réactifs suivants.

- TCB1 : Chauffer le tube à 37 °C pendant 5 minutes. Mélanger à l'aide d'un vortex pendant 10 secondes, puis centrifuger brièvement.
 - TCA1 : Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
 - OPR1 : Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
 - OPD2 : Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
2. Si la plaque PCR ALS a été conservée, décongeler à température ambiante et centrifuger à 280 × g pendant 1 minute. Pipeter ensuite pour mélanger.
 3. Étiqueter une nouvelle plaque PCR 96 puits HYB1 (Hybridation 1).

Procédure

1. Transférer 20 µl de chaque bibliothèque d'ADNc et/ou d'ADNg de la plaque PCR ALS dans le puits correspondant de la plaque HYB1 PCR.
2. Appliquer un joint adhésif sur la plaque ALS PCR et la mettre de côté.
Sceller complètement les bords et les puits.
3. Inspecter le TCB1 à la recherche de précipités. Le cas échéant, réchauffer le tube et mélanger à l'aide d'un vortex jusqu'à ce que les cristaux se dissolvent.
4. Ajouter 15 µl de TCB1 dans chaque puits de la bibliothèque de la plaque HYB1 PCR.
5. Ajouter 10 µl de TCA1 dans chaque puits de la bibliothèque de la plaque HYB1 PCR.
6. Ajouter des sondes.
Ne *pas* combiner différents types de sondes. Ajouter un seul jeu de sondes par puits.
 - Puits de bibliothèque d'ARN : 5 µl d'OPR1 (bouchon rouge) pour chaque bibliothèque dérivée de l'ARN.
 - Puits de bibliothèque d'ADN TSO Comprehensive (EU) : 5 µl d'OPD2 (bouchon blanc) pour chaque bibliothèque dérivée de l'ADN pour l'enrichissement TSO Comprehensive (EU).
7. Appliquer un joint adhésif sur la plaque HYB1 PCR.



ATTENTION

Veiller à bien sceller les bords et les puits pour éviter toute évaporation.

8. Agiter à 1 200 tr/min pendant 2 minutes.
9. Placer sur le thermocycleur et exécuter le programme HYB1.
Consulter [Programmation des thermocycleurs à la page 43](#).
10. Hybrider à 57 °C pendant un minimum de 8 heures à un maximum de 24 heures.
11. Remettre les réactifs d'hybridation en stockage.
12. Conserver la plaque ALS PCR entre -25 °C et -15 °C pendant 30 jours maximum.

Préparation aux étapes du protocole

1. Au début du jour 2, retirer le tube de réactif de la boîte et suivre les instructions de décongélation.

Tableau 26 Boîte d'enrichissement TruSight Oncology Comp (réfrigérer) (réf. 20031123)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
SMB (étiquette bleu foncé)	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante pendant 30 minutes.	Capture des cibles un Capture des cibles deux
ET2	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante.	Capture des cibles un Capture des cibles deux
HP3	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante.	Capture des cibles un Capture des cibles deux Normalisation des bibliothèques
TCB1	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante.	Configuration de la deuxième hybridation
RSB	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante.	Capture des cibles deux Nettoyage de la bibliothèque enrichie amplifiée

Tableau 27 Boîte d'enrichissement TruSight Oncology Comp (congélation) (réf. 20031121)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
EE2	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante.	Capture des cibles un Capture des cibles deux Normalisation des bibliothèques
EEW	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante.	Capture des cibles un
TCA1	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante.	Configuration de la deuxième hybridation

Tableau 28 Test Boîte d'ensemble de contenu (réf. 20031122)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
OPR1 (bouchon rouge)	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante.	Configuration de la deuxième hybridation
OPD2 (bouchon blanc)	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante.	Configuration de la deuxième hybridation

Capture des cibles un

Cette étape utilise SMB pour capturer des sondes hybridées aux régions d'intérêt ciblées. Les billes sont lavées trois fois avec EEW. Les bibliothèques enrichies sont éluées à l'aide d'un mélange d'éluion EE2 + HP3 frais et neutralisées avec de l'ET2.

Préparation

1. Préchauffer un incubateur de micro-échantillons avec un bloc chauffant MIDI à 57 °C.
2. Préparer les réactifs suivants.
 - EEW : Mélanger à l'aide d'un vortex pendant 1 minute.
 - EE2 : Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
 - HP3 : Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
 - SMB : s'assurer que les billes sont à température ambiante pendant 30 minutes. S'assurer d'utiliser **SMB**, et non SPB pour cette procédure.
 - ET2 : réserver pour une utilisation dans la procédure.
3. Préparer le mélange d'éluion EE2 + HP3 frais dans un tube de microcentrifugeuse.

Tableau 29 Mélange d'éluion EE2 + HP3 pour la capture des cibles un

Composant de mélange d'éluion	4 bibliothèques	8 bibliothèques	16 bibliothèques	24 bibliothèques	48 bibliothèques
EE2	114 µl	228 µl	456 µl	684 µl	1 368 µl
HP3	6 µl	12 µl	24 µl	36 µl	72 µl

Ce tableau comprend le dépassement de volume. Consulter la section [Manipulation des réactifs à la page 35](#) pour les calculs.

4. Mélanger le mélange d'éluion EE2 + HP3 à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement. Mettre de côté l'étape [Éluer à la page 64](#).
5. Étiqueter une nouvelle plaque MIDI CAPCAP1 à 96 puits (Capture 1).
6. Installer l'aimant.

Procédure

Liaison

1. Retirer la plaque HYB1 PCR du thermocycleur.
2. Centrifuger la plaque HYB1 PCR à 280 × g pendant 1 minute.
3. Mélanger SMB à l'aide d'un vortex pendant 1 minute pour remettre les billes en suspension.
4. Ajouter immédiatement 150 µl de SMB à chaque puits de bibliothèque de la plaque CAP1 MIDI.

Si vous utilisez un compartiment pour distribuer le SMB, incluez un facteur d'excédent de 1,15 lors de l'aliquotage d'une quantité suffisante de matériel par échantillon. Jetez tout matériel restant après avoir ajouté SMB à chaque puits d'échantillon.

5. Régler la pipette sur 50 µl et transférer le volume entier de chaque bibliothèque de la plaque HYB1 PCR dans le puits correspondant de la plaque CAP1 MIDI.
6. Jetez la plaque HYB1 PCR vide.
7. Appliquer un joint adhésif sur la plaque CAP1 MIDI.
Sceller complètement les bords et les puits pour éviter toute évaporation.
8. Agiter à 1 800 tr/min pendant 2 minutes.
9. Incuber dans l'incubateur à micro-échantillons préchauffé à 57 °C pendant 25 minutes.
10. Placer sur un support magnétique pendant 2 minutes.
11. Tout en maintenant la plaque CAP1 MIDI sur le support magnétique, utiliser une pipette P200 µl réglée sur 200 µl pour retirer et éliminer tout surnageant sans perturber le culot de billes.

**ATTENTION**

Passer immédiatement à l'étape suivante ([Lavage à la page 64](#)). Ne pas laisser reposer le culot de billes pendant une durée prolongée sans liquide.

Lavage

1. Laver les billes comme suit.
 - a. Retirer la plaque CAP1 MIDI du support magnétique.
 - b. Ajouter 200 µl EEW dans chaque puits.
 - c. Régler le volume de la pipette à 150 µl et mélanger au moins 10 fois. S'assurer que toutes les billes sont remises en suspension.



ATTENTION

S'assurer qu'aucune pastille de billes n'est présente en aspirant soigneusement la solution de billes totales du puits dans l'embout. Ensuite, examiner le fond de chaque puits pour voir s'il y a un culot. Incliner l'embout de la pipette vers le culot de billes pendant les étapes de lavage pour déloger le culot. S'assurer que le culot de billes est complètement en solution. La solution doit avoir un aspect marron foncé et avoir une consistance homogène.

- d. Appliquer un joint adhésif sur la plaque CAP1 MIDI.
 - e. Sceller complètement les bords et les puits pour éviter toute évaporation.
 - f. Agiter à 1 800 tr/min pendant 4 minutes.
 - g. Incuber dans un incubateur de micro-échantillons à 57 °C pendant 5 minutes.
 - h. Placer sur un support magnétique pendant 2 minutes.
 - i. Conserver sur le support magnétique et retirer et jeter tout le surnageant de chaque puits sans perturber le culot de billes.
2. Laver les billes une *deuxième* fois.
3. Laver les billes une *troisième* fois.
4. Retirer le surnageant résiduel de chaque puits.
Utiliser une pipette P20 à embouts fins.

Éluer

1. Retirer la plaque CAP1 MIDI du support magnétique.
2. Mélanger le mélange d'éluion EE2 + HP3 frais à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
3. Ajouter avec précaution 17 µl de mélange d'éluion EE2 + HP3 dans chaque puits de la bibliothèque de la plaque CAP1 MIDI.
4. Jeter le mélange d'éluion EE2 + HP3 restant.
5. Appliquer un joint adhésif sur la plaque CAP1 MIDI.
Sceller complètement les bords et les puits.
6. Agiter à 1 800 tr/min pendant 2 minutes.
7. Placer sur un support magnétique pendant 2 minutes.
8. Étiqueter une nouvelle plaque de PCR à 96 puits ELU1 (Elution 1).

- Mélanger ET2 à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
- Ajouter 5 µl d'ET2 à chaque puits de bibliothèque correspondant dans la nouvelle plaque ELU1 PCR.
- Transférer avec précaution 15 µl d'éluat de chaque puits de bibliothèque de la plaque CAP1 MIDI dans le puits correspondant de la plaque PCR ELU1.
- Jeter la plaque CAP1 MIDI vide.
- Appliquer un joint adhésif sur la plaque ELU1 PCR.
- Sceller complètement les bords et les puits pour éviter toute évaporation.
- Agiter à 1 200 tr/min pendant 2 minutes.
- Remettre les EEW au stockage.

Configuration de la deuxième hybridation

Cette étape lie les régions ciblées des bibliothèques d'ADNc et/ou d'ADNg enrichies avec des sondes de capture une deuxième fois. La deuxième hybridation garantit une spécificité élevée des régions capturées. Pour assurer un enrichissement optimal des bibliothèques, effectuer la deuxième étape d'hybridation à 57 °C pendant un minimum de 1,5 heure à un maximum de 4 heures.

Préparation

- Préparer les réactifs suivants.
 - TCB1 : Chauffer le tube à 37 °C pendant 5 minutes. Mélanger à l'aide d'un vortex pendant 10 secondes, puis centrifuger brièvement.
 - TCA1 : Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
 - OPR1 : Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
 - OPD2 : Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.

Procédure

- Inspecter le TCB1 à la recherche de précipités. Le cas échéant, réchauffez le tube et mélanger à l'aide d'un vortex jusqu'à ce que les cristaux se dissolvent.
- Ajouter 15 µl de TCB1 dans chaque puits de la bibliothèque de la plaque PCR ELU1.
- Ajouter 10 µl de TCA1 à chaque puits de la bibliothèque.
- Ajouter des sondes.

Ne *pas* combiner différents types de sondes.

 - Puits de bibliothèque d'ARN : 5 µl d'OPR1 (bouchon rouge) pour chaque bibliothèque dérivée de l'ARN.
 - Puits de bibliothèque d'ADN TSO Comprehensive (EU) : 5 µl d'OPD2 (bouchon blanc) pour chaque bibliothèque dérivée de l'ADN pour l'enrichissement TSO Comprehensive (EU).
- Appliquer un joint adhésif sur la plaque ELU1 PCR.

Sceller complètement les bords et les puits pour éviter toute évaporation.

6. Agiter à 1 200 tr/min pendant 2 minutes.
7. Placer sur un thermocycleur et exécuter le programme HYB2.
Consulter [Programmation des thermocycleurs à la page 43](#).
8. Hybrider à 57 °C pendant un minimum de 1,5 heure à un maximum de 4 heures.
9. Remettre les réactifs d'hybridation en stockage.

Capture des cibles deux

Cette étape utilise SMB pour capturer des sondes hybridées aux régions d'intérêt ciblées. Les billes sont lavées une fois avec RSB. Les bibliothèques enrichies sont éluées à l'aide d'un mélange d'éluion EE2 + HP3 frais et neutralisées avec de l'ET2.

Préparation

1. Préchauffer un incubateur de micro-échantillons avec un bloc chauffant MIDI à 57 °C.
2. Préparer les réactifs suivants.
 - EE2 : Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
 - HP3 : Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
 - SMB : s'assurer que les billes sont à température ambiante pendant 30 minutes. S'assurer d'utiliser **SMB**, et non SPB pour cette procédure.
 - RSB : Réservé pour une utilisation dans la procédure.
 - ET2 : réserver pour une utilisation dans la procédure.
3. Préparer le mélange d'éluion EE2 + HP3 frais dans un tube de microcentrifugeuse.

Tableau 30 Mélange d'éluion EE2 + HP3 pour la capture des cibles deux

Composant de mélange d'éluion	4 bibliothèques	8 bibliothèques	16 bibliothèques	24 bibliothèques	48 bibliothèques
EE2	114 µl	228 µl	456 µl	684 µl	1 368 µl
HP3	6 µl	12 µl	24 µl	36 µl	72 µl

Ce tableau comprend le dépassement de volume. Consulter la section [Manipulation des réactifs à la page 35](#) pour les calculs.

4. Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement. Mettre de côté l'étape [Éluer à la page 68](#).
5. Étiqueter une nouvelle plaque MIDI CAP2 à 96 puits (capture 2).
6. Installer l'aimant.

Procédure

Liaison

1. Retirer la plaque PCR ELU1 du thermocycleur.

2. Centrifuger la plaque ELU1 PCR à 280 × g pendant 1 minute.
3. Mélanger SMB à l'aide d'un vortex pendant 1 minute pour remettre les billes en suspension.
4. Ajouter immédiatement 150 µl SMB à chaque puits de la bibliothèque de la plaque CAP2 MIDI.
Si vous utilisez un compartiment pour distribuer le SMB, incluez un facteur d'excédent de 1,15 lors de l'aliquotage d'une quantité suffisante de matériel par échantillon. Jetez tout matériel restant après avoir ajouté SMB à chaque puits d'échantillon.
5. Régler la pipette sur 50 µl et transférer le volume entier de chaque bibliothèque de la plaque PCR ELU1 dans le puits correspondant de la plaque MIDI CAP2.
6. Jeter la plaque PCR ELU1 vide.
7. Appliquer un joint adhésif sur la plaque CAP2 MIDI.
Sceller complètement les bords et les puits pour éviter toute évaporation.
8. Agiter à 1 800 tr/min pendant 2 minutes.
9. Incuber dans un incubateur de micro-échantillons à 57 °C pendant 25 minutes.

REMARQUE Pour continuer avec la section [Amplifier la bibliothèque enrichie à la page 69](#), suivre les instructions de décongélation pour les réactifs dans la section Préparation des étapes du protocole.

10. Placer sur un support magnétique pendant 2 minutes.
11. Conserver la plaque MIDI CAP2 sur le support magnétique et utiliser une pipette P200 réglée sur 200 µl pour retirer et éliminer tout surnageant de chaque puits de la bibliothèque sans perturber le culot de billes.



ATTENTION

Passer immédiatement à l'étape suivante ([Lavage à la page 67](#)). Ne pas laisser reposer le culot de billes pendant une durée prolongée sans liquide.

Lavage

1. Retirer la plaque CAP2 MIDI du support magnétique.
2. Retourner ou utiliser un vortex pour mélanger le RSB.
3. Ajouter 200 µl RSB à chaque puits.
4. Appliquer un joint adhésif sur la plaque CAP2 MIDI.
Sceller complètement les bords et les puits.
5. Agiter à 1 800 tr/min pendant 4 minutes.
6. Placer sur le support magnétique pendant 2 minutes.
7. Conserver la plaque MIDI CAP2 sur le support magnétique et retirer et éliminer tout surnageant sans perturber le culot de billes.
8. Retirer le surnageant résiduel de chaque puits.
Utiliser une pipette P20 à embouts fins.

Éluer

1. Retirer la plaque CAP2 MIDI du support magnétique.
2. Mélanger le mélange d'éluion EE2 + HP3 frais à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
3. Ajouter 22 µl de mélange d'éluion EE2 + HP3 dans chaque puits de la bibliothèque de la plaque MIDI CAP2.
4. Jeter le mélange d'éluion EE2 + HP3 restant.
5. Appliquer un joint adhésif sur la plaque CAP2 MIDI.
Sceller complètement les bords et les puits.
6. Agiter à 1 800 tr/min pendant 2 minutes.
7. Placer sur un support magnétique pendant 2 minutes.
8. Étiqueter une nouvelle plaque de PCR à 96 puits ELU2 (Elution 2).
9. Mélanger ET2 à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
10. Ajouter 5 µl d'ET2 à chaque puits de bibliothèque correspondant dans la nouvelle plaque ELU2 PCR.
11. Transférer avec précaution 20 µl d'éluat de chaque puits de bibliothèque de la plaque CAP2 MIDI dans le puits correspondant de la plaque ELU2 PCR.
12. Jeter la plaque MIDI CAP2 vide.
13. Appliquer un joint adhésif sur la plaque ELU2 PCR.
Sceller complètement les bords et les puits pour éviter toute évaporation.
14. Agiter à 1 200 tr/min pendant 2 minutes.
15. Remettez SMB, EE2, HP3 et ET2 en stockage.

POINT D'ARRÊT DE SÉCURITÉ

Pour arrêter, centrifuger la plaque de ELU2 PCR à 280 × g pendant 1 minute et la conserver entre -25 °C et -15 °C pendant 7 jours maximum. Remettre le RSB en stockage.

Préparation aux étapes du protocole

1. Préparer un seau à glace.
2. Retirer le tube de réactif de la boîte et suivre les instructions de décongélation.

Tableau 31 Boîte d'enrichissement TruSight Oncology Comp (congélation) (réf. 20031121)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
PPC3	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante.	Amplifier la bibliothèque enrichie
EPM	-25 °C à -15 °C	Conserver sur de la glace.	Amplifier la bibliothèque enrichie

Tableau 32 Boîte d'enrichissement TruSight Oncology Comp (réfrigérer) (réf. 20031123)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
SPB (étiquette vert clair)	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante pendant 30 minutes.	Nettoyage de la bibliothèque enrichie amplifiée
RSB	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante.	Nettoyage de la bibliothèque enrichie amplifiée Préparation au séquençage

Amplifier la bibliothèque enrichie

Cette étape utilise des primers pour amplifier les bibliothèques enrichies.

Préparation

1. Si la plaque ELU2 a été conservée, décongeler à température ambiante, puis centrifuger à 280 × g pendant 1 minute.

Procédure

1. Mélanger le PPC3 à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
2. Ajouter 5 µl de PPC3 dans chaque puits de la bibliothèque de la plaque ELU2 PCR.
3. Mélanger l'EPM à l'aide d'un vortex pendant 5 secondes, puis centrifuger brièvement.
4. Ajouter 20 µl d'EPM à chaque puits de la bibliothèque.
5. Appliquer un joint adhésif sur la plaque ELU2 PCR.
Sceller complètement les bords et les puits pour éviter toute évaporation.
6. Agiter à 1 200 tr/min pendant 2 minutes.
7. Placer sur un thermocycleur et exécuter le programme EL-PCR.
Consulter [Programmation des thermocycleurs à la page 43](#).

Remarque Si vous poursuivez avec [Normalisation des bibliothèques à la page 72](#), suivez les instructions de décongélation de la section Préparation aux étapes du protocole.

8. Remettre le PPC3 et l'EPM en stockage.

Nettoyage de la bibliothèque enrichie amplifiée

Cette étape utilise SPB pour purifier les bibliothèques enrichies des composants de réaction indésirables. Les billes sont lavées deux fois avec de l'éthanol frais à 80 %. Les bibliothèques sont éluées avec RSB.

Préparation

1. Préparer les réactifs suivants.
 - SPB : S'assurer que les billes sont à température ambiante pendant 30 minutes. S'assurer d'utiliser **SPB**, et non **SMB** pour cette procédure.
 - RSB : Réservé pour une utilisation dans la procédure.
2. Préparer de l'éthanol frais à 80 % dans un tube conique de 15 ml ou 50 ml.

Tableau 33 Préparer de l'éthanol frais à 80 %

Réactif	4 bibliothèques	8 bibliothèques	16 bibliothèques	24 bibliothèques	48 bibliothèques
Alcool 100 % éthanol pur	2 ml	4 ml	8 ml	12 ml	24 ml
Eau exempte de RNase/DNase	500 µl	1 ml	2 ml	3 ml	6 ml

3. Mélanger 80 % d'EtOH frais à l'aide d'un vortex.
4. Étiqueter une nouvelle plaque MIDI 96 puits BIND2 (Nettoyer la liaison).
5. Installer l'aimant.

Procédure

Liaison

1. Retirer la plaque ELU2 PCR du thermocycleur.
2. Centrifuger la plaque ELU2 PCR à 280 × g pendant 1 minute.
3. Mélanger SPB à l'aide d'un vortex pendant 1 minute pour remettre les billes en suspension.
4. Ajouter immédiatement 110 µl de SPB dans chaque puits de la bibliothèque de la plaque BIND2 MIDI.
5. Transférer 50 µl de chaque bibliothèque de la plaque ELU2 PCR dans le puits correspondant de la plaque MIDI BIND2.
6. Jeter la plaque ELU2 PCR vide.
7. Appliquer un joint adhésif sur la plaque BIND2 MIDI.
Sceller complètement les bords et les puits.
8. Agiter à 1 800 tr/min pendant 2 minutes.
9. Incuber à température ambiante pendant 5 minutes.
10. Placer la plaque sur le support magnétique pendant 5 minutes.
11. Utiliser une pipette P200 réglée à 200 µl pour retirer et éliminer *tout* surnageant de chaque puits de la bibliothèque sans perturber le culot de billes.

Lavage

1. Laver les billes comme suit.
 - a. Conserver sur le support magnétique et ajouter 200 µl d'EtOH frais à 80 % dans chaque puits.
 - b. Patienter 30 secondes.
 - c. Retirer et éliminer tout surnageant de chaque puits d'échantillon sans perturber le culot de billes.
2. Laver les billes une *deuxième* fois.
3. Retirer l'EtOH résiduel de chaque puits.
Utiliser une pipette P20 à embouts fins.
4. Jeter l'EtOH à 80 % non utilisé.

Éluer

1. Retirer la plaque BIND2 MIDI du support magnétique.
2. Retourner ou utiliser un vortex pour mélanger le RSB.
3. Ajouter 32 µl RSB à chaque puits de la bibliothèque.
4. Appliquer un joint adhésif sur la plaque BIND2 MIDI.
Sceller complètement les bords et les puits.
5. Agiter à 1 800 tr/min pendant 2 minutes.
6. Incuber à température ambiante pendant 2 minutes.
7. Placer sur un support magnétique pendant 2 minutes.
8. Étiqueter une nouvelle plaque PCR à 96 puits PL (bibliothèques purifiées).
9. Transférer 30 µl de chaque éluat de la plaque MIDI BIND2 dans le puits correspondant de la plaque PCR PL.
10. Jeter la plaque BIND2 MIDI vide.
11. Appliquer un joint adhésif sur la plaque PL PCR.
12. Remettre le SPB en stockage.

POINT D'ARRÊT DE SÉCURITÉ

Pour arrêter, centrifuger la plaque de PCR PL à 280 × g pendant 1 minute et la conserver entre -25 °C et -15 °C pendant 30 jours maximum. Remettre le RSB en stockage.

Préparation aux étapes du protocole

1. Retirer le tube de réactif de la boîte et suivre les instructions de décongélation.

Tableau 34 Boîte d'enrichissement TruSight Oncology Comp (congélation) (réf. 20031121)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
LNA1	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante.	Normalisation des bibliothèques
EE2	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante.	Normalisation des bibliothèques

Tableau 35 Boîte d'enrichissement TruSight Oncology Comp (réfrigérer) (réf. 20031123)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
LNB1	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante pendant 30 minutes.	Normalisation des bibliothèques
HP3	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante.	Normalisation des bibliothèques Préparation au séquençage
LNW1	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante.	Normalisation des bibliothèques
LNS1	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante.	Normalisation des bibliothèques

2. Pour poursuivre le même jour avec la [Préparation au séquençage à la page 77](#), suivre les instructions de décongélation dans la section Préparation des étapes du protocole.

Normalisation des bibliothèques

Ce processus utilise LNB1 plus des additifs (LNA1) pour normaliser la quantité de chaque bibliothèque afin de garantir une représentation uniforme de la bibliothèque dans les bibliothèques regroupées. Les billes sont lavées deux fois avec LNW1. Les bibliothèques sont éluées avec un mélange d'éluion EE2 + HP3 frais et neutralisées avec du LNS1.

Préparation

1. Préparer les réactifs suivants.
 - LNB1 : S'assurer que les billes sont à température ambiante pendant 30 minutes.
 - LNA1 : Mélanger à l'aide d'un vortex.
 - EE2 : Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
 - HP3 : Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
 - LNW1 : Mélanger à l'aide d'un vortex. Mettre de côté pour une utilisation dans la procédure.
 - LNS1 : Mélanger à l'aide d'un vortex. Mettre de côté pour une utilisation dans la procédure.
2. Mélanger LNB1 à l'aide d'un vortex pendant 1 minute pour remettre les billes en suspension. Retourner le tube LNB1 pour s'assurer que toutes les billes sont remises en suspension.
3. À l'aide d'un P1000 réglé à 800 µl, pipeter 10 fois LNB1 vers le haut et vers le bas pour assurer la resuspension.
4. Préparer immédiatement le mélange maître LNA1 + LNB1 frais dans un tube conique.



ATTENTION

Remettre complètement en suspension le culot de billes LNB1 au fond du tube pour éviter une densité de grappes incohérente.

Tableau 36 Mélange maître LNA1 + LNB1

Composant du mélange maître	4 bibliothèques	8 bibliothèques	16 bibliothèques	24 bibliothèques	48 bibliothèques
LNA1	305 µl	610 µl	1 219 µl	1 829 µl	3 658 µl
LNB1	55 µl	110 µl	221 µl	331 µl	662 µl

Ce tableau comprend le dépassement de volume. Consulter la section [Manipulation des réactifs à la page 35](#) pour les calculs.

5. Mélanger le mélange principal LNA1+LNB1 à l'aide d'un vortex. Mettre de côté pour l'étape [Liaison à la page 74](#).
6. Préparer le mélange d'éluion EE2 + HP3 frais dans un tube de microcentrifugeuse.

Tableau 37 Mélange d'éluion EE2 + HP3 pour la normalisation des bibliothèques

Composant de mélange d'éluion	4 bibliothèques	8 bibliothèques	16 bibliothèques	24 bibliothèques	48 bibliothèques
EE2	152 µl	304 µl	608 µl	912 µl	1 824 µl
HP3	8 µl	16 µl	32 µl	48 µl	96 µl

Ce tableau comprend le dépassement de volume. Consulter la section [Manipulation des réactifs à la page 35](#) pour les calculs.

7. Mélanger le mélange d'éluion frais à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement. Mettre de côté l'étape [Éluer à la page 75](#).

8. Si la plaque PCR PL a été conservée, décongeler à température ambiante, centrifuger à 280 × g pendant 1 minute, puis pipeter pour mélanger.
9. Étiqueter une nouvelle plaque MIDI 96 puits de BBN (normalisation par billes)
10. Installer l'aimant.

Procédure

Liaison

1. Mélanger le mélange principal LNA1+LNB1 à l'aide d'un vortex.
2. Ajouter immédiatement 45 µl de LNA1 + LNB1 mélange maître dans chaque puits de la bibliothèque de la plaque BBN MIDI.
3. Éliminer le mélange maître LNA1 + LNB1 restant.
4. Ajouter 20 µl de chaque bibliothèque de la plaque PCR PL dans le puits correspondant de la plaque MIDI BBN.
5. Appliquer un joint adhésif sur la plaque BBN MIDI.
Sceller complètement les bords et les puits.
6. Agiter à 1 800 tr/min pendant 30 minutes.
7. Appliquer le joint de la plaque adhésive sur la plaque PL PCR et la remettre en stockage.
8. Placer la plaque sur un support magnétique pendant 2 minutes.
9. Conserver sur un support magnétique et utiliser une pipette P200 pour retirer et éliminer tout surnageant de chaque puits d'échantillon sans perturber le culot de billes.

Lavage

1. Laver les billes comme suit.
 - a. Retirer la plaque BBN MIDI du support magnétique.
 - b. Ajouter 45 µl de LNW1 à chaque puits de la bibliothèque.
 - c. Appliquer un joint adhésif sur la plaque BBN MIDI.
 - d. Sceller complètement les bords et les puits.
 - e. Agiter à 1 800 tr/min pendant 5 minutes.
 - f. Placer sur un support magnétique pendant 2 minutes.
 - g. Retirer et éliminer tout surnageant de chaque puits sans perturber le culot de billes.
2. Laver les billes une *deuxième* fois.
3. Retirer le surnageant résiduel de chaque puits.
Utiliser une pipette P20 à embouts fins.

Éluer

1. Retirer la plaque BBN MIDI du support magnétique.
2. Mélanger le mélange d'éluion EE2 + HP3 frais à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
3. Ajouter 32 µl de solution EE2 + HP3 dans chaque puits de la bibliothèque de la plaque BBN MIDI.
4. Jeter le mélange d'éluion restant.
5. Appliquer un joint adhésif sur la plaque BBN MIDI.
Sceller complètement les bords et les puits.
6. Agiter à 1 800 tr/min pendant 2 minutes.
7. Placer sur un support magnétique pendant 2 minutes.
8. Étiqueter une nouvelle plaque PCR 96 puits NL (bibliothèques normalisées).
9. Transférer avec précaution 30 µl d'éluat de chaque puits de bibliothèque de la plaque BBN MIDI dans le puits correspondant de la plaque NL PCR.



ATTENTION

Si des billes sont aspirées dans les embouts de pipette, les remettre sur la plaque du support magnétique et attendre que le liquide soit clair (~2 minutes) avant de passer à l'étape suivante de la procédure.

10. Jeter la plaque BBN MIDI vide.
11. Mélanger le LNS1 à l'aide d'un vortex.
12. Ajouter 30 µl de LNS1 à chaque puits de la bibliothèque dans la nouvelle plaque PCR NL.
13. Pipeter pour mélanger cinq fois.
14. Appliquer un joint adhésif sur la plaque NL PCR.
Sceller complètement les bords et les puits.
15. Remettre LNB1, LNA1, EE2, LNW1 et LNS1 en stockage.

POINT D'ARRÊT DE SÉCURITÉ

Pour arrêter, centrifuger la plaque NL PCR à 280 × g pendant 1 minute et la conserver entre -25 °C et -15 °C pendant 30 jours maximum.

Préparation aux étapes du protocole

Commencer la préparation des consommables de séquençage de la trousse de réactifs NextSeq 550Dx à haut débit v2.5 (300 cycles) (réf. 20028871) au moins une heure avant utilisation.

1. Retirer le tampon de dilution de la bibliothèque (HT1) du stockage entre -25 °C et -15 °C, le décongeler à température ambiante, puis le placer sur de la glace.
2. Suivre les instructions de préparation du *Guide de référence de l'instrument NextSeq 550Dx (document n° 100000009513)* pour les autres consommables de la trousse.
 - Cartouche de réactif à haut débit v2 NextSeq 550Dx (300 cycles)
 - Cartouche tampon v2 NextSeq 550Dx (300 cycles)
 - Cartouche de cellule à haut débit v2.5 NextSeq 550Dx (300 cycles)
3. Retirer le tube de réactif de la boîte et suivre les instructions de décongélation.

Tableau 38 Boîte d'enrichissement TruSight Oncology Comp (congélation) (réf. 20031121)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
PhiX Internal Control (PX3 ou PhiX)	-25 °C à -15 °C	Décongeler à température ambiante. Conserver sur de la glace.	Préparation au séquençage

Tableau 39 Boîte d'enrichissement TruSight Oncology Comp (réfrigérer) (réf. 20031123)

Réactif	Stockage	Instructions de décongélation	Étape du protocole
HP3	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante.	Préparation au séquençage
RSB (étiquette rose)	2 °C à 8 °C	Amener à température ambiante.	Préparation au séquençage

Préparation au séquençage

Préparation

1. Consulter les directives pour le [Nombre de bibliothèques et sélection des index à la page 37](#).
2. Étiqueter un tube de microcentrifugation dHP3 (HP3 dilué).
3. Étiqueter un tube de microcentrifugation dPhiX (PhiX dilué).
4. Préchauffer un bloc chauffant à 96 °C pour les tubes de microcentrifugeuse.
5. Préparer un seau à glace.

Contrôle de dilution et de dénaturation PhiX

1. Mélanger le HP3 à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
2. Combiner les volumes suivants dans le tube de microcentrifugation dHP3.
 - 10 µl HP3
 - 190 µl d'eau exempte de -RNase/DNase
3. Mélanger le dHP3 à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
4. Retourner ou utiliser un vortex pour mélanger le RSB.
5. Mélanger le contrôle PhiX à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
6. Combiner les volumes suivants dans le tube de microcentrifugation dPhiX.
 - 8 µl RSB
 - 2 µl de contrôle PhiX
7. Ajouter 10 µl de dHP3 au tube dPhiX.
8. Jeter le tube dHP3.
9. Mélanger le tube dPhiX à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
10. Incuber le dPhiX à température ambiante pendant 5 minutes pour dénaturer.
11. Mélanger HT1 à l'aide d'un vortex.
12. Ajouter immédiatement 980 µl de HT1 préréfrigéré au dPhiX.
13. Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
14. Placer dPhiX sur de la glace jusqu'à utilisation dans la préparation de la deuxième dilution.
La concentration finale est de 20 pM dPhiX.
15. Remettre PhiX, HP3 et RSB en stockage.

Groupement et dénaturation des bibliothèques pour TSO Comprehensive (EU)

1. Si la plaque NL PCR a été conservée, décongeler à température ambiante, puis centrifuger la plaque à 280 × g pendant 1 minute.

- À l'aide d'une pipette multicanaux fixée à 30 µl, pipeter délicatement les bibliothèques dans la plaque NL PCR cinq fois.

Utiliser de nouveaux conseils pour chaque bibliothèque.



ATTENTION

S'assurer de bien mélanger les bibliothèques pour des performances optimales.

- Sélectionner l'une des options suivantes pour regrouper, dénaturer et diluer les bibliothèques.
 - Option n° 1** : Séquencer les bibliothèques dérivées d'échantillons d'ARN et d'échantillons d'ADN simultanément. Consulter la section [Option n° 1 : Bibliothèques d'ADN et d'ARN ensemble à la page 78](#).
 - Option n° 2** : Séquencer les bibliothèques dérivées d'échantillons d'ADN uniquement. Consulter la section [Option n° 2 : Bibliothèques ADN uniquement à la page 79](#).
 - Option n° 3** : Séquencer les bibliothèques dérivées d'échantillons d'ARN uniquement. Consulter la section [Option n° 3 : Bibliothèques d'ARN uniquement à la page 80](#).

Option n° 1 : Bibliothèques d'ADN et d'ARN ensemble

- Étiqueter un tube de microcentrifugeuse PRL (bibliothèques d'ARN groupé).
- Étiqueter un tube de microcentrifugeuse PDL (bibliothèques d'ADN groupé).
- Transférer 10 µl de chaque bibliothèque d'ARN normalisé (ADNc) de la plaque NL dans le tube PRL. Ne pas regrouper deux bibliothèques avec la même primer d'index.
- Transférer 10 µl de chaque bibliothèque d'ADN normalisée de la plaque NL dans le tube PDL. Ne pas regrouper deux bibliothèques avec la même primer d'index.
- Appliquer un joint adhésif sur la plaque NL PCR. Sceller complètement les bords et les puits.
- Mélanger les tubes PRL et PDL à l'aide d'un vortex.
- Centrifuger brièvement les tubes PRL et PDL.
- Incuber les tubes PRL et PDL dans un bloc chauffant à 96 °C pendant 2 minutes.
- Placer les tubes PRL et PDL sur de la glace pendant 5 minutes.
- Mélanger les tubes PRL et PDL à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
- Remettez les tubes PRL et PDL dans de la glace.

Préparer la première dilution

- Étiqueter un tube de microcentrifugeuse DIL1 (Dilution 1).
- Transférer 20 µl de PDL dans le tube DIL1 vide.
- Ajouter 5 µl de PRL à DIL1.
- Jeter les tubes PDL et PRL.
- Ajouter 475 µl de HT1 prérefrigéré dans le tube DIL1 (dilution 1/20).

- Mélanger le tube DIL 1 à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.

Préparer la deuxième dilution

- Étiqueter un tube de microcentrifugeuse de 2,0 ml DIL2 (Dilution 2).
- Transférer 40 µl de DIL1 dans le tube DIL2 vide.
- Jeter le tube DIL1.
- Ajouter 1 660 µl de HT1 prérefrigéré dans le tube DIL2 (dilution au 1/850).
- Mélanger à l'aide d'un vortex 20 pM dPhiX préparé pour le mélange, puis centrifuger brièvement.
- Ajouter 2,5 µl de dPhiX préparé à 20 pM dans le tube DIL2.
- Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
- Charger 1 300 µl de DIL2 dans la cartouche de réactif NextSeq 550Dx à haut débit décongelée v2 (300 cycles)
Pour plus d'informations, consulter *Guide de référence de l'instrument NextSeq 550Dx (document n° 1000000009513)*.
- Jeter le tube DIL2.
- Centrifuger la plaque PCR NL à 280 × g pendant 1 minute et la conserver entre -25 °C et -15 °C pendant 30 jours maximum.
- Passer au séquençage.
Pour plus d'informations, consulter *Guide de référence de l'instrument NextSeq 550Dx (document n° 1000000009513)*.

Option n° 2 : Bibliothèques ADN uniquement

- Étiqueter un tube de microcentrifugeuse à vis PDL (bibliothèques d'ADN groupé).
- Transférer 10 µl de chaque bibliothèque d'ADN normalisée de la plaque NL dans le tube PDL.
Ne pas regrouper deux bibliothèques avec la même primer d'index.
- Appliquer un joint adhésif sur la plaque NL PCR.
Sceller complètement les bords et les puits.
- Appliquer microjoint « B » sur la plaque NL PCR.
Sceller complètement les bords et les puits.
- Mélanger le tube PDL à l'aide d'un vortex.
- Centrifuger brièvement le tube PDL.
- Incuber le tube PDL dans un bloc chauffant à 96 °C pendant 2 minutes.
- Placer le tube PDL sur de la glace pendant 5 minutes.
- Mélanger le tube PDL à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
- Replacer le tube PDL dans de la glace.

Préparer la première dilution

1. Étiqueter un tube de microcentrifugeuse DIL1 (Dilution 1).
2. Transférer 10 µl de PDL dans le tube DIL1 vide.
3. Jeter le tube PDL.
4. Ajouter 190 µl de HT1 prérefrigéré dans le tube DIL1 (dilution 1/20).
5. Mélanger le tube DIL1 à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.

Préparer la deuxième dilution

1. Étiqueter un tube de microcentrifugeuse de 2,0 ml DIL2 (Dilution 2).
2. Transférer 40 µl de DIL1 dans le tube DIL2 vide.
3. Jeter le tube DIL1.
4. Ajouter 1 660 µl de HT1 prérefrigéré dans le tube DIL2 (dilution au 1/850).
5. Mélanger à l'aide d'un vortex 20 pM dPhiX, puis centrifuger brièvement.
6. Ajouter 2,5 µl de dPhiX préparé à 20 pM dans le tube DIL2.
7. Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
8. Charger 1 300 µl de DIL2 dans la cartouche de réactif à haut débit v2 NextSeq 550Dx décongelée (300 cycles).
Pour plus d'informations, consulter *Guide de référence de l'instrument NextSeq 550Dx (document n° 1000000009513)*.
9. Jeter le tube DIL2.
10. Centrifuger la plaque PCR NL à 280 × g pendant 1 minute, puis la conserver entre -25 °C et -15 °C pendant 30 jours maximum.
11. Passer au séquençage.
Pour plus d'informations, consulter *Guide de référence de l'instrument NextSeq 550Dx (document n° 1000000009513)*.

Option n° 3 : Bibliothèques d'ARN uniquement

1. Étiqueter un tube de microcentrifugeuse PRL (bibliothèques d'ARN groupé).
2. Transférer 10 µl de chaque bibliothèque d'ARN normalisé (ADNc) de la plaque NL dans le tube PRL.
Ne pas regrouper deux bibliothèques avec la même primer d'index.
3. Appliquer un joint adhésif sur la plaque NL PCR.
Sceller complètement les bords et les puits.
4. Mélanger le tube PRL à l'aide d'un vortex.
5. Centrifuger brièvement le tube PRL.
6. Incuber le tube PRL dans un bloc chauffant à 96 °C pendant 2 minutes.

7. Placer le tube PRL sur de la glace pendant 5 minutes.
8. Mélanger le tube PRL à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
9. Replacer le tube PRL dans de la glace.

Préparer la première dilution

1. Étiqueter un tube de microcentrifugeuse DIL1 (Dilution 1).
2. Transférer 10 µl PRL dans le tube DIL1 vide.
3. Jeter le tube PRL.
4. Ajouter 190 µl de HT1 prérefrigéré dans le tube DIL1 (dilution 1/20).
5. Mélanger le tube DIL1 à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.

Préparer la deuxième dilution

1. Étiqueter un tube de microcentrifugeuse de 2,0 ml DIL2 (Dilution 2).
2. Transférer 40 µl de DIL1 dans le tube DIL2 vide.
3. Jeter le tube DIL1.
4. Ajouter 1 646 µl de HT1 prérefrigéré dans le tube DIL2 (dilution 1/843).
5. Mélanger à l'aide d'un vortex 20 pM dPhiX, puis centrifuger brièvement.
6. Ajouter 16,7 µl de dPhiX préparé à 20 pM dans le tube DIL2.
7. Mélanger à l'aide d'un vortex, puis centrifuger brièvement.
8. Charger 1 300 µl de DIL2 dans la cartouche de réactif à haut débit v2 NextSeq 550Dx décongelée (300 cycles).
Pour plus d'informations, consulter *Guide de référence de l'instrument NextSeq 550Dx (document n° 1000000009513)*.
9. Jeter le tube DIL2.
10. Centrifuger la plaque PCR NL à 280 × g pendant 1 minute et la conserver entre -25 °C et -15 °C pendant 30 jours maximum.
11. Passer au séquençage.
Pour plus d'informations, consulter *Guide de référence de l'instrument NextSeq 550Dx (document n° 1000000009513)*.

Interprétation des résultats

Les résultats de séquençage du test TSO Comprehensive (EU) sont rapportés pour chaque échantillon individuellement dans un rapport PDF et un rapport JSON. Un rapport de faible profondeur (`LowDepthReport.tsv`) est également généré au niveau de l'échantillon.

Au niveau de l'exécution, les fichiers de sortie suivants sont générés :

- `ControlOutput.tsv`
- `MetricsOutput.tsv`

Seuls les variants qui réussissent le contrôle qualité apparaissent dans les rapports PDF et JSON.

Pour des informations détaillées sur l'analyse, consulter Guide de flux de travail du Module d'analyse Local Run Manager TruSight Oncology Comprehensive (EU) (document n° 200008661).

Résultats de diagnostics compagnons

Pour chaque diagnostic compagnon (CDx) prévu, il existe trois résultats possibles :

- **Positif** : un variant est détecté et classé au niveau 1 (CDx).
- **Non détecté** : aucun variant ou biomarqueur associé à l'utilisation prévue du CDx n'est détecté dans l'échantillon. Le type de tumeur sélectionné pour l'échantillon est approprié pour le CDx.
- **Aucun résultat** : la détermination d'un statut de variant n'est pas possible pour une ou plusieurs des raisons suivantes :
 - L'utilisation prévue du CDx n'était pas applicable à l'échantillon testé, car le type de tumeur sélectionné pour l'échantillon n'est pas approprié pour le type de tumeur du CDx.
 - Le séquençage a échoué aux spécifications de contrôle qualité.
 - La bibliothèque n'a pas répondu aux spécifications de contrôle qualité requises.
 - L'acide nucléique approprié n'a pas été analysé.

Tous les résultats de l'utilisation prévue de CDx sont rapportés dans la section Résultats de diagnostics compagnons du rapport JSON. Seules les utilisations prévues avec un résultat positif sont répertoriées dans la section Résultats de diagnostics compagnons du rapport PDF.

Variants du profilage tumoral

TSO Comprehensive (EU) est conçu pour rapporter les variants somatiques lors du rapport des variants avec des preuves de signification clinique ou des variants avec une signification clinique potentielle. Le logiciel de test TSO Comprehensive (EU) utilise une KB qui détermine si chaque variant détecté et éligible ([Tableau 2](#)) est cliniquement ou potentiellement cliniquement significatif en fonction des preuves d'associations

thérapeutiques, diagnostiques ou pronostiques. La KB prend également en compte si des associations sont établies (ou non) dans le type de tumeur testé. Les associations de sensibilité ou de risque de cancer ne sont pas incluses dans la KB. Les polymorphismes courants sont éliminés.

Pour les variants du profilage tumoral, les résultats positifs sont classés en résultats génomiques ayant une signification clinique évidente ou résultats génomiques ayant une signification clinique potentielle en fonction de la KB installée et du type de tumeur identifié.

Les échecs du contrôle qualité n’entraînent aucun résultat pour les types de variants pertinents pour la mesure de contrôle qualité échouée. Consulter les sections [Tableau 40](#) et [Tableau 41](#) pour plus d’informations. Les positions de profilage tumoral avec une profondeur insuffisante sont répertoriées dans le rapport de faible profondeur et non dans le rapport TSO Comprehensive (EU).

Contrôle qualité

- Pour plus d’informations sur la quantification de l’acide nucléique et les exigences minimales en matière d’entrée, Consulter [Extraction, quantification et stockage des acides nucléiques à la page 27](#).
- La durée de séquençage et la validité de l’échantillon sont déterminées automatiquement et rapportées par le Module d’analyse TSO Comprehensive (EU). Pour des informations détaillées sur l’analyse, consulter Guide de flux de travail du Module d’analyse Local Run Manager TruSight Oncology Comprehensive (EU) (document n° 200008661).

Tableau 40 TSO Comprehensive (EU) Métriques CQ des résultats du rapport

Type de sortie	Indicateur	Spécification	Description	Impact de la défaillance de spécification*
Analyse de séquençage	PCT_PF_READS (%)	≥ 80,0	Pourcentage de lectures passant le filtre (PF).	Cycle de séquençage invalidé, aucun résultat n’a été rapporté pour aucun échantillon de l’analyse.
	PCT_Q30_R1 (%)	≥ 80,0	Pourcentage moyen de définitions de base avec un score de qualité de Q30 ou supérieur pour la lecture 1.	
	PCT_Q30_R2 (%)	≥ 80,0	Pourcentage moyen de définitions de base avec un score de qualité Q30 ou supérieur pour la lecture 2.	

Type de sortie	Indicateur	Spécification	Description	Impact de la défaillance de spécification*
Bibliothèques d'ADN	CONTAMINATION_SCORE	$\leq 3\ 106$ OU $> 3\ 106$ et $P_VALUE \leq 0,049$	Mesure évaluant la probabilité de contamination à l'aide du VAF des variants courants. Le score de contamination est basé sur la distribution VAF des SNP. La valeur P de contamination utilisée pour évaluer les génomes fortement réorganisés, applicable uniquement lorsque le score de contamination est supérieur à la limite supérieure de la spécification.	Aucun résultat d'ADN n'a été rapporté.
	MEDIAN_INSERT_SIZE (bp)	≥ 70	La longueur médiane du fragment pour chaque index d'échantillon.	Aucun résultat TMB ou petit variant d'ADN n'a été rapporté.
	MEDIAN_EXON_COVERAGE (nombre)	≥ 150	Couverture médiane des fragments d'exon sur toutes les bases d'exon.	
	PCT_EXON_50X (%)	$\geq 90,0$	Pourcentage de bases d'exon avec une couverture de fragment 50X.	
	USABLE_MSI_SITES (nombre)	≥ 40	Le nombre de sites MSI utilisables pour les définitions MSI (nombre de sites microsatellites avec des lectures d'étendue suffisantes pour identifier instabilité des microsatellites).	Aucun résultat MSI n'a été rapporté.
	COVERAGE_MAD (nombre)	$\leq 0,210$	La médiane des écarts absolus par rapport à la médiane du nombre normalisé de chaque région cible de NVC.	Aucun résultat d'amplification génétique n'a été rapporté.
	MEDIAN_BIN_COUNT_CNV_TARGET (nombre)	$\geq 1,0$	Nombre médian de bacs bruts par cible CNV.	

Type de sortie	Indicateur	Spécification	Description	Impact de la défaillance de spécification*
bibliothèques d'ARN	MEDIAN_INSERT_SIZE (bp)	≥ 80,0	La longueur médiane du fragment pour chaque index d'échantillon.	Aucun résultat de fusions ou de variants d'épissage n'a été rapporté.
	MEDIAN_CV_GENE_500X (coefficient)	≤ 0,93	MEDIAN_CV_GENE_500X est une mesure de l'uniformité de la couverture. Pour chaque gène avec une couverture d'au moins 500x, le coefficient de variation de la couverture à travers le corps du gène est calculé. Cette mesure est la médiane de ces valeurs. Une valeur élevée indique un niveau élevé de variation et indique un problème dans la préparation de la bibliothèque, tel qu'un faible niveau d'entrée d'échantillon et/ou des problèmes de retrait de sonde. Cette mesure est calculée en utilisant toutes les lectures (y compris les lectures marquées comme doubles).	
	TOTAL_ON_TARGET_READS (nombre)	≥ 9 000 000	Le nombre total de lectures qui correspondent aux régions cibles. Cette mesure est calculée en utilisant toutes les lectures (y compris les lectures marquées comme doubles).	

* Les résultats réussis portent la mention PASS.

Tableau 41 TSO Comprehensive (EU) Métriques de contrôle des résultats du rapport

Type de sortie	Indicateur	Spécification	Impact de la défaillance de spécification*
Contrôle positif	Contrôle externe ADN	23 des 24 variants spécifiés détectés	Invalidier manuellement les échantillons du patient en fonction des résultats des échantillons de contrôle. Le logiciel du module d'analyse n'invalidé pas automatiquement les échantillons de patient en fonction des résultats des échantillons de contrôle.
	Contrôle externe ARN	12 des 13 variants spécifiés détectés	
Contrôle sans modèle	Couverture médiane des exons d'ADN pour TSO Comprehensive (EU)	≤ 8	Invalidier manuellement les échantillons du patient en fonction des résultats des échantillons de contrôle. Le logiciel du module d'analyse n'invalidé pas automatiquement les échantillons de patient en fonction des résultats des échantillons de contrôle.
	Gène de l'ARN au-dessus du seuil médian	≤ 1	

* Les résultats réussis portent la mention PASS.

- Le rapport TSO Comprehensive (EU), disponible aux formats PDF et JSON, résume les résultats du contrôle qualité. Les rapports se trouvent dans le dossier d'analyse. Consulter Guide de flux de travail du Module d'analyse Local Run Manager TruSight Oncology Comprehensive (EU) (document n° 200008661) pour connaître l'emplacement du dossier d'analyse (contient les rapports PDF et JSON) et le dossier d'exécution.
- Répéter les analyses de séquençage invalides.
- Répéter les tests des bibliothèques avec les résultats suivants :
 - Bibliothèques d'ADN contaminées
 - Bibliothèques d'ARN invalides
 - Les tests peuvent être répétés pour obtenir plus de résultats de variants ou de biomarqueurs pour les bibliothèques d'ADN qui ont été invalidées pour un type de variants, mais pas tous.
- Les contrôles positifs sont évalués pour la définition des variants. Si les contrôles positifs ne répondent pas aux spécifications de définition des variants, invalider manuellement le séquençage. Le logiciel du module d'analyse n'invalidé pas automatiquement les échantillons de patient en fonction des résultats des échantillons de contrôle.
- Les NTC sont évalués par rapport à la couverture exponentielle médiane pour l'ADN et les gènes au-dessus du seuil médian pour l'ARN. Si les contrôles négatifs ne répondent pas aux spécifications, invalider manuellement l'événement de préparation de la bibliothèque et toutes les analyses de séquençage associées. Le logiciel du module d'analyse n'invalidé pas automatiquement les échantillons de patient en fonction des résultats des échantillons de contrôle.
- Effectuer des mesures de contrôle qualité supplémentaires conformément aux réglementations locales, étatiques et/ou fédérales ou aux exigences d'accréditation.

Pour plus d'informations sur la répétition des analyses de séquençage ou des tests des bibliothèques, consulter [Dépannage à la page 88](#).

Dépannage

Utiliser le Tableau suivant pour résoudre les problèmes dans le flux de travail. Si un séquençage ou une préparation de bibliothèque pour un échantillon échoue deux fois, un dépannage supplémentaire peut être nécessaire. Contacter l'assistance technique Illumina.

Observation	Cause possible	Action recommandée
Le séquençage ne réussit pas les spécifications de contrôle qualité	Erreur d'utilisation ou d'équipement de laboratoire dans le flux de travail du test	<p>Répéter la préparation de la bibliothèque à partir de l'une des étapes suivantes en fonction de l'endroit où l'utilisation suspectée ou l'erreur d'équipement s'est produite. En cas d'inconnu ou d'autres erreurs, contactez l'assistance technique Illumina pour dépanner votre exécution.</p> <ul style="list-style-type: none"> • Reséquencer les bibliothèques de la plaque PCR pour les bibliothèques normalisées (NL). Consulter la section Préparation au séquençage à la page 77. • Réenrichir les bibliothèques de la plaque PCR d'Échantillons de bibliothèques amplifiées (ALS). Consulter la section Configuration de la première hybridation à la page 59. • Commencer la préparation de la bibliothèque depuis le début du flux de travail. Consulter la section Dénaturation et recuit de l'ARN à la page 45 ou Fragmentation de l'ADNg à la page 50.
	Problème d'instrument	Contactez l'assistance technique Illumina.
Erreur lors de la génération du rapport ou erreur générale de l'instrument (erreur réseau, erreurs de chargement/déchargement des réactifs, etc.)	Problème de logiciel ou d'instrument	Consulter Guide de flux de travail du Module d'analyse Local Run Manager TruSight Oncology Comprehensive (EU) (document n° 200008661) pour obtenir de l'aide sur la génération de rapports. Contacter l'assistance technique d'Illumina pour obtenir de l'aide supplémentaire.

Observation	Cause possible	Action recommandée
<p>La bibliothèque d'ADN ne répond pas aux spécifications de contrôle qualité</p>	<p>Les exigences pour la saisie d'échantillons n'ont pas été satisfaites</p>	<p>S'assurer que l'échantillon est correctement saisi et répéter la préparation de la bibliothèque à partir de l'étape Fragmentation de l'ADNg. Consulter la section Exigences relatives aux échantillons à la page 27 et Extraction, quantification et stockage des acides nucléiques à la page 27.</p>
<p>La bibliothèque d'ADN ne répond pas aux spécifications de contrôle qualité (suite)</p>	<p>Erreur d'utilisation ou d'équipement dans le flux de travail du test</p>	<p>Répéter la préparation de la bibliothèque à partir de l'une des étapes suivantes en fonction de l'endroit où l'utilisation suspectée ou l'erreur d'équipement s'est produite. En cas d'inconnu ou d'autres erreurs, contactez l'assistance technique Illumina pour dépanner votre exécution.</p> <ul style="list-style-type: none"> • Reséquencer les bibliothèques de la plaque PCR pour les bibliothèques normalisées (NL). Consulter la section Préparation au séquençage à la page 77. • Réenrichir les bibliothèques de la plaque PCR d'Échantillons de bibliothèques amplifiées (ALS). Consulter la section Configuration de la première hybridation à la page 59. • Commencer la préparation de la bibliothèque depuis le début du flux de travail. Consulter la section Fragmentation de l'ADNg à la page 50.

Observation	Cause possible	Action recommandée
	<p>Les critères CONTAMINATION_SCORE, CONTAMINATION_P_VALUE ne sont pas satisfaits</p>	<p>Consulter les avertissements et précautions pour obtenir des informations sur la façon d'éviter la contamination croisée.</p> <p>Examiner la disposition des plaques et l'indexation des bibliothèques pour s'assurer que les bibliothèques du même index n'ont pas été séquencées ensemble.</p> <p>Pour les bibliothèques affectées, commencer la préparation de la bibliothèque dès le début du flux de travail. Consulter la section Fragmentation de l'ADNg à la page 50.</p> <p>Une contamination peut s'être produite pendant l'extraction de l'échantillon. Il peut être nécessaire de répéter l'extraction pour s'assurer que l'échantillon est exempt de contamination.</p>
	<p>Échec MSI utilisable</p>	<p>Examiner les paramètres du fabricant de l'ultrasons pour l'utilisation et le fonctionnement (y compris le niveau d'eau et le type de tube).</p> <p>S'assurer que l'échantillon est correctement saisi dans le test.</p> <p>Consulter la section Exigences relatives aux échantillons à la page 27 et Extraction, quantification et stockage des acides nucléiques à la page 27.</p> <p>Une nouvelle extraction de l'échantillon et/ou la répétition de l'étape Fragmentation de l'ADNg peuvent être nécessaires si l'échantillon est trop fragmenté ou endommagé.</p>

Observation	Cause possible	Action recommandée
	<p>L'échantillon peut être trop fragmenté ou présenter des dommages à l'acide nucléique qui ont un impact sur la capacité à générer suffisamment de bibliothèques uniques</p>	<p>Examiner les paramètres du fabricant de l'ultrasons pour l'utilisation et le fonctionnement (y compris le niveau d'eau et le type de tube). S'assurer que l'échantillon est correctement saisi dans le test. Consulter la section Exigences relatives aux échantillons à la page 27 et Extraction, quantification et stockage des acides nucléiques à la page 27. Une nouvelle extraction de l'échantillon et/ou la répétition de l'étape Fragmentation de l'ADNg peuvent être nécessaires si l'échantillon est trop fragmenté ou endommagé.</p>
<p>La bibliothèque d'ARN ne répond pas aux spécifications de contrôle qualité</p>	<p>Les exigences pour la saisie d'échantillons n'ont pas été satisfaites</p>	<p>S'assurer que l'échantillon est correctement saisi et répéter la préparation de la bibliothèque à partir de l'étape Dénaturation et recuit de l'ARN. Consulter la section Exigences relatives aux échantillons à la page 27 et Extraction, quantification et stockage des acides nucléiques à la page 27.</p>

Observation	Cause possible	Action recommandée
	<p>Erreur d'utilisation ou d'équipement dans le flux de travail du test</p>	<p>Répéter la préparation de la bibliothèque à partir de l'une des étapes suivantes en fonction de l'endroit où l'utilisation suspectée ou l'erreur d'équipement s'est produite. En cas d'inconnu ou d'autres erreurs, contactez l'assistance technique Illumina pour dépanner votre exécution.</p> <ul style="list-style-type: none"> • Reséquencer les bibliothèques de la plaque PCR pour les bibliothèques normalisées (NL). Consulter la section Préparation au séquençage à la page 77. • Réenrichir les bibliothèques de la plaque PCR d'Échantillons de bibliothèques amplifiées (ALS). Consulter la section Configuration de la première hybridation à la page 59. • Commencer la préparation de la bibliothèque depuis le début du flux de travail. Consulter la section Dénaturation et recuit de l'ARN à la page 45.
	<p>L'échantillon peut être trop fragmenté ou présenter des dommages à l'acide nucléique qui ont un impact sur la capacité à générer suffisamment de bibliothèques uniques</p>	<p>S'assurer que l'échantillon est correctement saisi.</p> <p>Consulter la section Exigences relatives aux échantillons à la page 27 et Extraction, quantification et stockage des acides nucléiques à la page 27.</p> <p>Une nouvelle extraction d'échantillon peut être nécessaire si l'échantillon est trop fragmenté ou endommagé.</p>

Observation	Cause possible	Action recommandée
Échec du contrôle positif (ADN/ARN)	Les exigences relatives à l'entrée d'échantillon pour le contrôle positif n'ont pas été satisfaites	<p>S'assurer de la saisie appropriée dans le test. Examiner la disposition des plaques et s'assurer que les réactifs appropriés (sonde, index) se trouvent dans les puits appropriés. S'assurer que l'échantillon de contrôle positif est conservé conformément à l'étiquette. Pour tous les échantillons qui partagent le contrôle positif, répéter la préparation de la bibliothèque à partir de l'une des étapes suivantes en fonction de l'endroit où l'utilisation suspectée ou l'erreur d'équipement s'est produite. En cas d'inconnu ou d'autres erreurs, contactez l'assistance technique Illumina pour dépanner votre exécution.</p> <ul style="list-style-type: none"> • Reséquencer les bibliothèques de la plaque PCR pour les bibliothèques normalisées (NL). Consulter la section Préparation au séquençage à la page 77.
	<hr/> <p>Erreur d'utilisation ou d'équipement dans le flux de travail du test</p>	<ul style="list-style-type: none"> • Réenrichir les bibliothèques de la plaque PCR d'Échantillons de bibliothèques amplifiées (ALS). Consulter la section Configuration de la première hybridation à la page 59. • Commencer la préparation de la bibliothèque depuis le début du flux de travail. Consulter la section Dénaturation et recuit de l'ARN à la page 45 ou Fragmentation de l'ADNg à la page 50.

Observation	Cause possible	Action recommandée
Échec NTC (ADN/ARN)	<p>Contamination croisée ou contamination de la zone de travail</p> <hr/> <p>Indexation incorrecte de la bibliothèque</p>	<p>Consulter la section Avertissements et précautions pour obtenir des informations sur la décontamination des zones de travail. Consulter les avertissements et précautions pour obtenir des informations sur la façon d'éviter la contamination croisée. Examiner la disposition des plaques et l'indexation des bibliothèques pour s'assurer que les bibliothèques du même index n'ont pas été séquencées ensemble. Répéter la préparation de la bibliothèque depuis le début du flux de travail pour toutes les bibliothèques qui partagent le contrôle sans modèle.</p>
Le logiciel indique que les contrôles positifs et/ou négatifs n'ont pas été inclus dans le séquençage	Attribution incorrecte du type de tumeur dans la planification de l'analyse Local Run Manager	Mettre l'analyse en file d'attente avec les contrôles correctement identifiés comme indiqué dans le Guide de flux de travail du Module d'analyse Local Run Manager TruSight Oncology Comprehensive (EU) (document n° 200008661).

Caractéristiques de performances

TSO Comprehensive (EU) est un panel de NGS ciblé avec 517 gènes. Les petits variants de l'ADN, variants nucléotidiques uniques (SNV), variants nucléotidiques multiples (MNV), insertions et délétions, sont éligibles pour le signalement à partir des 517 gènes. Les amplifications génétiques peuvent être rapportées à partir des gènes MET et ERBB2. Les fusions peuvent être rapportées à partir des 23 gènes indiqués dans le [Panel de gènes de test TSO Comprehensive \(EU\) à la page 2](#). Les variants d'épissage sont éligibles pour le signalement à partir des gènes MET et EGFR. Pour être signalés, les variants doivent être détectés et avoir des preuves dans la KB du test TSO Comprehensive (EU) et être éligibles en fonction du type de tissu testé. Pour être rapportées, les fusions NTRK nécessitent que le partenaire de fusion soit 5' et que le domaine kinase NTRK ou RET soit intact.

Pour les petits variants de l'ADN, une approche représentative de la validation des gènes ciblés dans le panel a été menée avec des données représentant les SNV, les MNV, les insertions et les délétions. Pour les amplifications, fusions et variants d'épissage du gène, des tests ont été effectués au niveau du gène. La TMB et la MSI ont été évaluées lorsque cela était indiqué. Pour les revendications CDx des fusions NTRK, les fusions dans les échantillons FFPE ont été testées dans des études axées sur les performances spécifiques à la revendication (telles que la limite de détection, la précision intra-laboratoire, la reproductibilité, la précision et les performances cliniques).

[Tableau 42](#) fournit les définitions des métriques calculées dans diverses études.

Tableau 42 Définitions des métriques

Terme	Définition
Pourcentage de concordance positive (PPA)	Le pourcentage de positifs correctement identifiés à partir du nombre total de positifs par rapport à une méthode orthogonale.
Pourcentage de concordance négative (NPA)	Pourcentage de négatifs correctement identifiés à partir du total des négatifs par rapport à une méthode orthogonale.
Pourcentage global de concordance (PCG)	Pourcentage de positifs et de négatifs correctement identifiés à partir de l'observation totale par rapport à une méthode orthogonale.
Pourcentage de concordance positif (PPC)	Pourcentage de définitions positif correctement identifié à partir du nombre total de définitions positives par rapport à une condition de contrôle dans une comparaison directe par paires.
Pourcentage de concordance négatif (NPC)	Pourcentage de définitions négatif correctement identifié à partir du total des négatifs par rapport à une condition de contrôle dans une comparaison directe par paires.

Terme	Définition
Définition de pourcentage positif (PPC)	Pourcentage d'observations positif pour une cible parmi les observations qui devraient être positives pour la cible.
Définition de pourcentage négatif (NPC)	Pourcentage d'observations négatif pour une cible parmi les observations qui devraient être négatives pour la cible.

Contamination croisée

L'étude de contamination croisée a été menée pour évaluer si les résultats faux positifs, dus à la contamination de puit en puit lors de la préparation de la bibliothèque d'échantillons, ainsi que la contamination de séquençage en séquençage entre deux séquençages consécutifs, a lieu pour le test TSO Comprehensive (EU). Deux échantillons d'ADN et deux échantillons d'ARN avec des variants uniques et non chevauchants ont été utilisés pour évaluer la contamination croisée. Trente-deux bibliothèques d'ADN et 32 bibliothèques d'ARN ont chacune été préparées trois fois par deux opérateurs dans une disposition en damier avec des échantillons alternés pour évaluer la contamination de puits à puits, et avec des index alternés pour évaluer la contamination de séquençage d'un cycle à l'autre lorsqu'ils sont séquencés consécutivement sur le même Instrument NextSeq 550Dx. Pour évaluer la contamination croisée, de petits variants de l'ADN (qui ont également un impact sur le TMB) et des variants de l'ARN ont été évalués (les IMS et les amplifications génétiques n'ont pas été évaluées). L'étude de contamination croisée n'a montré aucun événement de contamination observé en examinant les variants détectés dans chaque échantillon, sans faux positifs détectés.

Évaluation de la trousse d'extraction d'acide nucléique

Trois trousse d'extraction d'ADN et d'ARN disponibles dans le commerce ont été évalués avec TSO Comprehensive (EU). Les trois trousse d'extraction ont isolé à la fois l'ADN et l'ARN des mêmes coupes de tissu FFPE. Les trousse différaient en termes d'agent de déparaffinage et d'étapes de liaison à l'acide nucléique ([Tableau 43](#)). La trousse 1 était la trousse d'extraction prédominante utilisée pour déterminer les TSO Comprehensive (EU) performances.

Tableau 43 Caractéristiques de la trousse

Trousse	Agent de déparaffinage	Liaison aux acides nucléiques
1	Exclusif	Colonne
2	Xylène	Colonne
3	Huile minérale	Billes magnétiques

Sept échantillons (5 tissus FFPE et 2 lignées cellulaires FFPE) ont été extraits en double par 2 opérateurs répétés sur 3 jours pour chacun des 3 trousse d'extraction (7 échantillons x 3 trousse d'extraction x 2 opérateurs d'extraction x 3 jours d'extraction x 2 réplicats d'extraction).

Tableau 44 résume les effets des trousse d'extraction sur la validité de la bibliothèque et la définition des variants. Pour la validité de la bibliothèque, la plus grande différence de taux entre les trousse d'extraction a été rapportée et la signification a été déterminée par une analyse quantitative des métriques de la bibliothèque. Pour la définition des variants, si les moyennes de la trousse d'extraction étaient significativement différentes, la différence a été rapportée.

Il a été observé que les trousse d'extraction affectaient les métriques de validité de la bibliothèque pour les petits variants d'ADN/TMB et MSI. Les métriques de validité de la bibliothèque pour les amplifications génétiques et l'ARN n'étaient pas significativement différentes entre les trousse d'extraction. Les trousse d'extraction n'ont pas affecté les variants définissant les petits variants d'ADN et le score TMB. Pour le score MSI et les amplifications génétiques, aucun faux positif n'a été détecté, et une analyse quantitative n'a révélé aucune différence significative dans les échantillons négatifs. Il a été observé que les trousse d'extraction présentaient différentes valeurs de lecture à l'appui, de sorte que les fusions et les variants d'épissage proches de la LoD peuvent être manqués en raison de la sélection de la trousse d'extraction.

La trousse d'extraction sélectionnée doit être utilisée pour la vérification des caractéristiques de performance TSO Comprehensive (EU) par le laboratoire et pour obtenir une validité de bibliothèque adéquate.

Tableau 44 Impacts de la trousse d'extraction sur la validité de la bibliothèque et la définition des variants

Type de variant	Taux de validité de la bibliothèque (Différence la plus importante)	Définition de variant (Différence moyenne la plus importante dans la variable sous-jacente)
Petits variants d'ADN	Trousse 2 significativement inférieur à la trousse 3 (10 %)	Non significatif
TMB		Non significatif
MSI	Trousse 1 significativement inférieur à la trousse 3 (14 %)	Aucun faux positif détecté Faux négatifs non évalués
Amplification génétique	Non significatif (5 %)	Aucun faux positif détecté Faux négatifs non évalués
Fusions	Non significatif (3 %)	Trousse 1 significativement inférieur à la trousse 3 (11 %)
Variants d'épissage		Trousse 1 significativement inférieur à la trousse 3 (11 %)

Substances interférentes

L'impact des substances endogènes et exogènes potentielles sur la performance du test TSO Comprehensive (EU) a été évalué sur 16 échantillons FFPE uniques provenant de types cerveau, thyroïde, côlon, sein, poumon, prostate, peau et tissus mous. Des substances endogènes, la mélanine et l'hémoglobine, ont été ajoutées aux échantillons pendant le processus d'extraction de l'acide nucléique. Des substances exogènes (éthanol, xylène et protéinase K) étaient présentes pendant le processus d'extraction de l'acide nucléique, et elles ont également été percées dans l'acide nucléique purifié avant la préparation de la bibliothèque. L'ajout d'une

protéinase K supplémentaire pendant le processus d'extraction a également été évalué lorsque des interférences ont été observées avec la protéinase K dopée. Il y avait un contrôle endogène sans pointe, et un contrôle exogène tamponné ou avec pointe d'eau pour chacun des 16 échantillons uniques. L'effet de la nécrose a été évalué sur un ensemble différent de huit échantillons FFPE provenant de tissus pulmonaires, cérébraux et coliques. Il y avait un contrôle macrodisséqué sans nécrose pour chaque échantillon de nécrose. Pour tous les interférents, quatre réplicats par échantillon par substance ont été testés avec le test TSO Comprehensive (EU) et comparés à leur contrôle respectif pour la détection de petits variants d'ADN, d'amplifications de gènes, de fusions d'ARN et de variants d'épissage d'ARN, ainsi que pour le statut MSI et le score TMB.

Détection des variants d'ADN

La mélanine (0,2 µg/ml), l'hémoglobine (2 mg/ml), l'éthanol (5 %), la protéinase K (0,04 mg/ml) et le xylène (0,0001 %) n'interfèrent pas avec le score TMB, le statut MSI, les petits variants de l'ADN et les amplifications génétiques.

Détection des variants d'ARN

Les données ne soutiennent aucune interférence de l'hémoglobine (2 mg/ml), de la mélanine (0,2 µg/ml), de l'éthanol (5 %) et du xylène (0,0001 %) sur les fusions d'ARN ou les variants d'épissage. De même, il n'y avait aucune interférence sur la détection des variants d'ARN lorsque 0,02 mg/ml de protéinase K étaient ensemencés dans l'ARN avant l'événement de préparation de la bibliothèque et lorsque jusqu'à 2,6 mg/ml de protéinase K étaient ajoutés à l'échantillon pendant le processus de purification de l'ARN.

Certains faux positifs par rapport aux contrôles sans interférence ont été observés entre les banques de réplicats pour les fusions d'ARN avec l'hémoglobine, la mélanine, l'éthanol et le xylène, et pour les variants d'épissage d'ARN avec la mélanine et le xylène. De même, certains faux négatifs ont été observés sur certaines bibliothèques de réplicats pour les variants d'épissage de l'ARN avec l'hémoglobine, la mélanine, le xylène et 0,02 mg/ml de protéinase K. Cependant, dans tous les cas, les faux positifs et les faux négatifs ont été considérés comme des problèmes d'échantillon, car les observations pour les événements détectés ont montré des lectures à l'appui près de la LoD. Par conséquent, les faux positifs et les faux négatifs entre les réplicats ont été considérés comme non liés à l'interférence et ont été attribués à une variation aléatoire du nombre de lectures de soutien pour les fusions et/ou les variants d'épissage à ou en dessous de la LoD.

Nécrose

La présence de tissu nécrotique jusqu'à 70 % n'interfère pas avec le score TMB, le statut MSI, les petits variants d'ADN ou la détection des variants d'épissage d'ARN. Les fusions d'ARN et la détection de l'amplification des gènes sont affectées dans les échantillons présentant un contenu de nécrose ≥ 25 % dans la zone tissulaire. Si la section d'échantillon contient plus de 25 % de nécrose dans la surface totale du tissu, le tissu nécrotique doit être macrodisséqué.

Stabilité

Stabilité en temps réel

La stabilité en temps réel a été utilisée pour établir la durée de conservation de la trousse de test TSO Comprehensive (EU) lorsqu'elle était conservée conformément aux conditions de l'étiquette. La conception de l'étude a reposé sur l'analyse de 3 lots de réactifs et a utilisé la conception classique de l'étude de stabilité décrite dans le CLSI EP25-A. Les trousse ont été conservées dans la configuration finale en trousse pendant toute la durée de l'étude, dans les conditions de conservation définies sur l'étiquette du produit. Les composants de la trousse congelés ont été conservés entre -15 °C et -25 °C. Les composants de la trousse réfrigérés ont été conservés entre 2 °C et 8 °C. Les composants à température ambiante ont été conservés entre 15 °C et 30 °C.

Les trousse ont été testées pour l'apparence et les critères fonctionnels de libération des trousse à des points temporels spécifiés. En outre, les tendances des mesures de CQ des variants et des échantillons ont été analysées pour le matériel de contrôle CQ. La durée de conservation a été déterminée pour chaque réactif. Les dates de péremption sont attribuées en fonction de la date de fabrication et de la durée de conservation. La péremption de la trousse est attribuée en fonction du réactif qui expire le plus tôt.

Stabilité en cours d'utilisation de la trousse

La stabilité en cours d'utilisation de la trousse de test TSO Comprehensive (EU) a été évaluée dans des conditions d'utilisation standard tout au long de la durée de conservation afin de prendre en charge plusieurs utilisations de la trousse. La trousse de réactifs a été soumise à plusieurs congélations/décongelations et testée pour prendre en charge jusqu'à 4 utilisations de la trousse. En outre, 8 bibliothèques d'ARN et 8 bibliothèques d'ADN ont été préparées 3 fois au total pour tester le nombre maximum de bibliothèques prises en charge (24 bibliothèques d'ADN et 24 bibliothèques d'ARN par trousse). Tous les critères fonctionnels de libération de la trousse ont été remplis pour tous les cycles de congélation/décongélation et les points temporels testés. Des tests des échantillons FFPE avec des réactifs âgés de ≥ 25 mois ont été effectués pour évaluer l'impact des tests en cours d'utilisation sur la définition des variants. Une analyse qualitative des variants ciblés démontre que les événements en cours d'utilisation n'ont pas affecté la définition des variants.

Stabilité de la bibliothèque

La stabilité des bibliothèques préparées avec le test TSO Comprehensive (EU) a été évaluée à l'aide de 8 échantillons d'ADN FFPE et de 8 échantillons d'ARN FFPE provenant de 9 types de tissus différents testés en triple au cours du test. Les bibliothèques de la plaque PCR de la bibliothèque normalisée (NL) ont été regroupées et séquencées le jour 0. Le volume restant des bibliothèques dans la plaque PCR NL a été conservé congelé (-25 °C à -15 °C), puis regroupé et séquencé au jour 30. Tous les résultats statistiquement significatifs pour les petits variants de l'ADN entre le jour 0 et le jour 30 étaient techniquement négligeables. Aucune différence statistique n'a été observée entre les résultats du jour 0 et du jour 30 pour le statut MSI, le score

TMB, les amplifications génétiques, les fusions d'ARN et les variants d'épissage d'ARN. Les données indiquent que les bibliothèques générées à partir du test TSO Comprehensive (EU) sont stables jusqu'à 30 jours entre -25 °C et -15 °C.

Stabilité des tissus FFPE montés sur lame

La stabilité des tissus FFPE montés sur lame à utiliser avec le test TSO Comprehensive (EU) a été évaluée en sectionnant des blocs FFPE (sections de 5 µm) à partir de 16 échantillons uniques représentant 9 types de tissus, en les fixant sur des lames, puis en les conservant à température ambiante pendant 3 points temporels : 1 jour (témoin), 4 semaines et 8 semaines. Les acides nucléiques (ADN et ARN) ont été extraits au point temporel indiqué, puis conservés congelés jusqu'à ce que les extractions pour tous les points temporels soient terminées. L'ARN extrait a été conservé entre -65 °C et -85 °C et l'ADN extrait a été conservé entre -25 °C et -15 °C. Pour chaque point temporel, trois réplicats par échantillon ont été testés avec le test TSO Comprehensive (EU), et comparés au contrôle pour les petits variants d'ADN, le statut MSI, le score TMB, les amplifications génétiques, les fusions d'ARN et les variants d'épissage d'ARN. Les données indiquent que les tissus FFPE montés sur lame à utiliser avec le test TSO Comprehensive (EU) sont stables pendant 4 semaines au maximum.

Bande de garde de titration d'entrée d'acide nucléique

L'apport en acide nucléique pour le test TSO Comprehensive (EU) a été évalué en testant l'ADN de 33 échantillons FFPE englobant 17 types de tissus, à des niveaux d'entrée allant de 10 ng à 500 ng, et en testant l'ARN de 5 échantillons FFPE de 5 types de tissus à des niveaux d'entrée allant de 10 ng à 85 ng. Les métriques de CQ de la bibliothèque ont été évaluées et étaient dépendantes de l'échantillon. Les résultats de l'ADN ont démontré que certaines métriques de CQ de l'échantillon d'ADN, mais pas toutes, répondent à une entrée accrue supérieure à l'entrée nominale de 40 ng :

- MEDIAN_INSERT_SIZE n'a pas répondu à une entrée supérieure à 30 ng.
- MEDIAN_EXON_COVERAGE a affiché une corrélation positive avec l'augmentation des données.
- PCT_EXON_50X a augmenté avec l'augmentation de l'entrée jusqu'à 80 ng.
- USABLE_MSI_SITES a augmenté avec l'entrée croissante. Certains échantillons avec moins de 40 USABLE_MSI_SITES à 40 ng répondaient à la spécification à des entrées plus élevées, ce qui permettrait de calculer un score MSI.
- MEDIAN_BIN_COUNT_CNV_TARGET a augmenté avec l'entrée croissante.
- Augmenter l'entrée pour augmenter COVERAGE_MAD vers la limite de spécification supérieure.

Les métriques de CQ de l'échantillon d'ARN ont augmenté (MEDIAN_INSERT_SIZE et TOTAL_ON_TARGET_READS) ou diminué (MEDIAN_CV_GENE_500X) de 10 ng à 40 ng, mais en général, elles n'ont pas changé entre 40 ng et 85 ng.

Limite du blanc

Le pourcentage de faux positifs (sur le total des négatifs attendus) a été évalué par des tests répétés de tissu adjacent normal ou bénin FFPE qui ne doit pas contenir de variants somatiques pour les petits variants d'ADN, les amplifications de gènes, les MSI, les fusions d'ARN et les variants d'épissage d'ARN. Les faux positifs n'ont pas été analysés pour la TMB, car il n'y a pas de seuil clinique. Six échantillons FFPE d'ADN et 6 échantillons FFPE d'ARN ont été analysés en double avec 2 opérateurs sur 3 jours pour chacun des 2 lots de réactifs. Un sous-ensemble d'échantillons a été regroupé et reséquencé dans un format ADN 3x uniquement et un format ARN 3x uniquement pour évaluer les faux positifs avec plusieurs configurations multiplex prises en charge par ce dispositif. En outre, 30 échantillons d'ARN supplémentaires ont été analysés en double, traités avec 1 lot de réactifs, divisés entre 2 opérateurs. Au total, 168 observations possibles pour l'ADN et 228 observations pour l'ARN ont été réduites par des bibliothèques invalides pour chaque type de variant. Le pourcentage de faux positifs a été calculé au niveau du gène pour les amplifications et au niveau de la position (environ 1,9 million de positions) pour les petits variants d'ADN. Le pourcentage de faux positifs pour les types de variants de l'ADN est indiqué dans le [Tableau 45](#). Le pourcentage de faux positifs pour les fusions d'ARN et les variants d'épissage était de 0 %, comme indiqué dans le [Tableau 46](#).

Tableau 45 Faux positifs par type de variant d'ADN

Type de variant	Faux positifs
Amplifications génétiques	0 % (0/9912)
Petits variants d'ADN	0,0001 % (271/295 801 567)
MSI	0 % (0/156)
TMB	S.O.*

* Les faux positifs ne sont pas applicables car la TMB est rapportée comme un score et n'a pas de résultat qualitatif.

Tableau 46 Faux positifs par type de variant d'ARN

Type de variant	Faux positifs
Fusion	0 % (0/226)
Variant d'épissage	0 % (0/226)

Limite de détection

Deux études ont été menées pour évaluer les limites de détection pour TSO Comprehensive (EU). L'étude 1 a évalué les petits variants de l'ADN RET, les fusions RET et les fusions NTRK1 : 3. L'étude 2 a évalué d'autres variants du profilage tumoral.

Étude 1

Les limites de détection (LoD) des petits variants d'ADN NTRK1, NTRK3 et RET et des fusions NTRK1 : 3 et RET ont été déterminées. La LoD est la valeur d'analyte la plus basse (par exemple, fréquence des allèles variants ou lectures de support) qui peut être détectée de manière cohérente (limite de détection de 95 % ou erreur de type II de 5 %). Des tissus FFPE présentant de petits variants de l'ADN RET (cancer médullaire de la thyroïde), des fusions RET (cancer papillaire de la thyroïde, tumeur de spitz atypique) et des fusions NTRK1 : 3 (gliome de bas grade, glioblastome polymorphe, sarcome myofibroblastique, sarcome, cancer du sein sécrétoire, cancer du côlon), ainsi qu'une lignée cellulaire traitée par FFPE avec des petits variants de l'ADN NTRK1 et NTRK3 ont été utilisés dans l'étude. Chaque échantillon a été dilué à au moins 5 niveaux de test (allant d'environ 0,01 à 0,10 VAF pour les petits variants d'ADN et 2 à 25 lectures de soutien pour les fusions). Il y a eu 18 observations pour chaque niveau de test par lot et par variant générées par 3 opérateurs et 3 instruments de séquençage commençant la préparation de la bibliothèque sur 3 jours non consécutifs avec 2 répliquats de chaque niveau de test d'échantillon. Deux lots de réactifs ont été testés.

Pour les variants de l'ADN, les 2 lots ont été analysés indépendamment à l'aide d'une régression probit ou de l'approche du taux de réussite (niveau de test le plus bas avec un taux de réussite (estimation ponctuelle) $\geq 95\%$) pour déterminer la LoD pour chaque variant par lot. La plus grande LoD entre les deux lots de réactifs a été prise comme limite de détection pour le variant ([Tableau 47](#)).

Pour les fusions d'ARN, des lignées cellulaires FFPE ont été utilisées pour estimer les valeurs de LoD pour chaque gène de fusion. Les LoD ont ensuite été vérifiées avec des tissus FFPE en utilisant des préparations de bibliothèque en double sur 3 opérateurs, 3 instruments et 3 lots de réactifs pour générer 54 observations par variant près de la LoD établie avec des lignées cellulaires FFPE. Les limites de détection revendiquées pour chaque fusion ([Tableau 48](#)) sont les lectures de support moyennes les plus basses ayant atteint un taux de réussite (estimation ponctuelle) $\geq 95\%$.

Tableau 47 Limite de détection pour les petits variants d'ADN NTRK1, NTRK3 et RET

Marqueur	Chr	Position	Référence	Alternative	Limite de détection (Fréquence allélique variable)
NTRK1 G595R (SNV)*	Chr1	156846342	G	A	0,038
NTRK3 F617L (SNV)*	Chr15	88476283	A	G	0,032
NTRK3 G623R (SNV)*	Chr15	88476265	C	T	0,036
NTRK3 G696A (SNV)*	Chr15	88472468	C	G	0,027
RET C618R (SNV)	Chr10	43609096	T	C	0,053

Marqueur	Chr	Position	Référence	Alternative	Limite de détection (Fréquence allélique variable)
RET M918T (SNV)	Chr10	43617416	T	C	0,045
RET C634Y (MNV)	Chr10	43609949	GC	AT	0,045
RET D898_E901del (délétion)*	Chr10	43615611	GAGATGTTTATGA	G	0,055

Chr = Chromosome

* Ces variants d'ADN ont été analysés par régression probit, les autres variants d'ADN ont été analysés par l'approche du taux de réussite.

Tableau 48 Limite de détection pour les fusions NTRK et RET

Gène	Fusion	Limite de détection (Lectures de soutien)
NTRK1	TPM3-NTRK1	20,2
	BCAN-NTRK1	53,2
NTRK2	STRN-NTRK2	13,6
	ETV6-NTRK2	20,3
NTRK3	KANK1-NTRK3	13,5
	ETV6-NTRK3	16,2
RET	NCOA4-RET	15,8
	KIF5B-RET	16,6

Étude 2

Les limites de détection (LoD) des variants de profilage tumoral rapportés par TSO Comprehensive (EU) ont été évaluées. La LoD est la valeur d'analyte la plus basse (fréquence allélique variable, changement de facteur ou lectures de support) qui peut être détectée de manière cohérente (taux de réussite de 95 % ou erreur de type II de 5 %). Les échantillons FFPE de 17 types de tissus contenant des variants ont été dilués à plusieurs niveaux de test. Six observations ont été générées par niveau par deux opérateurs utilisant chacun un lot de réactifs et un instrument différents.

Variants de l'ADN

Les LoD de 10 petites classes de variants d'ADN (25 variants au total) et de 2 amplifications de gènes d'ADN (ERBB2 et MET) ont été déterminées et résumées sous forme de plages ([Tableau 49](#)). Les variants RET de la LoD de l'étude 1 sont également inclus. Deux des 3 insertions supérieures à 5 bp avaient une LoD de 0,034 et

0,036 VAF, la troisième ayant une LoD de 0,215 VAF. Cette dernière était une insertion dans une région de faible complexité où l'insertion ajoute des répétitions supplémentaires, a un impact sur l'alignement et nécessite plus de lectures pour une détection cohérente. Par conséquent, certains contextes génomiques de faible complexité peuvent avoir un impact sur la détection des insertions > 5 bp.

Tableau 49 Limite de détection pour les petits variants d'ADN et les amplifications de gènes

Type (unité de mesure pour la LoD)	Classe de variant/contexte génomique	Nombre de variants	Plage
Petits variants de l'ADN (fréquence allélique variable)	SNV	5	0,016 à 0,064
	MNV	3	0,022 à 0,048
	Insertion (1 à 2 bp) près des répétitions de l'homopolymère	2	0,086 à 0,104
	Insertion (1 à 2 bp) près des répétitions du dinucléotide	2	0,038 à 0,051
	Insertion (3 à 5 bp)	2	0,030 à 0,056
	Insertion (> 5 bp et jusqu'à 25 bp)	3	0,034 à 0,215
	Délétion (1 à 2 bp) près des répétitions d'homopolymère	2	0,094 à 0,100
	Délétion (1 à 2 bp) près des répétitions du dinucléotide	2	0,033 à 0,070
	Délétion (3 à 5 bp)	2	0,028 à 0,064
	Délétion (> 5 et jusqu'à 25 bp)	2	0,047 à 0,055
Amplifications génétiques (changement de facteur)	Par gène (ERBB2, MET)	2	2,034 à 2,195

Fusions

Les LoD ont été déterminées pour 18 fusions, représentant 20 gènes dans le panel TSO Comprehensive (EU), qui allaient de 10 à 54,7 lectures justificatives (Tableau 50). Trois gènes supplémentaires (NTRK1 : 3) ont été testés dans l'autre étude. Le gène RET a été testé ici et dans l'autre étude de LoD. Seize fusions avec des LoD déterminées avaient des données cohérentes avec une LoD commune de 16 lectures à l'appui utilisant une limite supérieure de confiance bilatérale (UCL) de 95 %. Deux fusions avaient des LoD de 24,7 et 44,2 lectures de support qui n'étaient pas cohérentes avec la LoD commune.

La fusion FGFR2-SRPK2 avec une valeur de LoD de 24,7 lectures à l'appui présentait des régions de chevauchement répétées dans le point de rupture, comme annoté par le logiciel du test TSO Comprehensive (EU). Les régions répétées au sein d'un point de rupture présentent généralement des niveaux de preuves inférieurs, car les lectures peuvent être cartographiées ailleurs dans le génome ou peuvent rester non alignées. En outre, les régions répétées rendent le processus d'assemblage (utilisé pour identifier les séquences de fusion) plus difficile et nécessitent des preuves supplémentaires pour construire la séquence correcte. SEPT14-EGFR est un autre exemple de fusion avec une séquence homologue dans le point de rupture.

La fusion BCL2-IGHJ5 avec une valeur de LoD de 44,2 lectures justificatives avait un gène très court (IGHJ5) avec le point d'arrêt proche du début d'un exon nécessitant des alignements courts écartés. Par conséquent, davantage de lectures étaient nécessaires pour une détection cohérente.

Tableau 50 Limite de détection pour les fusions

Fusion	Point de rupture du gène A	Point de rupture du gène B	LoD	LoD commune
NCOA4-RET	51582937	43612030	10,0	oui
TMPRSS2-ERG	39817543	42880007	13,2	oui
KIF5B-RET	32311775	43612032	14,5	oui
ACPP-ETV1	132036419	14028762	17,2	oui
FGFR3-TACC3	1801536	1736997	17,5	oui
EML4-ALK	29446394	42553391	20,2	oui
FGFR1-GSR	38274821	30569602	23,7	oui
EGFR-GALNT13	55087056	155295102	24	oui
ESR1-CCDC170	151857451	152023138	24,3	oui
FGFR2-SRPK2	123353223	104926165	24,7	non
HNRNPUL1-AXL	41743847	41782201	26,3	oui
CD74-ROS1 ;GOPC	149784243	117645578	28,2	oui
SPIDR-NRG1	32453345	48353103	28,2	oui
RAF1-VGLL4	12641189	11606492	28,5	oui
DHX8 ;ETV4-STAT3	41613847	40474300	30,5	oui
MKRN1-BRAF	140487383	140158806	31,2	oui
BCL2-IGHJ5	60793496	106330066	44,2	non
PAX3-FOXO1	41134997	223084859	54,7	oui

Variants d'épissage

Les 2 variants de l'épissage de l'ARN, MET et EGFR, présentaient des LoD de 18,7 et 24,8 lectures à l'appui, respectivement.

Contenu de la tumeur

Les résultats de l'étude fournissent des recommandations pour le contenu tumoral des échantillons cliniques. En général, plus le contenu de la tumeur est important, plus le « signal » (VAF, changement de facteur ou lectures de soutien) est élevé pour les variants de la tumeur. Les recommandations de teneur minimale en tumeur sont basées sur les observations suivantes. Les valeurs de LoD pour les petits variants d'ADN ne sont pas supérieures à 0,104 VAF (à l'exception de l'insertion du TP53). Pour détecter les mutations pilotes dans la tumeur (fréquence des allèles variants de 0,50), une teneur tumorale de 20 % est recommandée, de sorte que ces mutations aient un VAF de 0,10 et soient égales ou supérieures à la LoD. À 20 % de contenu tumoral, les gènes amplifiés à un facteur de changement de 5,5 (11 copies), seraient constamment détectés sur la base d'une limite de détection de facteur de changement de 1,8. Avec une teneur tumorale de 20 %, les fusions avec 80 lectures à l'appui seraient constamment détectées sur la base d'une limite de détection de 16 lectures à l'appui.

Reproductibilité

Deux études ont été menées pour évaluer la reproductibilité du test TSO Comprehensive (EU). L'étude 1 a évalué les petits variants de l'ADN RET en plus des variants de fusion NTRK et RET. L'étude 2 a évalué d'autres variants de profilage tumoral.

Étude 1

Cette étude a été réalisée pour évaluer la reproductibilité du test TSO Comprehensive (EU) sur 3 sites de test (1 interne, 2 externe) avec 2 opérateurs par site, 2 réplicats en cours d'exécution et 3 jours de test non consécutifs. Les tests ont été réalisés avec un panel de reproductibilité comprenant des échantillons d'ADN contenant des petits variants d'ADN RET connus spécifiques et des échantillons d'ARN contenant des variants de fusion NTRK1 : 3 et RET connus spécifiques provenant d'échantillons de tissus fixés au formol et inclus en paraffine (FFPE) et de lignées cellulaires. Le panel contenait des membres du panel d'ADN et d'ARN avec de faibles niveaux de variants et des niveaux de variants élevés avec le même nombre de membres du panel de bas et de haut niveau pour chaque classe de variants. Les membres du panel de haut niveau étaient ciblés à environ 2 à 3 fois la LoD et les membres du panel de bas niveau étaient ciblés à environ la LoD. Sur chaque site, chaque opérateur a testé les membres du panel en double 3 fois, générant 6 observations par cible par membre du panel. Sur les 3 sites, 36 observations ont été générées par membre du panel (3 sites/instruments × 2 opérateurs × 2 réplicats intra-série × 3 jours de début).

Le pourcentage de définitions positif (PPC) et le pourcentage de définitions négatif (PNC) pour les petits variants d'ADN ciblés et les variants de fusion d'ARN ciblés à un niveau élevé ont été déterminés comme critères d'évaluation principaux. Les PPC et les PNC pour les petits variants d'ADN ciblés et les variants de fusion d'ARN ciblés au niveau bas ont été calculés comme critères d'évaluation secondaires. Les intervalles de confiance 95 % (IC) bilatéraux associés à tous les critères d'évaluation sont calculés à l'aide de la méthode de notation de Wilson. Des analyses primaires ont été effectuées pour estimer le PPC et le PNC (avec des IC à 95 %) dans les membres du panel de haut niveau ciblés en combinant les observations de test TSO Comprehensive (EU) pour une cible donnée dans un groupe de membres du panel représentant la classe de

variants applicable (par exemple, les petits variants d'ADN et les fusions d'ARN) entre les sites/instruments, les opérateurs et les séries. Pour chaque variant ciblé, les observations de test TSO Comprehensive (EU) chez les autres membres du panel au niveau élevé ciblé pour le même type de variant mais ne contenant pas le même variant que celui déterminé par la règle de la majorité ont été combinées au PNC calculé. Les PPC et PNC globaux pour les membres du panel ciblé de bas niveau ont été déterminés de la même manière.

Petits variants d'ADN RET

Pour les membres du panel de petits variants d'ADN de haut niveau, le PPC global était de 100,0 % (207/207 ; IC à 95 % : 98,2 % à 100,0 %) (Tableau 51). Le PNC global pour les membres du panel de petits variants d'ADN de haut niveau était de 100,0 % (1 035/1 035 ; IC à 95 % : 99,6 % à 100,0 %) (Tableau 52). Pour les membres du panel de petits variants d'ADN ciblés de bas niveau, le PPC global pour les membres du panel de petits variants d'ADN ciblés de bas niveau était de 99,1 % (210/212 ; IC à 95 % : 96,6 % à 99,7 %), et le PNC global était de 100,0 % (1 026/1 026 ; IC à 95 % : 99,6 % à 100,0 %).

Tableau 51 PPC du test TSO Comprehensive (EU) pour la détection de petits variants d'ADN RET chez les membres de panel ciblés de haut et bas niveau

Niveau de variant	Type de variant	Variant ciblé (Nucléotide)	Variant ciblé (Acides aminés)	n	VAF moyen	Pourcentage de définitions positif (%)	IC à 95 %*
Élevé	SNV	chr10_43617416_T_C	RET M918T	34	0,156	100,0 % (34/34)	(89,8 %, 100,0 %)
Élevé	SNV	chr10_43609949_G_C	RET C634S	36	0,140	100,0 % (36/36)	(90,4 %, 100,0 %)
Élevé	SNV	chr10_43614996_G_A	RET V804M	33	0,116	100,0 % (33/33)	(89,6 %, 100,0 %)
Élevé	MNV	chr10_43609949_GC_AT	RET C634Y	35	0,195	100,0 % (35/35)	(90,1 %, 100,0 %)
Élevé	Délétion	chr10_43615611_GAGATGTTTATGA_G	RET D898_E901del	33	0,199	100,0 % (33/33)	(89,6 %, 100,0 %)
Élevé	Insertion	chr10_43609946_T_TGTGCCGCAC	RET C634_T636dup	36	0,095	100,0 % (36/36)	(90,4 %, 100,0 %)
Élevé	Tous les petits variants d'ADN sont élevés	Tous les petits variants d'ADN sont élevés	Tous les petits variants d'ADN sont élevés	207	S.O.	100,0 % (207/207)	(98,2 %, 100,0 %)

Niveau de variant	Type de variant	Variant ciblé (Nucléotide)	Variant ciblé (Acides aminés)	n	VAF moyen	Pourcentage de définitions positif (%)	IC à 95 %*
Faible	SNV	chr10_43617416_T_C	RET M918T	35	0,042	100,0 % (35/35)	(90,1 %, 100,0 %)
Faible	SNV	chr10_43601830_G_A	RET V292M	35	0,033	94,3 % (33/35)	(81,4 %, 98,4 %)
Faible	SNV	chr10_43613840_G_C	RET E768D	36	0,044	100,0 % (36/36)	(90,4 %, 100,0 %)
Faible	MNV	chr10_43609949_GC_AT	RET C634Y	36	0,071	100,0 % (36/36)	(90,4 %, 100,0 %)
Faible	Délétion	chr10_43615611_GAGATGTTTATGA_G	RET D898_E901del	34	0,065	100,0 % (34/34)	(89,8 %, 100,0 %)
Faible	Insertion	chr10_43609946_T_TGTGCCGCAC	RET C634_T636dup	36	0,037	100,0 % (36/36)	(90,4 %, 100,0 %)
Faible	Toutes les petits variants d'ADN sont faibles	Toutes les petits variants d'ADN sont faibles	Toutes les petits variants d'ADN sont faibles	212	S.O.	99,1 % (210/212)	(96,6 %, 99,7 %)

Abréviations : S.O., sans objet ; VAF, fréquence des allèles variants.

* L'intervalle de confiance 95 % bilatéral est calculé à l'aide de la méthode de notation de Wilson.

Tableau 52 PNC du test TSO Comprehensive (EU) pour la détection de petits variants d'ADN RET chez des membres de panel ciblés de haut et bas niveau

Niveau de variant	Type de variant	Variant ciblé (Nucléotide)	Variant ciblé (Acides aminés)	n ¹	Pourcentage de définitions négatif (%)	IC 95 % ²
Élevé	SNV	chr10_43617416_T_C	RET M918T	173	100,0 % (173/173)	(97,8 %, 100,0 %)
Élevé	SNV	chr10_43609949_G_C	RET C634S	171	100,0 % (171/171)	(97,8 %, 100,0 %)
Élevé	SNV	chr10_43614996_G_A	RET V804M	174	100,0 % (174/174)	(97,8 %, 100,0 %)
Élevé	MNV	chr10_43609949_GC_AT	RET C634Y	172	100,0 % (172/172)	(97,8 %, 100,0 %)
Élevé	Délétion	chr10_43615611_GAGATGTTTATGAG	RET D898_E901del	174	100,0 % (174/174)	(97,8 %, 100,0 %)
Élevé	Insertion	chr10_43609946_T_TGTGCCGCAC	RET C634_T636dup	171	100,0 % (171/171)	(97,8 %, 100,0 %)
Élevé	Tous les petits variants d'ADN sont élevés	Tous les petits variants d'ADN sont élevés	Tous les petits variants d'ADN sont élevés	1035	100,0 % (1035/1035)	(99,6 %, 100,0 %)
Faible	SNV	chr10_43617416_T_C	RET M918T	177	100,0 % (177/177)	(97,9 %, 100,0 %)
Faible	SNV	chr10_43601830_G_A	RET V292M	143	100,0 % (143/143)	(97,4 %, 100,0 %)
Faible	SNV	chr10_43613840_G_C	RET E768D	176	100,0 % (176/176)	(97,9 %, 100,0 %)
Faible	MNV	chr10_43609949_GC_AT	RET C634Y	176	100,0 % (176/176)	(97,9 %, 100,0 %)

Niveau de variant	Type de variant	Variant ciblé (Nucléotide)	Variant ciblé (Acides aminés)	n ¹	Pourcentage de définitions négatif (%)	IC 95 % ²
Faible	Délétion	chr10_43615611_ GAGATGTTTATGA_G	RET D898_ E901del	178	100,0 % (178/178)	(97,9 %, 100,0 %)
Faible	Insertion	chr10_43609946_T_ TGTGCCGCAC	RET C634_ T636dup	176	100,0 % (176/176)	(97,9 %, 100,0 %)
Faible	Toutes les petits variants d'ADN sont faibles	Toutes les petits variants d'ADN sont faibles	Toutes les petits variants d'ADN sont faibles	1026	100,0 % (1026/1026)	(99,6 %, 100,0 %)

¹ Toutes les observations regroupées à partir des combinaisons de variables membres du panel pour lesquelles la définition majoritaire est négative, c.-à-d. les variants ciblés présentant des fusions avec moins de 50 % de définitions positives.

² L'intervalle de confiance 95 % bilatéral est calculé à l'aide de la méthode de notation de Wilson.

Tableau 53 présente l'analyse des composantes de variance des fréquences alléliques de variants (VAF) sur les environ 36 observations pour chaque membre du panel. L'écart-type (SD) et le coefficient de variation en pourcentage (%CV ; total et pour chaque source) ont été calculés et présentés pour chaque petit variant d'ADN RET ciblé.

Tableau 53 Analyse des composants de la variance du VAF du test TSO Comprehensive (EU) dans les échantillons du panel de petits variants d'ADN ciblés

Niveau de variant	Type de variant	Variant ciblé (Nucléotide)	Variant ciblé (Acides aminés)	n	VAF moyen	SD du site (%CV)	Opérateur SD (%CV)	jour SD (%CV)	Répliquer SD (%CV)	Total SD (%CV)
Élevé	SNV	chr10_43617416_T_C	RET M918T	34	0,156	0,011 (7,2 %)	0,000 (0,0 %)	0,000 (0,0 %)	0,017 (10,8 %)	0,020 (13,0 %)
Élevé	SNV	chr10_43609949_G_C	RET C634S	36	0,140	0,006 (4,6 %)	0,000 (0,0 %)	0,005 (3,7 %)	0,014 (10,2 %)	0,017 (11,8 %)
Élevé	SNV	chr10_43614996_G_A	RET V804M	33	0,116	0,005 (4,1 %)	0,000 (0,0 %)	0,002 (1,7 %)	0,012 (10,7 %)	0,013 (11,6 %)
Élevé	MNV	chr10_43609949_GC_AT	RET C634Y	35	0,195	0,000 (0,0 %)	0,000 (0,0 %)	0,009 (4,4 %)	0,012 (6,0 %)	0,015 (7,5 %)
Élevé	Délétion	chr10_43615611_GAGATGTTTATGA_G	RET D898_E901del	33	0,199	0,000 (0,0 %)	0,000 (0,0 %)	0,011 (5,5 %)	0,017 (8,6 %)	0,020 (10,2 %)
Élevé	Insertion	chr10_43609946_T_TGTGCCGCAC	RET C634_T636dup	36	0,095	0,003 (3,0 %)	0,000 (0,0 %)	0,000 (0,0 %)	0,009 (9,6 %)	0,010 (10,1 %)
Faible	SNV	chr10_43617416_T_C	RET M918T	35	0,042	0,000 (0,0 %)	0,000 (0,0 %)	0,000 (0,0 %)	0,009 (22,2 %)	0,009 (22,2 %)
Faible	SNV	chr10_43601830_G_A	RET V292M	35	0,033	0,000 (0,0 %)	0,003 (9,8 %)	0,002 (6,2 %)	0,007 (21,7 %)	0,008 (24,6 %)

Niveau de variant	Type de variant	Variant ciblé (Nucléotide)	Variant ciblé (Acides aminés)	n	VAF moyen	SD du site (%CV)	Opérateur SD (%CV)	jour SD (%CV)	Répliquer SD (%CV)	Total SD (%CV)
Faible	SNV	chr10_43613840_G_C	RET E768D	36	0,044	0,003 (6,0 %)	0,000 (0,0 %)	0,000 (0,0 %)	0,008 (17,5 %)	0,008 (18,5 %)
Faible	MNV	chr10_43609949_GC_AT	RET C634Y	36	0,071	0,000 (0,0 %)	0,008 (10,7 %)	0,000 (0,0 %)	0,011 (14,9 %)	0,013 (18,4 %)
Faible	Délétion	chr10_43615611_GAGATGTTTATGA_G	RET D898_E901del	34	0,065	0,002 (2,5 %)	0,006 (9,9 %)	0,004 (6,4 %)	0,010 (16,2 %)	0,013 (20,2 %)
Faible	Insertion	chr10_43609946_T_TGTGCCGCAC	RET C634_T636dup	36	0,037	0,005 (13,8 %)	0,000 (0,0 %)	0,003 (9,1 %)	0,006 (15,9 %)	0,008 (22,9 %)

Fusions NTRK 1 : 3 et RET

Pour les membres du panel de fusion d'ARN de haut niveau, le PPC global était de 99,3 % (285/287 ; IC à 95 % : 97,5 % à 99,8 %) (Tableau 54). Le PPC était de 100 % pour chaque membre du panel de haut niveau, sauf pour le membre du panel BCAN-NTRK1 (PPC = 94,4 % [34/36 ; IC à 95 % : 81,9 % à 98,5 %]). Le PNC global pour les membres du panel de fusion d'ARN de haut niveau était de 100,0 % (1 724/1 724 ; IC à 95 % : 99,8 % à 100,0 %) (Tableau 55). Pour les membres du panel de fusion de l'ARN ciblé de faible niveau, le PPC global était de 95,4 % (272/285 ; IC à 95 % : 92,3 %, 97,3 %), et le PNC global était de 100,0 % (1 851/1 851 ; IC à 95 % : 99,8 % à 100,0 %).

Tableau 54 PPC du test TSO Comprehensive (EU) pour la détection des fusions NTRK et RET chez les membres de panel ciblés de haut et bas niveau

Niveau de variant	Fusion ciblée	n	Lectures de support moyennes	Pourcentage de définitions positif (%)	IC à 95 %*
Élevé	LMNA-NTRK1	36	37,9	100,0 % (36/36)	(90,4 %, 100,0 %)
Élevé	BCAN-NTRK1	36	33,6	94,4 % (34/36)	(81,9 %, 98,5 %)
Élevé	ETV6-NTRK2	36	24,6	100,0 % (36/36)	(90,4 %, 100,0 %)
Élevé	TRIM24-NTRK2	36	36,6	100,0 % (36/36)	(90,4 %, 100,0 %)
Élevé	ETV6-NTRK3	36	56,4	100,0 % (36/36)	(90,4 %, 100,0 %)
Élevé	BTBD1-NTRK3	35	32,9	100,0 % (35/35)	(90,1 %, 100,0 %)
Élevé	NCOA4-RET	36	36,7	100,0 % (36/36)	(90,4 %, 100,0 %)
Élevé	CCDC6-RET	36	33,4	100,0 % (36/36)	(90,4 %, 100,0 %)
Élevé	Toutes les fusions sont élevées	287	36,5	99,3 % (285/287)	(97,5 %, 99,8 %)
Faible	LMNA-NTRK1	36	13,8	94,4 % (34/36)	(81,9 %, 98,5 %)
Faible	BCAN-NTRK1	36	16,9	80,6 % (29/36)	(65,0 %, 90,2 %)
Faible	ETV6-NTRK2	35	15,2	94,3 % (33/35)	(81,4 %, 98,4 %)
Faible	STRN-NTRK2	36	13,6	100,0 % (36/36)	(90,4 %, 100,0 %)
Faible	ETV6-NTRK3	36	24,8	100,0 % (36/36)	(90,4 %, 100,0 %)
Faible	BTBD1-NTRK3	36	18,1	100,0 % (36/36)	(90,4 %, 100,0 %)
Faible	NCOA4-RET	36	15,8	97,2 % (35/36)	(85,8 %, 99,5 %)
Faible	KIF5B-RET	34	16,6	97,1 % (33/34)	(85,1 %, 99,5 %)
Faible	Toutes les fusions sont faibles	285	16,8	95,4 % (272/285)	(92,3 %, 97,3 %)

* L'intervalle de confiance 95 % bilatéral (IC) est calculé à l'aide de la méthode de notation de Wilson.

Tableau 55 PNC du test TSO Comprehensive (EU) pour la détection des fusions NTRK et RET chez les membres de panel non ciblés de haut et bas niveau

Niveau de variant	Fusions ciblées	n ¹	Pourcentage de définitions négatif (%)	IC 95 % ²
Élevé	LMNA-NTRK1	180	100,0 % (180/180)	(97,9 %, 100,0 %)
Élevé	BCAN-NTRK1	251	100,0 % (251/251)	(98,5 %, 100,0 %)
Élevé	ETV6-NTRK2	251	100,0 % (251/251)	(98,5 %, 100,0 %)
Élevé	TRIM24-NTRK2	216	100,0 % (216/216)	(98,2 %, 100,0 %)
Élevé	ETV6-NTRK3	144	100,0 % (144/144)	(97,4 %, 100,0 %)
Élevé	BTBD1-NTRK3	216	100,0 % (216/216)	(98,2 %, 100,0 %)
Élevé	NCOA4-RET	215	100,0 % (215/215)	(98,2 %, 100,0 %)
Élevé	CCDC6-RET	251	100,0 % (251/251)	(98,5 %, 100,0 %)
Élevé	Toutes les fusions - Élevé	1 724	100,0 % (1 724/1 724)	(99,8 %, 100,0 %)
Faible	LMNA-NTRK1	213	100,0 % (213/213)	(98,2 %, 100,0 %)
Faible	BCAN-NTRK1	249	100,0 % (249/249)	(98,5 %, 100,0 %)
Faible	ETV6-NTRK2	250	100,0 % (250/250)	(98,5 %, 100,0 %)
Faible	STRN-NTRK2	249	100,0 % (249/249)	(98,5 %, 100,0 %)
Faible	ETV6-NTRK3	177	100,0 % (177/177)	(97,9 %, 100,0 %)
Faible	BTBD1-NTRK3	249	100,0 % (249/249)	(98,5 %, 100,0 %)
Faible	NCOA4-RET	213	100,0 % (213/213)	(98,2 %, 100,0 %)
Faible	KIF5B-RET	251	100,0 % (251/251)	(98,5 %, 100,0 %)
Faible	Toutes les fusions - Faible	1 851	100,0 % (1 851/1 851)	(99,8 %, 100,0 %)

¹ Toutes les observations regroupées à partir de combinaisons de variables membres du panel pour lesquelles la définition majoritaire est négatif, c.-à-d. des variants ciblés présentant des fusions avec moins de 50 % de définitions positifs.

² L'intervalle de confiance 95 % bilatéral (IC) est calculé à l'aide de la méthode de notation de Wilson.

Tableau 56 présente l'analyse des composantes de variance des lectures de soutien sur les environ 36 observations dans chaque fusion ciblée. L'ET et le %CV (total et pour chaque source) ont été calculés et présentés pour chaque fusion ciblée.

Tableau 56 Analyse des composants de la variance des lectures du test TSO Comprehensive (EU) chez les membres du panel de fusion d'ARN ciblé

Niveau de variant	Fusion	n	Lectures de support moyennes	SD du site (%CV)	SD opérateur (%CV)	jour SD (%CV)	Répliquer SD (%CV)	Total SD (%CV)
Élevé	LMNA-NTRK1	36	37,9	3,52 (9 %)	3,37 (9 %)	6,93 (18 %)	9,04 (24 %)	12,39 (33 %)
Élevé	BCAN-NTRK1	36	33,6	13,75 (41 %)	7,87 (23 %)	5,40 (16 %)	8,95 (27 %)	18,98 (57 %)
Élevé	ETV6-NTRK2	36	24,6	8,03 (33 %)	3,50 (14 %)	4,20 (17 %)	4,86 (20 %)	10,86 (44 %)
Élevé	TRIM24-NTRK2	36	36,6	11,44 (31 %)	4,24 (12 %)	6,82 (19 %)	6,87 (19 %)	15,57 (43 %)
Élevé	ETV6-NTRK3	36	56,4	11,49 (20 %)	10,20 (18 %)	9,25 (16 %)	8,69 (15 %)	19,93 (35 %)
Élevé	BTBD1-NTRK3	35	32,9	1,49 (5 %)	2,65 (8 %)	2,16 (7 %)	10,47 (32 %)	11,11 (34 %)
Élevé	NCOA4-RET	36	36,7	4,64 (13 %)	4,09 (11 %)	6,17 (17 %)	5,20 (14 %)	10,17 (28 %)
Élevé	CCDC6-RET	36	33,4	7,25 (22 %)	2,56 (8 %)	6,53 (20 %)	5,51 (16 %)	11,49 (34 %)
Faible	LMNA-NTRK1	36	13,8	1,79 (13 %)	0,00 (0 %)	2,74 (20 %)	4,37 (32 %)	5,47 (40 %)
Faible	BCAN-NTRK1	36	16,9	2,92 (17 %)	2,98 (18 %)	4,61 (27 %)	5,82 (34 %)	8,52 (50 %)
Faible	ETV6-NTRK2	35	15,2	0,00 (0 %)	3,41 (22 %)	3,83 (25 %)	4,39 (29 %)	6,75 (45 %)
Faible	STRN-NTRK2	36	13,6	1,77 (13 %)	0,61 (5 %)	2,33 (17 %)	2,57 (19 %)	3,95 (29 %)
Faible	ETV6-NTRK3	36	24,8	6,03 (24 %)	3,46 (14 %)	0,00 (0 %)	6,39 (26 %)	9,44 (38 %)
Faible	BTBD1-NTRK3	36	18,1	0,93 (5 %)	0,00 (0 %)	0,00 (0 %)	6,64 (37 %)	6,71 (37 %)
Faible	NCOA4-RET	36	15,8	2,08 (13 %)	1,03 (7 %)	0,00 (0 %)	5,11 (32 %)	5,61 (36 %)
Faible	KIF5B-RET	34	16,6	2,07 (12 %)	0,00 (0 %)	1,58 (10 %)	5,83 (35 %)	6,39 (39 %)

%CV : Coefficient de variation en pourcentage.
SD : Écart-type.

Étude 2

Une deuxième étude a été réalisée pour évaluer la reproductibilité du test TSO Comprehensive (EU) sur 3 sites de test (2 externes et 1 interne), 2 opérateurs/instruments par site, 3 lots de réactifs uniques, 4 jours de test (non consécutifs) et 2 analyses de séquençage par bibliothèque d'échantillons.

Les tests ont été effectués à l'aide d'échantillons d'ADN et d'ARN extraits de 41 échantillons de tissu FFPE et d'une lignée cellulaire FFPE (avec 1 échantillon de tissu FFPE et la lignée cellulaire FFPE utilisées pour créer 2 échantillons de panel chacun). Les échantillons tissulaires comprenaient les types suivants : vessie, os, cerveau, sein, côlon, jéjunum, rein, foie, poumon, ovaire, prostate, peau, tissus mous, estomac, thyroïde et utérus. Au total, 44 membres du panel ont été testés, y compris des membres du panel d'ADN présentant de petits variants d'ADN (SNV, MNV, insertions et délétions), des amplifications génétiques, différents scores TMB, des scores MSI élevés et des membres du panel d'ARN présentant des fusions génétiques et des variants d'épissage. La plupart des membres du panel présentaient des variants cibles connus à des niveaux d'environ 2 à 3 fois la limite de détection spécifique aux variants (~2 : 3 × LoD).

La LOD est la concentration d'analyte où les résultats de test observés sont positifs (variant détectée par rapport au seuil de test TSO Comprehensive (EU)) ≥ 95 % du temps. Les taux moyens de variants observés ont été classés comme étant d'environ < 2 × LoD (taux de variants observé à < 1,5 × LoD), ~2 : 3 × LoD (taux de variants observés de 1,5 × LoD à 3,4 × LoD), et environ > 3 × LoD (taux de variants observés à > 3,4 × LoD).

Le pourcentage de définitions positif (PPC) pour les petits variants d'ADN, les amplifications de gènes, les variants MSI-élevé (MSI-H) et les variants d'ARN ont été calculés en combinant les observations sur les analyses de séquençage et les sites. Le pourcentage de définitions négatifs (PNC) a été calculé de manière similaire pour les petits variants d'ADN, les amplifications génétiques et les variants d'ARN. Pour chaque variant cible connu, les observations du test TSO Comprehensive (EU) chez les membres du panel du même type de variant mais contenant d'autres variants, non dérivés du même échantillon source, ni répondant à la règle de majorité pour ce variant (c.-à-d. < 50 % des définitions étaient positifs) ont été combinées entre les sites, les opérateurs/instruments, les jours, les lots de réactifs et les analyses de séquençage pour calculer le PNC. Les intervalles de confiance 95 % (IC) bilatéraux sont calculés à l'aide de la méthode de notation de Wilson.

Petits variants d'ADN

[Tableau 57](#) présente les PPC pour les petits variants d'ADN ciblés. Les PPC allaient de 91,3 % pour un BRAF SNV à 100 % pour la majorité des petits variants d'ADN.

Tableau 57 PPC du test TSO Comprehensive (EU) pour la détection de petits variants d'ADN chez les membres du panel ciblé combinés

Niveau de variant observé ¹	Type de variant	Variant ciblé (nucléotide)	Variant ciblé (acide aminé)	VAF ² moyen	Pourcentage de définition positive (%)	IC 95 % ³
~2 : 3 × LoD	DELETION	chr5_112175751_CT_C	APC L1488fsTer19	0,181	100,0 % (28/28)	(87,9 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	DELETION	chr5_112175675_AAG_A	APC S1465WfsTer3	0,166	100,0 % (40/40)	(91,2 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	INSERTION	chr5_112175951_G_GA	APC T1556NfsTer3	0,227	100,0 % (32/32)	(89,3 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	INSERTION	chr5_112175675_A_AAG	APC S1465fs*9	0,100	100,0 % (48/48)	(92,6 %, 100,0 %)
< 2 × LoD	INSERTION	chr1_27024001_C_CG	ARID1A Q372fs*28	0,084	100,0 % (4/4)	(51,0 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	SNV	chr7_140453136_A_T	BRAF V600E	0,045	91,3 % (42/46)	(79,7 %, 96,6 %)
~2 : 3 × LoD	DELETION	chr7_55242465_ GGAATTAAGAGAAGCA_ G	EGFR E746_ A750del	0,112	100,0 % (46/46)	(92,3 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	SNV	chr7_55259515_T_G	EGFR L858R	0,045	100,0 % (38/38)	(90,8 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	DELETION	chr22_41574678_GC_G	EP300 H2324fs*29	0,245	100,0 % (44/44)	(92,0 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	INSERTION	chr17_37880981_A_ AGCATACGTGATG	ERBB2 Y772_ A775dup	0,075	100,0 % (36/36)	(90,4 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	SNV	chr2_209113112_C_T	IDH1 R132H	0,155	100,0 % (36/36)	(90,4 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	MNV	chr12_25398284_CC_AT	KRAS G12I	0,111	100,0 % (38/38)	(90,8 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	INSERTION	chr9_139399350_C_CG	NOTCH1 R1598fs*12	0,146	100,0 % (48/48)	(92,6 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	DELETION	chr10_89720798_ GTACT_G	PTEN T319fs*1	0,157	100,0 % (44/44)	(92,0 %, 100,0 %)
< 2 × LoD	INSERTION	chr17_7578470_C_ CGGGCGG	TP53 P152_ P153dup	0,157	100,0 % (2/2)	(34,2 %, 100,0 %)

Niveau de variant observé ¹	Type de variant	Variant ciblé (nucléotide)	Variant ciblé (acide aminé)	VAF ² moyen	Pourcentage de définition positive (%)	IC 95 % ³
~2 : 3 × LoD	INSERTION	chr17_7574029_C_ CGGAT	TP53 R333HfsTer5	0,154	100,0 % (48/48)	(92,6 %, 100,0 %)

¹ Niveau de variant calculé à partir de la fréquence moyenne observée des allèles variants.

² Fréquence moyenne des allèles variants calculée à partir des résultats de test observés.

³ L'intervalle de confiance 95 % bilatéral est calculé à l'aide de la méthode de notation de Wilson.

Les PNC étaient de 100 % pour les petits variants d'ADN.

Tableau 58 présente l'analyse des composantes de variance des résultats de la VAF pour chaque source de variation et variation totale chez tous les membres du panel présentant des variants ciblés de l'ADN de petite taille.

Tableau 58 Analyse des composantes de la variance du VAF pour les petits variants d'ADN ciblés

Variant ciblé	N	VAF moyen	SD du site (%CV)	Opérateur (site) SD (%CV)	jour (centre, opérateur) SD (%CV)	Lot SD (%CV)	Exécuter SD (%CV)	Total SD (%CV)
chr2_209113112_C_T	36	0,155	0,008 (4,9)	0,006 (4,1)	0,034 (22,1)	0,000 (0,0)	0,016 (10,2)	0,039 (25,2)
chr4_153332910_C_ CAGG	44	0,130	0,000 (0,0)	0,000 (0,0)	0,013 (10,3)	0,014 (11,1)	0,008 (6,1)	0,021 (16,3)
chr5_112175675_A_AAG	48	0,100	0,000 (0,0)	0,000 (0,0)	0,010 (10,4)	0,003 (2,9)	0,003 (3,3)	0,011 (11,3)
chr5_112175675_AAG_A	40	0,166	0,000 (0,0)	0,000 (0,0)	0,024 (14,2)	0,000 (0,0)	0,011 (6,7)	0,026 (15,7)
chr5_112175751_CT_C	28	0,181	0,000 (0,0)	0,000 (0,0)	0,029 (15,8)	0,019 (10,8)	0,008 (4,7)	0,036 (19,7)
chr5_112175751_CTTTA_ C	46	0,155	0,000 (0,0)	0,009 (5,6)	0,023 (14,9)	0,015 (9,7)	0,008 (5,5)	0,030 (19,4)
chr5_112175951_G_GA	32	0,227	0,000 (0,0)	0,006 (2,5)	0,034 (15,1)	0,000 (0,0)	0,011 (4,9)	0,036 (16,1)
chr7_55242465_ GGAATTAAGAGAAGCA_ G	46	0,112	0,000 (0,0)	0,004 (3,8)	0,015 (13,7)	0,005 (4,1)	0,008 (6,9)	0,018 (16,3)
chr7_55259515_T_G	38	0,045	0,003 (6,0)	0,000 (0,0)	0,012 (27,3)	0,000 (0,0)	0,003 (6,8)	0,013 (28,8)

Variant ciblé	N	VAF moyen	SD du site (%CV)	Opérateur (site) SD (%CV)	jour (centre, opérateur) SD (%CV)	Lot SD (%CV)	Exécuter SD (%CV)	Total SD (%CV)
chr7_140453136_A_T	46	0,045	0,000 (0,0)	0,000 (0,0)	0,016 (34,9)	0,000 (0,0)	0,006 (12,2)	0,017 (36,9)
chr7_140453136_AC_TT	46	0,130	0,000 (0,0)	0,004 (2,9)	0,017 (13,4)	0,003 (2,6)	0,006 (4,9)	0,019 (14,8)
chr9_139399350_C_CG	48	0,146	0,015 (10,2)	0,000 (0,0)	0,012 (8,2)	0,000 (0,0)	0,004 (2,8)	0,020 (13,4)
chr10_89720798_GTACT_G	44	0,157	0,000 (0,0)	0,003 (2,0)	0,021 (13,6)	0,002 (1,6)	0,010 (6,4)	0,024 (15,3)
chr12_25398284_CC_AT	38	0,111	0,000 (0,0)	0,000 (0,0)	0,019 (16,8)	0,003 (2,5)	0,008 (7,3)	0,020 (18,5)
chr17_7574002_CG_C	44	0,158	0,007 (4,2)	0,000 (0,0)	0,021 (13,5)	0,013 (8,6)	0,013 (8,2)	0,029 (18,4)
chr17_7574029_C_CGGAT	48	0,154	0,000 (0,0)	0,000 (0,0)	0,017 (11,0)	0,006 (3,8)	0,010 (6,6)	0,021 (13,4)
chr17_37880981_A_AGCATACGTGATG	36	0,075	0,013 (16,9)	0,006 (8,1)	0,013 (16,7)	0,000 (0,0)	0,004 (4,7)	0,019 (25,5)
chr22_41574678_GC_G	44	0,245	0,006 (2,4)	0,002 (0,6)	0,019 (7,9)	0,000 (0,0)	0,005 (2,1)	0,021 (8,6)

Il y avait deux petits variants ciblés par l'ADN pour lesquels le nombre d'observations était trop faible pour qu'un modèle de composants de variance soit ajusté. Pour ces deux variants ciblés, les SD globaux étaient de 0,027 pour le variant chr1_27024001_C_CG et de 0,001 pour le variant chr17_7578470_C_CGGGCGG.

Amplifications génétiques

Tableau 59 présente les PPC pour les amplifications de gènes ciblées. Les PPC étaient de 100,0 % pour MET et de 100,0 % pour ERBB2.

Tableau 59 PPC du test TSO Comprehensive (EU) pour la détection des amplifications génétiques chez des membres de panel ciblés combinés

Niveau de variant observé ¹	Variant ciblé	Variation moyenne observée du facteur ²	Pourcentage de définition positive (%)	IC 95 % ³
~2 : 3 × LoD	MET	5,14	100,0 % (48/48)	(92,6 %, 100,0 %)
< 2 × LoD	ERBB2	2,33	100,0 % (47/47)	(92,4 %, 100,0 %)

¹ Niveau de variant calculé à partir du facteur de variation moyen observé.

² Changement de facteur moyen calculé à partir des résultats de test observés.

³ L'intervalle de confiance 95 % bilatéral est calculé à l'aide de la méthode de notation de Wilson.

Les PNC étaient de 100 % pour les amplifications génétiques.

Tableau 60 montre l'analyse des composantes de variance des résultats de facteur de variation pour chaque source de variation et variation totale chez tous les membres du panel avec des amplifications génétiques ciblées.

Tableau 60 Analyse des composantes de variance du facteur de changement pour les amplifications de gènes ciblés

Variant ciblé	N	Facteur multiplicatif moyen	SD du site (%CV)	SD opérateur (site) (%CV)	Jour (centre, opérateur) SD (%CV)	Lot SD (%CV)	Exécuter SD (%CV)	Total SD (%CV)
ERBB2	47	2,33	0,02 (0,6)	0,01 (0,4)	0,02 (0,9)	0,01 (0,4)	0,01 (0,5)	0,03 (1,3)
MET	48	5,14	0,05 (1,0)	0,12 (2,4)	0,14 (2,6)	0,00 (0,0)	0,03 (0,6)	0,19 (3,7)

MSI

Tableau 61 montre les PPC pour les membres ciblés du panel MSI-H. Les PPC étaient de 100 % pour les deux membres du panel MSI-H.

Tableau 61 PPC du test TSO Comprehensive (EU) pour la détection du statut MSI-H chez les membres du panel ciblé combiné

Membre du panel	Score MSI moyen ¹	N	Pourcentage de définition positive (%)	IC 95 % ²
TPSBD4	60,5	36	100,0 % (36/36)	(90,4 %, 100,0 %)
TPSBD6	55,7	32	100,0 % (32/32)	(89,3 %, 100,0 %)
Tous les membres		68	100,0 % (68/68)	(94,7 %, 100,0 %)

¹ Score MSI moyen observé calculé à partir des résultats de test observés.

² L'intervalle de confiance 95 % bilatéral est calculé à l'aide de la méthode de notation de Wilson.

Tableau 62 montre l'analyse des composantes de variance des résultats du score MSI pour chaque source de variation et variation totale chez tous les membres du panel ciblés pour le statut MSI-H.

Tableau 62 Analyse des composantes de variance du score MSI pour les membres ciblés du panel MSI-H

Membre du panel	N	Score MSI moyen	SD du site (%CV)	SD opérateur (site) (%CV)	Jour (centre, opérateur) SD (%CV)	Lot SD (%CV)	Exécuter SD (%CV)	Total SD (%CV)
TPSBD4	36	60,5	0,0 (0)	0,0 (0)	2,1 (3)	0,0 (0)	2,1 (3)	3,0 (5)

Membre du panel	N	Score MSI moyen	SD du site (%CV)	SD opérateur (site) (%CV)	Jour (centre, opérateur) SD (%CV)	Lot SD (%CV)	Exécuter SD (%CV)	Total SD (%CV)
TPSBD6	32	55,7	0,0 (0)	1,3 (2)	1,0 (2)	0,8 (1)	2,9 (5)	3,4 (6)

TMB

Afin d'évaluer la reproductibilité des scores TMB, une analyse quantitative du score a été réalisée chez les membres ciblés du panel TMB, qui représentaient une plage de scores TMB attendus. [Tableau 63](#) montre l'analyse des composantes de variance des résultats du score TMB pour chaque source de variation et variation totale des membres du panel TMB. Les SD totaux du score TMB étaient de 1,0 (%CV = 13) pour un membre du panel (score TMB moyen = 7,6) et de 1,1 (%CV = 2) pour un autre membre du panel (score TMB moyen = 63,2).

Tableau 63 Analyse des composantes de variance du score TMB pour les membres ciblés du panel TMB

Membre du panel	N	Score TMB moyen	SD du site (%CV)	SD opérateur (site) (%CV)	Jour (centre, opérateur) SD (%CV)	Lot SD (%CV)	Exécuter SD (%CV)	Total SD (%CV)
TPSBD3	28	7,6	0,2 (2)	0,0 (0)	0,8 (10)	0,0 (0)	0,5 (7)	1,0 (13)
TPSBD4	44	63,2	0,3 (1)	0,6 (1)	0,4 (1)	0,0 (0)	0,7 (1)	1,1 (2)

Il y avait 1 membre du panel TMB pour lequel le nombre d'observations était trop faible (N = 2) pour qu'un modèle de composantes de variance soit installé. Pour ce membre du panel, le SD global était de 1,7.

Variants d'ARN

[Tableau 64](#) montre les PPC pour les variants d'ARN ciblés. Les PPC allaient de 91,7 % pour le KIF5B-RET à 100 % pour la plupart des variants d'ARN.

Tableau 64 PPC du test TSO Comprehensive (EU) pour la détection des variants d'ARN chez les membres du panel ciblé combinés

Niveau de variant observé ¹	Type de variant	Variant ciblé	Lectures de support moyennes ²	Pourcentage de définition positive (%)	IC 95 % ³
~2 : 3 × LoD	Fusion	ACPP-ETV1	44,7	100,0 % (46/46)	(92,3 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	Fusion	BCL2-IGHJ5	124,9	100,0 % (46/46)	(92,3 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	Fusion	CD74-ROS1 ;GOPC	56,6	100,0 % (48/48)	(92,6 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	Fusion	DHX8 ;ETV4-STAT3	48,9	100,0 % (46/46)	(92,3 %, 100,0 %)

Niveau de variant observé ¹	Type de variant	Variant ciblé	Lectures de support moyennes ²	Pourcentage de définition positive (%)	IC 95 % ³
~2 : 3 × LoD	Fusion	EGFR-GALNT13	49,8	100,0 % (46/46)	(92,3 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	Fusion	EML4-ALK	49,3	100,0 % (48/48)	(92,6 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	Fusion	ESR1-CCDC170	45,1	100,0 % (46/46)	(92,3 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	Fusion	FGFR1-GSR	61,1	100,0 % (46/46)	(92,3 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	Fusion	FGFR2-SRPK2	53,4	100,0 % (48/48)	(92,6 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	Fusion	FGFR3-TACC3	53,5	100,0 % (48/48)	(92,6 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	Fusion	HNRNPUL1-AXL	58,0	100,0 % (48/48)	(92,6 %, 100,0 %)
< 2 × LoD	Fusion	KIF5B-RET	11,6	91,7 % (44/48)	(80,4 %, 96,7 %)
< 2 × LoD	Fusion	MKRN1-BRAF	33,4	100,0 % (48/48)	(92,6 %, 100,0 %)
< 2 × LoD	Fusion	PAX3-FOXO1	70,1	100,0 % (48/48)	(92,6 %, 100,0 %)
< 2 × LoD	Fusion	RAF1-VGLL4	15,9	100,0 % (46/46)	(92,3 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	Fusion	SPIDR-NRG1	51,5	100,0 % (48/48)	(92,6 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	Fusion	TMPRSS2-ERG	43,5	97,9 % (47/48)	(89,1 %, 99,6 %)
~2 : 3 × LoD	Variant d'épissage	EGFR vIII	64,0	100,0 % (46/46)	(92,3 %, 100,0 %)
~2 : 3 × LoD	Variant d'épissage	Saut de l'exon 14 du MET	61,2	100,0 % (48/48)	(92,6 %, 100,0 %)

¹ Niveau de variant calculé à partir des lectures moyennes observées à l'appui.

² Lectures moyennes à l'appui calculées à partir des résultats de test observés.

³ L'intervalle de confiance 95 % bilatéral est calculé à l'aide de la méthode de notation de Wilson.

Le PNC était de 100 % pour chaque variant d'ARN ciblé, à l'exception de la fusion FGFR2-SRPK2 (PNC = 99,60 % (984/988 ; IC à 95 % : 98,96 % à 99,84 %).

Tableau 65 montre l'analyse des composantes de variance des résultats de lecture à l'appui pour chaque source de variation et variation totale chez tous les membres du panel présentant des variants d'ARN ciblés.

Tableau 65 Analyse des composants de variance des lectures de support pour les variants d'ARN ciblés

Variant ciblé	N	Lectures de support moyennes	SD du site (%CV)	SD opérateur (site) (%CV)	Jour (centre, opérateur) SD (%CV)	Lot SD (%CV)	Exécuter SD (%CV)	Total SD (%CV)
ACPP-ETV1	46	44,7	10,38 (23)	0,00 (0)	13,01 (29)	5,90 (13)	2,28 (5)	17,80 (40)
BCL2-IGHJ5	46	124,9	38,22 (31)	13,24 (11)	29,08 (23)	9,51 (8)	8,30 (7)	51,39 (41)
CD74-ROS1 ;GOPC	48	56,6	0,00 (0)	3,98 (7)	17,18 (30)	0,00 (0)	3,00 (5)	17,89 (32)
DHX8 ;ETV4-STAT3	46	48,9	18,27 (37)	13,42 (27)	17,01 (35)	0,00 (0)	1,50 (3)	28,38 (58)
EGFR-GALNT13	46	49,8	0,00 (0)	6,90 (14)	14,86 (30)	2,08 (4)	2,82 (6)	16,75 (34)
EML4-ALK	48	49,3	0,00 (0)	12,18 (25)	19,10 (39)	8,83 (18)	1,94 (4)	24,39 (49)
ESR1-CCDC170	46	45,1	2,30 (5)	0,00 (0)	12,37 (27)	0,00 (0)	8,08 (18)	14,95 (33)
FGFR1-GSR	46	61,1	8,57 (14)	1,31 (2)	11,15 (18)	9,23 (15)	5,18 (8)	17,65 (29)
FGFR2-SRPK2	48	53,4	3,18 (6)	10,90 (20)	15,85 (30)	15,29 (29)	3,10 (6)	24,97 (47)
FGFR3-TACC3	48	53,5	17,43 (33)	0,00 (0)	12,38 (23)	5,81 (11)	3,46 (6)	22,42 (42)
HNRNPUL1-AXL	48	58,0	0,00 (0)	12,15 (21)	18,22 (31)	0,00 (0)	3,96 (7)	22,26 (38)
KIF5B-RET	48	11,6	0,89 (8)	0,00 (0)	3,97 (34)	1,44 (12)	1,09 (9)	4,45 (38)
MKRN1-BRAF	48	33,4	6,98 (21)	8,19 (25)	13,02 (39)	6,63 (20)	4,00 (12)	18,58 (56)
PAX3-FOXO1	48	70,1	12,45 (18)	10,79 (15)	17,91 (26)	3,02 (4)	2,42 (3)	24,65 (35)
RAF1-VGLL4	46	15,9	1,46 (9)	1,52 (10)	3,80 (24)	4,42 (28)	1,23 (8)	6,32 (40)

Variant ciblé	N	Lectures de support moyennes	SD du site (%CV)	SD opérateur (site) (%CV)	Jour (centre, opérateur) SD (%CV)	Lot SD (%CV)	Exécuter SD (%CV)	Total SD (%CV)
SPIDR-NRG1	48	51,5	4,78 (9)	0,00 (0)	10,69 (21)	5,94 (12)	3,29 (6)	13,54 (26)
TMPRSS2-ERG	48	43,5	5,63 (13)	8,81 (20)	9,98 (23)	0,00 (0)	6,21 (14)	15,73 (36)
Variant d'épissage de l'EGFR VIII	46	64,0	12,70 (20)	0,42 (1)	17,69 (28)	0,00 (0)	2,34 (4)	21,90 (34)
Variant d'épissage saut de l'exon 14 du MET	48	61,2	11,42 (19)	3,43 (6)	19,84 (32)	7,55 (12)	2,10 (3)	24,43 (40)

Précision au sein du laboratoire

Deux études ont été menées pour évaluer la précision au sein du laboratoire pour TSO Comprehensive (EU). L'étude 1 a évalué les fusions NTRK et RET, ainsi que les petits variants de l'ADN RET. L'étude 2 a évalué la TMB et la MSI.

Étude 1

La précision intra-laboratoire a été évaluée pour les fusions NTRK1 : 3 (gliome de bas grade, glioblastome polymorphe, sarcome myofibroblastique, cancer du sein sécrétoire), les fusions RET (cancer de la thyroïde et tissu cutané d'un cancer inconnu) et les petits variants ADN RET (cancer médullaire de la thyroïde) avec les tissus FFPE des cancers indiqués. Chaque échantillon a été testé à deux niveaux de variants : $\sim 1 \times \text{LoD}$ (faible niveau de variant) et $\sim 2 : 3 \times \text{LoD}$ (niveau de variant élevé), sauf pour l'échantillon contenant le CCDC6-RET, qui n'a été testé qu'au niveau de variant faible. Chacun des échantillons à chaque niveau de test a été analysé en double dans chaque événement de préparation de bibliothèque sur trois (3) opérateurs. Chaque opérateur a commencé la préparation de la bibliothèque sur trois (3) jours de démarrage non consécutifs et séquencé sur trois (3) instruments NextSeq 550Dx désignés. Trois (3) lots de réactifs ont été testés, générant 54 observations par niveau. Certains niveaux avaient moins de 54 observations en raison de bibliothèques invalides.

Analyse qualitative

La concordance qualitative de la définition des variants a été évaluée séparément pour les deux niveaux de variants pour un variant donné à partir d'observations groupées sur toutes les variables (opérateurs, lots de

réactifs, instruments, jours et réplicats). Le pourcentage de définitions positif (PPC) et le pourcentage de définitions négatif (PNC) et l'intervalle de confiance bilatéral à 95 % (score de Wilson) associés sont résumés dans le [Tableau 66](#) (petits variants de l'ADN) et le [Tableau 67](#) (fusions d'ARN).

Au niveau de variant élevé (~2 : 3 × LoD), le test TSO Comprehensive (EU) a démontré 100 % pour PPC et PNC pour tous les variants testés.

Au niveau des variants bas (~1 × LoD), le PPC pour les petits variants d'ADN allait de 83,3 % à 98,1 %, et le PPC pour les fusions d'ARN allait de 90,7 % à 100 %. Pour les variants avec PPC < 95 %, les VAF moyens (RET C634Y et RET D898_E901del) ou les lectures de support (NCOA4-RET et BCAN-NTRK1) étaient inférieurs aux limites de détection respectives. Au niveau des variants bas, un PNC de 100 % a été obtenu pour tous les variants.

Tableau 66 Résultats qualitatifs pour le variant d'ADN ciblé

Niveau de variant	Variant	Type de variant	VAF moyen	PPC (95 % CI)	PNC (95 % CI)
Faible (~1 × LoD)	RET C634Y	MNV	0,028	83,3 % (45/54) (71,3 % – 91,0 %)	100,0 % (215/215) (98,2 % – 100,0 %)
	RET D898_E901del	DELETION	0,048	87,0 % (47/54) (75,6 % – 93,6 %)	100,0 % (215/215) (98,2 % – 100,0 %)
	RET C618R	SNV	0,045	94,4 % (51/54) (84,9 % – 98,1 %)	100,0 % (215/215) (98,2 % – 100,0 %)
	RET M918T	SNV	0,042	96,2 % (51/53) (87,2 % – 99,0 %)	100,0 % (216/216) (98,3 – 100,0 %)
	RET D631_L633delinsE*	DELETION	0,056	98,1 % (53/54) (90,2 % – 99,7 %)	100,0 % (215/215) (98,2 % – 100,0 %)

Niveau de variant	Variant	Type de variant	VAF moyen	PPC (95 % CI)	PNC (95 % CI)
Élevé (~3 × LoD)	RET C634Y	MNV	0,095	100,0 % (54/54) (93,4 % – 100,0 %)	100,0 % (192/192) (98,0 % – 100,0 %)
	RET D898_E901del	DELETION	0,088	100,0 % (54/54) (93,4 % – 100,0 %)	100,0 % (192/192) (98,0 % – 100,0 %)
	RET C618R	SNV	0,146	100,0 % (54/54) (93,4 % – 100,0 %)	100,0 % (192/192) (98,0 % – 100,0 %)
	RET M918	SNV	0,078	100,0 % (52/52) (93,1 % – 100,0 %)	100,0 % (194/194) (98,1 % – 100,0 %)
	RET D631_L633delinsE*	DELETION	0,161	100,0 % (32/32) (89,3 % – 100,0 %)	100,0 % (214/214) (98,2 % – 100,0 %)

* Les modifications nucléotidiques sont répertoriées pour chaque variant dans la section Limite de détection, à l'exception de RET D631_L633delinsE, qui est le chromosome 10, position 43609940, référence ACGAGCT, alternative A.

Tableau 67 Résultats qualitatifs pour les fusions d'ARN ciblées

Niveau de variant	Fusion	Lectures de support moyennes	PPC (95 % CI)	PNC (95 % CI)
Faible	TPM3-NTRK1	20,2	100,0 % (54/54) (93,4 %, 100,0 %)	100,0 % (537/537) (99,3 %, 100,0 %)
	BCAN-NTRK1	22,1	94,4 % (51/54) (84,9 %, 98,1 %)	100,0 % (591/591) (99,4 %, 100,0 %)
	ETV6-NTRK2	20,3	100,0 % (54/54) (93,4 %, 100,0 %)	100,0 % (591/591) (99,4 %, 100,0 %)
	ETV6-NTRK3	16,2	100,0 % (54/54) (93,4 %, 100,0 %)	100,0 % (537/537) (99,3 %, 100,0 %)
	ETV6-NTRK3 (lignée cellulaire FFPE)	23,1	98,1 % (53/54) (90,2 %, 99,7 %)	
	NCOA4-RET	13,3	90,7 % (49/54) (80,1 %, 96,0 %)	100,0 % (537/537) (99,3 %, 100,0 %)
	CCDC6-RET	18,7	98,1 % (53/54) (90,2 %, 99,7 %)	100,0 % (591/591) (99,4 %, 100,0 %)
Élevé	TPM3-NTRK1	57,1	100,0 % (54/54) (93,4 %, 100,0 %)	100,0 % (481/481) (99,2 %, 100,0 %)
	BCAN-NTRK1	53,2	100,0 % (54/54) (93,4 %, 100,0 %)	100,0 % (535/535) (99,3 %, 100,0 %)
	ETV6-NTRK2	52,0	100,0 % (54/54) (93,4 %, 100,0 %)	100,0 % (535/535) (99,3 %, 100,0 %)
	ETV6-NTRK3	41,7	100,0 % (54/54) (93,4 %, 100,0 %)	100,0 % (481/481) (99,2 %, 100,0 %)
	ETV6-NTRK3 (Ligne cellulaire FFPE)	28,3	100,0 % (54/54) (93,4 %, 100,0 %)	
	NCOA4-RET	24,8	100,0 % (54/54) (93,4 %, 100,0 %)	100,0 % (481/481) (99,2 %, 100,0 %)
	CCDC6-RET	S.O.	Non testé	100,0 % (589/589) (99,4 %, 100,0 %)

Analyse quantitative

L'analyse des composants de variance de probabilité maximale restreinte (REML) a été effectuée pour évaluer la variation totale de la variable continue sous-jacente (VAF pour les petits variants d'ADN et les lectures justificatives pour les fusions d'ARN) et estimer les composants de précision [écart-type (ET), coefficient de variation (CV)] pour chaque source de variation [opérateurs, instruments, jours, lots de réactifs, résiduels et totaux]. Les résultats sont présentés dans le [Tableau 68](#) pour les petits variants d'ADN et dans le [Tableau 69](#) pour les fusions d'ARN.

La variation de la VAF a augmenté avec la moyenne attendue pour une proportion binomiale. La variation des lectures à l'appui a augmenté avec la moyenne comme prévu avec les données de comptage. Le composant résiduel a été le plus grand contributeur à la variance totale pour les petits variants d'ADN et les fusions d'ARN aux deux niveaux, ce qui confirme la conclusion que la détection de ces variants par TSO Comprehensive (EU) est robuste pour les opérateurs, les lots, les instruments et les jours.

Tableau 68 Résultats quantitatifs SD et CV pour les petits variants d'ADN ciblés

Niveau VAF	Variant	Type de variant	N tentatives valides	VAF moyen	Opérateur SD (%CV)	Instrument SD (%CV)	Lot SD (% CV)	jour SD (% CV)	Résiduelle SD (%CV)	Total SD (%CV)
Faible (~1 × LoD)	RET D898_ E901del	DELETION	54	0,048	0,000 (0,0)	0,000 (0,0)	0,000 (0,0)	0,004 (8,7)	0,014 (30,0)	0,015 (31,2)
	RET C618R	SNV	54	0,046	0,000 (0,0)	0,000 (0,0)	0,000 (0,0)	0,000 (0,0)	0,014 (31,3)	0,014 (31,3)
	RET M918T	SNV	53	0,042	0,000 (0,0)	0,001 (3,0)	0,000 (0,0)	0,000 (0,0)	0,011 (25,6)	0,011 (25,7)
	RET C634Y	MNV	54	0,028	0,000 (0,0)	0,000 (0,0)	0,001 (3,3)	0,000 (0,0)	0,009 (30,7)	0,009 (30,9)
	RET D631_ L633delinsE	DELETION	54	0,056	0,000 (0,0)	0,002 (3,0)	0,006 (11,6)	0,000 (0,0)	0,010 (18,5)	0,012 (22,0)

Niveau VAF	Variant	Type de variant	N tentatives valides	VAF moyen	Opérateur SD (%CV)	Instrument SD (%CV)	Lot SD (% CV)	jour SD (% CV)	Résiduelle SD (%CV)	Total SD (%CV)
Élevé (~3 x LoD)	RET D898_E901del	DELETION	54	0,088	0,000 (0,0)	0,000 (0,0)	0,001 (1,4)	0,006 (7,0)	0,017 (19,2)	0,018 (20,5)
	RET C618R	SNV	54	0,146	0,003 (1,7)	0,000 (0,0)	0,020 (13,7)	0,002 (1,1)	0,018 (12,6)	0,027 (18,7)
	RET M918T	SNV	52	0,078	0,002 (3,1)	0,000 (0,0)	0,000 (0,0)	0,007 (9,1)	0,018 (23,1)	0,020 (25,0)
	RET C634Y	MNV	54	0,095	0,000 (0,0)	0,002 (2,5)	0,002 (2,1)	0,000 (0,0)	0,014 (15,0)	0,015 (15,3)
	RET D631_L633delinsE	DELETION	52*	0,164	0,000 (0,0)	0,000 (0,0)	0,005 (3,0)	0,000 (0,0)	0,020 (12,1)	0,020 (12,4)

Tableau 69 Résultats quantitatifs SD et CV pour les fusions d'ARN ciblées

Niveau de lecture de support	Fusion	N tentatives valides	Lectures de support moyennes	SD opérateur (%CV)	Instrument SD (%CV)	Lot SD (%CV)	jour SD (%CV)	SD résiduelle (%CV)	Total SD (%CV)
Faible	TPM3-NTRK1	54	20,2	2,3 (11,5)	0,9 (4,7)	3,3 (16,4)	0,8 (4,1)	5,7 (28,2)	7,1 (35,2)
	BCAN-NTRK1	54	22,1	3,4 (15,3)	1,4 (6,4)	1,8 (8,0)	0,0 (0,0)	6,0 (27,2)	7,3 (32,9)
	ETV6-NTRK2	54	20,3	0,0 (0,0)	3,2 (15,7)	4,4 (21,5)	0,0 (0,0)	8,3 (40,8)	9,9 (48,7)
	ETV6-NTRK3	54	16,2	2,3 (14,0)	2,4 (14,6)	2,2 (13,4)	0,0 (0,0)	4,7 (28,7)	6,1 (37,5)
	ETV6-NTRK3 (lignée cellulaire)	54	23,1	4,6 (19,7)	1,2 (5,1)	0,0 (0,0)	0,0 (0,0)	6,7 (29,1)	8,2 (35,5)
	NCOA4-RET	54	13,3	1,7 (12,6)	0,0 (0,0)	0,0 (0,0)	1,7 (12,6)	5,1 (38,3)	5,6 (42,2)
	CCDC6-RET	54	18,7	0,0 (0,0)	1,1 (6,1)	5,4 (29,1)	0,0 (0,0)	6,2 (33,0)	8,3 (44,4)

Niveau de lecture de support	Fusion	N tentatives valides	Lectures de support moyennes	SD opérateur (%CV)	Instrument SD (%CV)	Lot SD (%CV)	jour SD (%CV)	SD résiduelle (%CV)	Total SD (%CV)
Élevé	TPM3-NTRK1	54	57,1	11,2 (19,6)	1,2 (2,1)	5,7 (9,9)	2,0 (3,5)	11,9 (20,8)	17,4 (30,5)
	BCAN-NTRK1	54	53,2	8,2 (15,5)	0,8 (1,4)	5,6 (10,5)	2,9 (5,4)	11,3 (21,3)	15,4 (28,9)
	ETV6-NTRK2	54	52	0,0 (0,0)	4,1 (7,8)	7,1 (13,6)	5,7 (11,0)	12,9 (24,9)	16,3 (31,4)
	ETV6-NTRK3	54	41,7	7,2 (17,2)	0,4 (1,0)	6,4 (15,4)	0,0 (0,0)	10,7 (25,8)	14,4 (34,6)
	ETV6-NTRK3 (lignée cellulaire)	54	28,3	7,9 (28,0)	1,0 (3,6)	0,0 (0,0)	0,0 (0,0)	9,1 (32,0)	12,1 (42,6)
	NCOA4-RET	54	24,8	3,1 (12,3)	0,0 (0,0)	5,9 (23,9)	0,0 (0,0)	6,8 (27,3)	9,5 (38,3)

Étude 2

La précision intra-laboratoire a été évaluée pour la TMB et la MSI. Cinq échantillons d'ADN FFPE pour le CPNPC pour la TMB et sept échantillons FFPE pour le CCR pour la MSI, y compris les échantillons stables aux microsatellites (MSS) et les échantillons MSI élevés, ont été utilisés pour évaluer la précision à différents niveaux sur l'ensemble de la plage de scores. Chacun des échantillons a été analysé en double sur trois (3) opérateurs, trois (3) jours, avec trois (3) préparations de bibliothèque pour trois (3) lots de réactifs utilisant trois instruments NextSeq 550Dx générant 54 observations par niveau.

La concordance qualitative a été évaluée pour le statut MSI. Le test TSO Comprehensive (EU) a démontré une concordance de 100 % pour le pourcentage de définitions positif et le pourcentage de définitions négatif pour le statut MSI. Pour la TMB, le test TSO Comprehensive (EU) rapporte un score TMB, la concordance qualitative n'est pas applicable.

La variation totale du score TMB et MSI, ainsi que la contribution par source (instruments, opérateurs, lots, jours et résiduels), ont été quantifiées à l'aide d'un modèle de composantes de variance sur une plage de scores. L'écart-type (ET) et le coefficient de variation (CV) sont présentés dans le [Tableau 70](#) pour la TMB et dans le [Tableau 71](#) pour la MSI par niveau. Certains niveaux avaient moins de 54 observations en raison de bibliothèques invalides.

Tableau 70 Résultats SD et CV du score TMB quantitatif

Niveau	Score TMB moyen	N tentatives valides	Opérateur SD (% CV)	Instrument SD (% CV)	Lot SD (% CV)	Jour SD (% CV)	Résiduelle SD (% CV)	Total SD (% CV)
L1	0,3	52	0,00 (0 %)	0,06 (23 %)	0,00 (0 %)	0,08 (30 %)	0,40 (146 %)	0,41 (151 %)
L2	8,4	53	0,00 (0 %)	0,14 (2 %)	0,00 (0 %)	0,00 (0 %)	0,71 (8 %)	0,73 (9 %)
L3	15,1	54	0,00 (0 %)	0,00 (0 %)	0,20 (1 %)	0,00 (0 %)	1,16 (8 %)	1,18 (8 %)
L4	20,3	53	0,00 (0 %)	0,00 (0 %)	0,06 (0 %)	0,00 (0 %)	0,56 (3 %)	0,57 (3 %)
L5	42,3	54	0,00 (0 %)	0,00 (0 %)	0,15 (0 %)	0,00 (0 %)	1,37 (3 %)	1,38 (3 %)

Tableau 71 Résultats SD et CV du score MSI quantitatif

Statut MSI	Niveau	Score MSI moyen (%)	N tentatives valides	Opérateur SD (% CV)	Instrument SD (% CV)	Lot SD (% CV)	Jour SD (% CV)	Résiduelle SD (% CV)	Total SD (% CV)
MS- Stable	L1	0,80	53	0,35 (43 %)	0,00 (0 %)	0,15 (18 %)	0,00 (0 %)	0,52 (66 %)	0,64 (81 %)
	L2	5,90	53	0,47 (8 %)	0,00 (0 %)	0,84 (14 %)	0,00 (0 %)	1,26 (21 %)	1,58 (27 %)
MSI- Élevé	L3	48,68	53	0,19 (0 %)	0,00 (0 %)	0,00 (0 %)	1,19 (2 %)	2,48 (5 %)	2,76 (6 %)
	L4	56,85	54	1,66 (3 %)	0,00 (0 %)	1,92 (3 %)	0,00 (0 %)	3,07 (5 %)	3,98 (7 %)
	L5	72,62	54	0,00 (0 %)	0,47 (1 %)	0,34 (0 %)	0,62 (1 %)	1,28 (2 %)	1,54 (2 %)
	L6	75,29	54	0,00 (0 %)	0,42 (1 %)	0,09 (0 %)	0,00 (0 %)	1,46 (2 %)	1,52 (2 %)
	L7	78,38	54	0,00 (0 %)	0,00 (0 %)	0,00 (0 %)	0,45 (1 %)	0,95 (1 %)	1,06 (1 %)

La variation des scores TMB a tendance à augmenter avec la moyenne attendue des distributions théoriques des données de comptage. La variation des scores MSI pour les niveaux proches du score MSI = 50 est supérieure à la variation des scores MSI plus proches de 0, ou 100, ce qui correspond à la variabilité des distributions théoriques des données de proportion. La composante résiduelle est restée le plus grand contributeur à la variance totale pour les scores MSI et TMB, ce qui confirme la conclusion que les scores sont solides pour les opérateurs, les lots, les instruments et les jours.

Les valeurs C5 et C95 autour du seuil de 20,00 % ont été déterminées pour la MSI à l'aide d'un profil de précision (Tableau 72).

Tableau 72 Intervalles C5-C95 pour MSI

Score	C5	C95
MSI	17,17 %	23,32 %

Cependant, comme les MSI et TMB sont des biomarqueurs complexes, les performances analytiques peuvent varier d'un échantillon à l'autre. Autrement dit, la variation de la TMB dépend non seulement de la valeur de la TMB, mais également de la composition des variants dans l'échantillon, tels que le type de variant (SNV, Indel) et le taux de VAF (proche du seuil d'inclusion). De même, la variation MSI dépend non seulement de la valeur MSI, mais également de la composition des sites de l'échantillon, comme le nombre de sites instables et la quantité d'instabilité par site.

L'impact du contenu tumoral sur les scores TMB et MSI a été évalué. Pour la plupart des échantillons, une teneur tumorale $\geq 30\%$ a eu un impact négligeable sur les scores TMB supérieurs à environ 10 mutations par mégabase. Les scores TMB sont restés relativement inchangés avec l'augmentation du contenu tumoral. Pour les échantillons présentant une MSI élevée, le contenu tumoral présentait une corrélation linéaire positive avec le score MSI. Les échantillons présentant une MSI élevée sont restés MSI-H en moyenne lorsque la teneur tumorale était $\geq 30\%$. Les échantillons endométriaux se sont comportés différemment des autres types de tissus et il s'est avéré qu'une plus grande quantité de contenu tumoral était définie MSI-H.

Précision pour le profilage tumoral

La détection des variants par le test TSO Comprehensive (EU) a été comparée aux résultats des méthodes de référence. Les petits variants de l'ADN et le TMB ont été comparés à une méthode NGS validée externe pour l'exome entier. Les amplifications génétiques ont été comparées à la même méthode NGS d'exome entier ou à la méthode validée d'hybridation in situ double (DISH) pour les amplifications HER2. La MSI a été évaluée par rapport à un test MSI-PCR validé. Les variants d'épissage de l'ARN ont été comparés à une méthode PCR quantitative validée (qPCR). Les fusions ROS1 et ALK ont été comparées aux tests FISH validés. Toutes les autres fusions ont été comparées à une méthode composite composée d'un test ngS de l'exome entier de l'ARN (RNGS1) validé, d'un panel NGS ciblé (RNGS2) et d'une PCR numérique à gouttelettes (ddPCR).

Détection des petits variants de l'ADN

La détection de petits variants d'ADN par le test TSO Comprehensive (EU) a été comparée aux résultats du séquençage de l'exome entier (WES) qui utilise le WES avec des paires d'échantillons normaux de tumeur appariées pour la désignation des petits variants germinaux et somatiques. La comparaison entre les petits variants, constitués de variants nucléotidiques uniques (SNV), d'insertions et de délétions, était basée sur 124 échantillons provenant de 14 types de tissus différents qui étaient valides pour TSO Comprehensive (EU) et le WES. TSO Comprehensive (EU) peut détecter des variants multinucléotidiques (MNV, 2 : 3 bp) qui nécessitent un phasage, mais pas le test WES. TSO Comprehensive (EU) Les MNV ont été évalués en tant que SNV individuels par rapport au WES. Un résumé de la concordance au niveau des variants, y compris le pourcentage de concordance positive (PPA) et le pourcentage de concordance négative (NPA) pour toutes les définitions de variants, est présenté dans le [Tableau 73](#).

Tableau 73 Résumé de concordance pour les définitions de petits variants évalués par statut germinatif ou somatique

	WES Somatic défini	WES Germline défini	WES non défini
TSO Comprehensive (EU) défini	382	33 163	426
TSO Comprehensive (EU) non défini	69	61	70 000 481

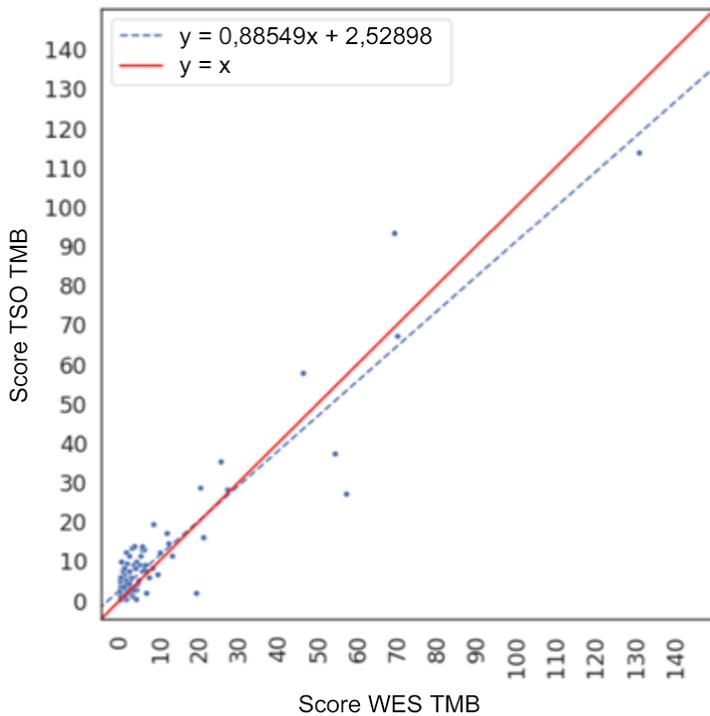
	WES Somatic défini	WES Germline défini	WES non défini
Total	451	33 224	70 000 907
Pourcentage de concordance	PPA : 85 % (382/451), IC à 95 % : [81 % – 87 %]	PPA : > 99 % (33 163/33 224) IC à 95 % : [99,8 % – 99,9 %]	NPA : > 99 % (70 000 481 /70 000 907) IC à 95 % : [99,999 % – 99,999 %]

Au total, TSO Comprehensive (EU) a défini 426 variants qui n'ont pas été détectés dans la méthode WES. Deux cent quatre (48 %) de ces variants avaient des fréquences d'allèles variants inférieures au seuil de définition dans la méthode WES. Parmi les variants faux positifs potentiels restants, il y avait des preuves de la définition de variants dans la méthode WES avec un faible soutien. De plus, de nombreux variants présentaient des preuves WES de très faible niveau dans les échantillons normaux appariés. Ce résultat suggère que ces variants ont été manqués dans la tumeur par le WES en raison d'une contamination normale de la tumeur.

Détection de la charge mutationnelle tumorale

La concordance de la TMB a été déterminée en comparant les scores de TMB (mutations somatiques/mégabase) entre la méthode WES et TSO Comprehensive (EU) pour 124 échantillons avec des données disponibles par TSO Comprehensive (EU) et WES. L'analyse de régression linéaire avec le WES comme facteur prédictif avait une intersection y de 2,53, une pente de 0,89 et un coefficient de corrélation de Pearson de 0,94 (Figure 3).

Figure 3 Corrélation du score TMB entre WES et TSO Comprehensive (EU)



Détection d’amplifications génétiques

La détection des amplifications génétiques par le test TSO Comprehensive (EU) a été comparée aux résultats du même test WES en utilisant soit des échantillons tumoraux appariés normaux, soit des échantillons tumoraux uniquement. Au total, il y avait 420 échantillons, dont 183 ont utilisé la méthode de la tumeur orthogonale/normale et 237 ont utilisé la méthode de la tumeur uniquement. Les échantillons provenaient de 14 types de tissus et contenaient des amplifications provenant de 55 gènes. TSO Comprehensive (EU) rapporte des amplifications génétiques provenant des gènes MET et ERBB2. Cependant, la précision a été évaluée pour les 55 gènes. Un résumé des définitions d’amplification génétique est présenté dans le [Tableau 74](#).

Tableau 74 Définitions de l’amplification génétique

	WES positif	WES négatif
TSO Comprehensive (EU) Positif	337	415
TSO Comprehensive (EU) Négatif	28	24 000
Total	365	24 415
Pourcentage de concordance	PPA : 92 % (337/365) IC à 95 % : [89 %, 95 %]	NPA : 98,3 % (24 000/24 415) IC à 95 % : [98,1 %, 98,5 %]

Les amplifications de l'ERBB2 (HER2) dans les tissus gastriques et mammaires ont été analysées séparément des autres amplifications génétiques à l'aide d'une méthode d'hybridation in situ double (DISH). Au total, 116 échantillons mammaires et gastriques, dont 64 précédemment caractérisés comme HER2 positifs par IHC ou FISH, ont été testés. Un échantillon a échoué dans l'extraction, 3 échantillons ont échoué à la validité pour TSO Comprehensive (EU), et 3 échantillons ont échoué à la validité pour le test DISH. Sur les 108 échantillons, 20 (18,5 %) présentaient des scores limites (entre 1,5 et 2,5) proches du seuil DISH de 2,0. Les résultats de concordance, y compris PPA, NPA pour tous les échantillons et à l'exclusion des cas limites de HER2 DISH, sont présentés dans le [Tableau 75](#).

Tableau 75 Résumé de la concordance entre TSO Comprehensive (EU) et HER2 DISH, y compris pour l'amplification du gène HER2

Amplification du gène HER2 (Tissus mammaires et gastriques)	HER2 DISH amplifié	HER2 DISH non amplifié
TSO Comprehensive (EU) Positif	17 (dont 1 limite)	13 (dont 1 limite)
TSO Comprehensive (EU) négatif	10 (dont 6 limites)	68 (dont 12 limites)
Pourcentage de concordance incluant les cas limites	PPA : 63 % (17/27) IC à 95 % : [44 %, 78 %]	NPA : 84 % (68/81) IC à 95 % : [74 %, 90 %]
Pourcentage de concordance hors cas limites	PPA : 80 % (16/20) IC à 95 % : [58 %, 92 %]	NPA : 82 % (56/68) IC à 95 % : [72 %, 90 %]

Détection de l'instabilité des microsatellites

La détection de l'instabilité des microsatellites par le test TSO Comprehensive (EU) a été comparée aux résultats d'un test MSI-PCR validé qui utilise des échantillons appariés normaux de la tumeur pour le test. Au total, 195 échantillons, répondant à l'exigence de contenu tumoral $\geq 30\%$ et représentant 14 types de tissus, ont été comparés. Le test MSI-PCR évalue 5 sites et présente 3 résultats : MSS (aucun site instable), MSI-Faible (un site instable) et MSI-Élevé (deux sites instables ou plus). TSO Comprehensive (EU) évalue jusqu'à 130 sites de microsatellites et classe uniquement les échantillons comme MSS ou MSI-Élevé ($\geq 20\%$ de sites instables). Les résultats MSI-Low ont été regroupés avec les résultats MSS pour la MSI-PCR. L'analyse de concordance est présentée dans le [Tableau 76](#).

Tableau 76 Résumé de l'analyse de concordance entre TSO Comprehensive (EU) et MSI-PCR pour l'instabilité des microsatellites de l'ADN

Instabilité MSI	PCR MSI-Élevé	PCR MSI-Faible	PCR MSS
TSO Comprehensive (EU) Instable (MSI-Élevé)	40	2	0
TSO Comprehensive (EU) Stable (MSS)	3	0	150
Total	43	2	150

Instabilité MSI	PCR MSI-Élevé	PCR MSI-Faible	PCR MSS
Pourcentage de concordance	PPA : 93 % (40/43) IC à 95 % : [81 %, 98 %]	NPA : 99 % (150/152) IC à 95 % : [95 %, > 99 %]	

Détection des variants d'épissage d'ARN

La précision pour la détection des variants d'épissage a été calculée en comparant les résultats TSO Comprehensive (EU) aux tests qPCR pour EGFRvIII et Met Exon 14del, y compris un ARN positif connu pour chacun des variants d'épissage. Une analyse de concordance a été réalisée sur un total de 230 échantillons uniques d'ARN FFPE provenant de 14 types de tissus, avec des données disponibles par TSO Comprehensive (EU) et la méthode de référence. Tous les échantillons ont été testés pour MET Exon 14del, tandis que l'EGFRvIII a été testé uniquement dans le tissu cérébral, respectivement. Trois échantillons définis positifs pour MET Exon 14del par qPCR mais pas par TSO Comprehensive (EU) avaient un Ct moyen > 37 et étaient inférieurs au niveau de la LoD TSO Comprehensive (EU). [Tableau 77](#) résume les résultats de l'étude de concordance.

Tableau 77 Résumé de l'analyse de concordance entre TSO Comprehensive (EU) et le test qPCR pour les variants d'épissage de l'ARN

Variants d'épissage d'ARN	qPCR positif	qPCR négatif
TSO Comprehensive (EU) Positif (EGFRvIII)	3	0
TSO Comprehensive (EU) négatif (EGFRvIII)	0	13
TSO Comprehensive (EU) Positif (Met Exon 14Del)	1	0
TSO Comprehensive (EU) négatif (Met Exon 14Del)	3	217
Total	7	230
Pourcentage de concordance	PPA : 57 % (4/7) IC à 95 % : [25 %, 84 %]	NPA : 100 % (230/230) IC à 95 % : [98 %, 100 %]

Détection de fusion d'ARN

Comparaison avec une méthode composite

Les fusions TSO Comprehensive (EU) ont été comparées à une méthode composite composée d'un séquençage de l'exome entier de l'ARN à l'aide d'un panel ngS (RNGS1), d'un panel de fusion ngS ciblé (RNGS2) et d'une PCR numérique à gouttelettes (ddPCR).

La méthode RNGS1 se chevauche avec tous les gènes pour lesquels TSO Comprehensive (EU) peut détecter des fusions. Cependant, la limite de détection de la méthode RNGS1 était 4X-8X celle de TSO Comprehensive (EU) en fonction du nombre de lectures prises en charge observées dans les définitions de fusion qui se chevauchaient. Par conséquent, une méthode composite utilisant deux méthodes supplémentaires avec une plus grande sensibilité, mais moins d'étendue pour les fusions, a été utilisée avec la méthode WES (RNGS1).

Au total, 255 échantillons d'ARN uniques représentant 14 types de tissus et de passages TSO Comprehensive (EU) mesurés ont été testés avec le RNGS1. Deux échantillons n'étaient pas valides pour le CQ des échantillons RNGS1 et ont été exclus de l'analyse supplémentaire. Sur les 82 fusions définies par TSO Comprehensive (EU), 4 ont été exclues de l'évaluation en raison d'échecs du CQ de l'échantillon RNGS1, et 7 fusions supplémentaires n'étaient pas définissables en raison de l'absence des cibles dans le panel RNGS1. Sur les 71 fusions restantes définies par TSO Comprehensive (EU), 9 ont été confirmées par RNGS1. RNGS1 a défini 4 fusions non définies par TSO Comprehensive (EU).

Sur les 62 fusions TSO Comprehensive (EU) positives et non détectées par le gène RNGS1, 13 se chevauchaient et étaient confirmées par le gène RNGS2. Une fusion a été définie par RNGS2, mais pas par TSO Comprehensive (EU).

La PCR numérique des gouttelettes a ensuite été utilisée pour les fusions définies par TSO Comprehensive (EU), non définies ou non définissables par RNGS1, et non évaluables par RNGS2 (49). En outre, la ddPCR a été utilisée pour la réévaluation de 2 des 4 fusions faussement négatives TSO Comprehensive (EU) avec RNGS1 et de 2 des 9 fusions concordantes avec TSO Comprehensive (EU) et RNGS1. Cinq échantillons de fusion négatifs ont été inclus dans le test de chaque échantillon de fusion positif afin de garantir la spécificité. Dix-huit fusions n'ont pas été testées avec la ddPCR en raison de l'incapacité à concevoir des primers/sonde, de multiples partenaires génétiques pour la fusion ou d'un matériel FFPE restant insuffisant. Pour la ddPCR, les primers et les sondes ont été conçues par rapport aux concentrations critiques observées dans le test TSO Comprehensive (EU).

Au total, 52 fusions ont été détectées par ddPCR, 41 de ces fusions ont été définies TSO Comprehensive (EU) par, mais non définies ou non définissables par RNGS1. Neuf fusions ont été définies par ddPCR, mais négatives dans TSO Comprehensive (EU) ou RNGS1. Deux fusions positives au test ddPCR ont confirmé les 2 fusions concordantes pour TSO Comprehensive (EU) et RNGS1. Aucune fusion n'a été détectée par ddPCR pour les 2 faux négatifs TSO Comprehensive (EU) réévalués avec RNGS1. Cependant, ceux-ci ont été comptabilisés comme faux négatifs sur la base de la comparaison RNGS1.

Les méthodes de résultats de concordance composites RNGS1, RNGS2 et ddPCR pour les fusions sont présentées dans le [Tableau 78](#).

Les 63 fusions concordant avec la méthode composite représentaient 43 gènes dans le panel TSO Comprehensive (EU). Cependant, les fusions ne peuvent être rapportées qu'à partir des 23 gènes indiqués dans le [Panel de gènes de test TSO Comprehensive \(EU\) à la page 2](#).

Tableau 78 Tableau croisé des résultats de la méthode par TSO Comprehensive (EU) rapport à la méthode composite pour les fusions d'ARN (253 échantillons)

Fusions	Méthode composite positive	Méthode composite négative
TSO Comprehensive (EU) Positif	63 ¹	18
TSO Comprehensive (EU) Négatif	14 ²	13 821
Total	77	13 839
Pourcentage de concordance	PPA : 82 % (63/77) IC à 95 % : [72 %, 89 %]	NPA : 99,9 % (13 821/13 839) IC à 95 % : [99,8 %, 99,9 %]

¹ 63 TSO Comprehensive (EU) vrais positifs = 9 positifs concordant avec RNGS1 + 13 positifs concordant avec RNGS2 + 41 positifs concordant avec ddPCR.

² 14 TSO Comprehensive (EU) faux négatifs = 4 négatifs non concordants avec RNGS1 + 1 négatif non concordant avec RNGS2 + 9 négatifs non concordants avec ddPCR.

Comparaison avec la méthode FISH pour les fusions ROS1 et ALK

Vingt-cinq échantillons de CPNPC ont été testés par FISH pour les fusions ROS1 et ALK et 5 échantillons supplémentaires de CPNPC ont été testés pour la fusion ROS1, respectivement. Huit échantillons n'ont pas répondu à l'analyse FISH pour ROS1 en raison d'un tissu inadéquat. Deux fusions ROS1 et une fusion ALK ont été détectées à la fois par TSO Comprehensive (EU) et par FISH. Aucun résultat discordant n'a été observé.

[Tableau 79](#) résume les résultats de concordance de TSO Comprehensive (EU) et de la méthode FISH et pour les fusions ROS1 et ALK.

Tableau 79 Résumé des résultats de concordance de TSO Comprehensive (EU) et de la méthode FISH et pour les fusions ROS1 et ALK.

ALK+ROS1	FISH positif	FISH négatif
TSO Comprehensive (EU) Positif	3	0
TSO Comprehensive (EU) Négatif	0	44
Total	3	44
Pourcentage de concordance	PPA : 100 % (3/3) IC à 95 % : [44 %, 100 %]	NPA : 100 % (44/44) IC à 95 % : [92 %, 100 %]

Validité de l'échantillon

La validité de l'échantillon (première tentative) a été mesurée pour 181 échantillons uniques d'ARN et 272 échantillons uniques d'ADN provenant de blocs FFPE âgés de ≤ 5 ans. Ces échantillons ont été sélectionnés en fonction du type de tissu et du matériel disponible. La validité du test était inconnue. Les métriques de CQ de la bibliothèque doivent réussir pour que le type de variant soit considéré comme valide. La validité des échantillons a été évaluée séparément pour chacun des types de variants (petits variants d'ADN/TMB, MSI, amplifications génétiques, fusions/variants d'épissage) et est présentée dans le [Tableau 80](#).

Tableau 80 Validité de l'échantillon

Type de variant	Validité de l'échantillon
Variants de fusions/épissages (ARN)	76 %
Petits variants d'ADN/TMB	75 %
MSI	72 %
Amplification génétique	94 %

Résumé de la validation analytique pour les revendications de profilage tumoral

Sur la base des données de limite de détection, de précision, de reproductibilité et de précision, TSO Comprehensive (EU) est validé analytiquement pour les éléments suivants :

- Petits variants de l'ADN : SNV, MNV, insertions et délétions
- TMB
- MSI
- Amplifications des gènes MET et ERBB2 (HER2) (consulter [Panel de gènes de test TSO Comprehensive \(EU\) à la page 2](#)).
- 23 gènes pour lesquels des fusions peuvent être détectées (consulter [Panel de gènes de test TSO Comprehensive \(EU\) à la page 2](#)).
- Variants d'épissage de l'EGFR et du MET (consulter [Panel de gènes de test TSO Comprehensive \(EU\) à la page 2](#)).

Performances cliniques du NTRK

Pour valider le test TSO Comprehensive (EU) en tant que diagnostic compagnon (CDx) pour la sélection des patients pour le traitement par VITRAKVI® (larotrectinib), des échantillons provenant de patients inclus dans les essais cliniques sur le larotrectinib (NCT02122913, NAVIGATE NCT02576431, SCOUT NCT02637687 ; collectivement définis échantillons de l'essai sur le larotrectinib) à l'aide d'une date limite de recueil des données du 15 juillet 2019, complétée par des échantillons de tissu FFPE d'origine commerciale, ont été testés pour soutenir une étude de précision du test TSO Comprehensive (EU) et une étude de transition clinique.

L'étude NCT02122913 était une étude de phase 1, multicentrique, en ouvert, à dose progressive, menée auprès de patients adultes atteints de tumeurs solides avancées (tous venus) non sélectionnés pour un cancer positif à la fusion NTRK. Suite à la partie d'escalade de dose de l'étude, une expansion de la dose a été initiée pour les patients atteints d'un cancer positif à la fusion du gène NTRK documenté et pour les patients dont l'investigateur pensait qu'ils pourraient bénéficier d'un inhibiteur hautement sélectif du gène TRK. NAVIGATE NCT02576431 est une étude panier de phase 2, multicentrique, en ouvert, en cours, menée auprès de patients âgés de 12 ans et plus atteints de tumeurs solides avancées récurrentes avec une fusion NTRK documentée, évaluée par un laboratoire externe. SCOUT NCT02637687 est une étude de phase 1/2 en cours, multicentrique, en ouvert, menée chez des patients pédiatriques âgés de la naissance à 21 ans atteints de tumeurs avancées solides ou primaires du système nerveux central (SNC).

Parmi les patients positifs à la fusion NTRK inclus dans l'étude de test TSO Comprehensive (EU), 164 ont formé l'ensemble principal d'efficacité étendue du larotrectinib (ePAS4).

Étude de précision pour la détection de fusion NTRK1, NTRK2, NTRK3

La précision du test TSO Comprehensive (EU) pour la détection des fusions NTRK (NTRK1, NTRK2 ou NTRK3) chez les patients atteints de tumeurs solides a été démontrée en évaluant la concordance des résultats de fusion NTRK entre le test TSO Comprehensive (EU) et une méthode orthogonale validée basée sur le NGS.

Une étude rétrospective non interventionnelle a été menée. Les échantillons de l'essai sur le larotrectinib et les échantillons supplémentaires ont été testés avec le test TSO Comprehensive (EU) sur un site externe et avec une méthode orthogonale dans un laboratoire central. La précision des définitions de fusion NTRK du test TSO Comprehensive (EU) a été estimée par rapport à la méthode orthogonale ; le pourcentage de concordance positive (PPA), le pourcentage de concordance négative (NPA) et les intervalles de confiance (IC) bilatéraux à 95 % associés ont été calculés.

516 échantillons ont été testés avec le test TSO Comprehensive (EU) et/ou la méthode orthogonale. Parmi ces échantillons, 499 ont été testés par les deux méthodes. Dix-sept des 516 échantillons n'ont pas été testés avec l'un des tests en raison d'un échec de l'extraction, d'une raison inconnue (pour la méthode orthogonale) ou d'un écart au protocole. Sur les 499 échantillons testés par les deux méthodes, 170 (34,1 %) étaient des échantillons de l'essai sur le larotrectinib et 329 (65,9 %) étaient des échantillons supplémentaires.

Un Tableau croisé des résultats pour les 499 échantillons est présenté dans le [Tableau 81](#). Sur les 499 échantillons, 85 avaient des résultats de test TSO Comprehensive (EU) invalides ; sur ces 85, 53 avaient également des résultats de méthode orthogonale invalides. 7 échantillons supplémentaires présentaient des résultats de méthode orthogonale invalides. Ainsi, 407 des 499 échantillons avaient des résultats valides par les deux méthodes.

Tableau 81 Étude de précision NTRK : Tabulation croisée du résultat TSO Comprehensive (EU) par rapport au résultat de la méthode orthogonale pour la détection de fusion NTRK

Résultat du test TSO Comprehensive (EU)	Résultat de la méthode orthogonale			Total
	NTRK Fusion positif	NTRK Fusion négatif	Invalide	
NTRK Fusion positif	114	16	1	131
NTRK Fusion négatif	4	273	6	283
Invalides*	4	28	53	85
Total	122	317	60	499

* les résultats de test TSO Comprehensive (EU) invalides proviennent de l'échantillon et du niveau de l'analyse.

Les analyses de concordance, excluant et incluant les résultats de test TSO Comprehensive (EU) invalides, sont présentées dans le [Tableau 82](#). À l'exclusion des résultats de test TSO Comprehensive (EU) invalides, le PPA était de 96,6 % (114/118 ; IC à 95 % : 91,5 % – 99,1 %) et le NPA était de 94,5 % (273/289 ; IC à 95 % : 91,2 % – 96,8 %).

Tableau 82 Étude de précision NTRK : PPA et NPA du test TSO Comprehensive (EU) par rapport au résultat de la méthode orthogonale pour la détection des fusions NTRK

Mesure de concordance	Exclure les résultats de test TSO Comprehensive (EU) invalides		Y compris les résultats de test TSO Comprehensive (EU) invalides	
	Concordance, % (n/N)	IC à 95 %*	Concordance, % (n/N)	IC à 95 %*
PPA	96,6 % (114/118)	91,5 % – 99,1 %	93,4 % (114/122)	87,5 % – 97,1 %
NPA	94,5 % (273/289)	91,2 % – 96,8 %	86,1 % (273/317)	81,8 % – 89,7 %

* IC à 95 % basé sur la méthode (exacte) de Clopper-Pearson.

Étude clinique de transition pour la détection de fusion NTRK1, NTRK2, NTRK3

La validité clinique du test TSO Comprehensive (EU) pour la détection des fusions NTRK1, NTRK2 ou NTRK3 chez les patients atteints de tumeurs solides qui pourraient bénéficier d'un traitement par larotrectinib a été démontrée dans une étude clinique de transition. L'étude a été menée pour évaluer l'efficacité clinique du test TSO Comprehensive (EU) afin d'identifier les patients positifs à la fusion NTRK1, NTRK2 ou NTRK3 pour le traitement par larotrectinib, et pour évaluer la concordance entre le test TSO Comprehensive (EU) et les méthodes de test local (LT) (utilisées pour déterminer le statut de fusion NTRK pour les essais cliniques sur le larotrectinib).

Les méthodes LT comprenaient les tests NGS, d'hybridation in situ fluorescente (FISH), de réaction en chaîne par polymérase (PCR) et NanoString. Les fusions NTRK (ETV6 NTRK3) ont été déduites pour les patients atteints de fibrosarcome infantile qui présentaient une translocation ETV6 documentée identifiée par FISH. La plupart des 235 patients de l'essai sur le larotrectinib ayant un statut de fusion NTRK connu avaient été testés par des méthodes NGS.

Les études NAVIGATE NCT02576431 et SCOUT NCT02637687 continuent d'être incluses. À la date limite de collecte des données du 15 juillet 2019, 279 patients étaient inclus. Sur les 279 patients, 208 étaient positifs à la fusion NTRK. Sur les 208 patients positifs, 164 ont formé l'ePAS4 du larotrectinib.

Le critère d'évaluation principal pour l'analyse de l'efficacité du larotrectinib était le taux de réponse globale (TRG) selon l'évaluation du comité d'examen indépendant (CEI) dans un ensemble de données groupées provenant des 3 études cliniques. Le TRO a été évalué en fonction de la proportion de patients présentant la meilleure réponse globale de réponse complète confirmée ou de réponse partielle confirmée selon les critères RECIST, version 1.1. Le TRO dans l'ePAS4 du larotrectinib était de 72,6 % (IC à 95 % [65,1 %, 79,2 %]) et incluait des patients présentant 16 types de tumeurs différents.

Comptabilité des échantillons

L'ensemble d'échantillons comprenait la représentation d'un large éventail de types de tumeurs et d'échantillons de patients pédiatriques et adultes.

279 patients ont été inclus dans les études sur le larotrectinib au 15 juillet 2019. Parmi ceux-ci, 235 patients avaient un statut de fusion NTRK connu, tel que déterminé par une méthode LT : 208 étaient positifs et 27 étaient négatifs. Pour 44 patients, le statut de fusion NTRK n'était pas connu, car des tests n'étaient pas

nécessaires pour l'éligibilité des patients dans les phases d'escalade de dose des études NCT02122913 et SCOUT NCT02637687. Pour l'étude de transition clinique du test TSO Comprehensive (EU), les échantillons de patients de l'essai sur le larotrectinib inclus au 15 juillet 2019 avec un statut de fusion NTRK connu (208 patients positifs et 27 patients négatifs) et les échantillons supplémentaires déterminés comme étant négatifs à la fusion NTRK par des méthodes représentatives de LT étaient éligibles pour cette étude.

Sur les 208 échantillons positifs de l'essai sur le larotrectinib, 154 avaient un échantillon disponible pour les tests TSO Comprehensive (EU). Parmi eux, 138 avaient des résultats valides. Quinze échantillons n'étaient pas valides en raison d'un échec des métriques de qualité du séquençage des échantillons et 1 échantillon n'a pas été testé en raison d'une déviation au protocole. Sur les 27 échantillons négatifs de l'essai sur le larotrectinib, 24 avaient un échantillon disponible pour analyse. Parmi eux, 22 avaient des résultats de test TSO Comprehensive (EU) valides. Deux échantillons n'étaient pas valides en raison d'un échec des métriques de qualité du séquençage des échantillons.

Des échantillons supplémentaires ont été sélectionnés à l'aide de l'une des deux méthodes représentatives de LT. Plus de 350 échantillons ont été obtenus et examinés pour vérifier la teneur en tumeur. Parmi les échantillons supplémentaires répondant aux exigences d'échantillon, 266 ont été extraits avec succès et confirmés comme étant négatifs à la fusion NTRK par une méthode représentative LT. Parmi ces échantillons, 260 étaient disponibles pour les tests TSO Comprehensive (EU), dont 222 avaient des résultats valides. 38 échantillons n'étaient pas valides en raison d'un échec des métriques de séquençage des échantillons (n = 25) ou d'un échec du séquençage de l'analyse (n = 13). L'ensemble négatif pour la fusion NTRK total comprenait 222 échantillons supplémentaires et 22 échantillons de l'essai sur le larotrectinib.

Résultats de concordance

La concordance des résultats TSO Comprehensive (EU) relatifs aux méthodes LT, avec et sans les résultats TSO Comprehensive (EU) invalides, est présentée dans le [Tableau 83](#).

Tableau 83 Étude de transition clinique NTRK : Concordance entre les méthodes de test TSO Comprehensive (EU) et LT pour la détection des fusions NTRK

Mesure de concordance	À l'exclusion des résultats de test TSO Comprehensive (EU) invalides		Y compris les résultats de test TSO Comprehensive (EU) invalides	
	% de concordance (n/N)	IC à 95 %*	% de concordance (n/N)	IC à 95 %*
PPA	89,1 % (123/138)	82,7 % – 93,8 %	80,4 % (123/153)	73,2 % – 86,4 %
NPA	96,3 % (235/244)	93,1 % – 98,3 %	82,7 % (235/284)	77,8 % – 87,0 %
PCG	93,7 % (358/382)	90,8 % – 95,9 %	81,9 % (358/437)	78,0 % – 85,4 %

* Les IC bilatéraux à 95 % ont été calculés à l'aide de la méthode (exacte) de Clopper-Pearson.

L'analyse de sensibilité par rapport aux résultats de test TSO Comprehensive (EU) manquants a démontré la robustesse de l'analyse de concordance. Les résultats de test TSO Comprehensive (EU) manquants pour les patients positifs à la fusion LT NTRK (n = 70) ont été imputés à l'aide d'un modèle de régression logistique. Les estimations de concordance, y compris les valeurs imputées, sont présentées dans le [Tableau 84](#).

Tableau 84 Étude de transition clinique NTRK : Concordance entre les méthodes de test TSO Comprehensive (EU) et LT pour la détection des fusions NTRK, y compris les valeurs imputées pour les patients LT positifs avec des résultats de test TSO Comprehensive (EU) manquants

Mesure de concordance	% de concordance	IC à 95 %*
PPA	85,2 %	78,6 % – 91,7 %
NPA	96,3 %	93,9 % – 98,7 %
PCG	91,2 %	87,9 % – 94,5 %

Les résultats de test TSO Comprehensive (EU) manquants pour les patients négatifs à la fusion LT n'ont pas été imputés.

* Les IC bilatéraux à 95 % ont été calculés sur la base de la méthode d'imputation multiple de Boot. La méthode d'imputation multiple Boot est une étape bootstrap imbriquée dans l'imputation multiple (Schomaker et Heumann 2018).

Les concordances entre le test TSO Comprehensive (EU) et les LT par type de méthode (par exemple, NGS ARN, FISH) sont présentées dans le [Tableau 85](#).

Tableau 85 Étude de transition clinique NTRK : Concordance entre les méthodes de test TSO Comprehensive (EU) et LT pour la détection des fusions NTRK par type de méthode LT

Type de méthode LT	Mesure de concordance	% de concordance (n/N)	CI 95 % ¹
ADN NGS	PPA	84,2 % (32/38)	68,7 % – 94,0 %
	NPA	88,9 % (16/18)	65,3 % – 98,6 %
	PCG	85,7 % (48/56)	73,8 % – 93,6 %
ARN NGS ²	PPA	91,5 % (75/82)	83,2 % – 96,5 %
	NPA	96,9 % (218/225)	93,7 % – 98,7 %
	PCG	95,4 % (293/307)	92,5 % – 97,5 %
FISH	PPA	80,0 % (8/10)	44,4 % – 97,5 %
	NPA	Non calculé (1/1)	Non calculé
	PCG	81,8 % (9/11)	48,2 % – 97,7 %
PCR	PPA	100,0 % (8/8)	63,1 % – 100,0 %
	NPA	Non calculé (0/0)	Non calculé
	PCG	100,0 % (8/8)	63,1 % – 100,0 %

Non calculé : pour les sous-groupes avec un nombre d'échantillons < 5, les statistiques de concordance n'ont pas été calculées.

¹ Les IC bilatéraux à 95 % ont été calculés à l'aide de la méthode (exacte) de Clopper-Pearson.

² Inclut les méthodes NGS qui utilisent uniquement l'ARN et à la fois l'ADN et l'ARN.

Sur les 437 échantillons testés avec le test TSO Comprehensive (EU), 24 avaient des résultats discordants avec les LT : 15 étaient positifs par les LT et négatifs par le test TSO Comprehensive (EU) et 9 étaient négatifs par les LT et positifs par le test TSO Comprehensive (EU). Sur les 24 échantillons présentant des résultats discordants, 8 ont été testés avec une méthode ADN NGS LT, 14 avec une méthode ARN NGS LT et 2 avec FISH.

Une méthode NGS indépendante validée a confirmé les résultats du test TSO Comprehensive (EU) dans 14 des 24 échantillons avec des résultats discordants. Pour les 10 échantillons restants, les résultats du test TSO Comprehensive (EU) étaient discordants avec la méthode LT et la méthode NGS indépendante.

Résultats d'efficacité clinique

Dans la cohorte ePAS4, l'efficacité du larotrectinib dans la population TSO Comprehensive (EU) positive, LT positive (97 patients, TR0 = 78,4 %, IC à 95 % [68,8 %, 86,1 %]) était similaire à l'efficacité du larotrectinib dans la population totale ePAS4 (164 patients, TR0 = 72,6 %, IC à 95 % [65,1 %, 79,2 %]) (Tableau 86). Sur les 97 patients TSO Comprehensive (EU) positifs dans l'ePAS4, 28 (28,9 %) patients ont obtenu une réponse complète/réponse complète chirurgicale et 48 (49,5 %) patients ont obtenu une réponse partielle.

Sur les 13 patients TSO Comprehensive (EU) négatifs, positifs pour la LT, 1 (7,7 %) a présenté une réponse complète et 2 (15,4 %) une réponse partielle avec le traitement par larotrectinib.

Tableau 86 Étude de transition clinique NTRK : TRO pour les patients LT positifs par LT et résultats TSO Comprehensive (EU) dans l'ePAS4

		Fusion LT positive N = 164	TSO Comprehensive (EU) Positif et LT positif N = 97	TSO Comprehensive (EU) Négatif et LT positif N = 13
Meilleure réponse globale, n (%)	Réponse complète	31 (18,9 %)	22 (22,7 %)	1 (7,7 %)
	Réponse complète chirurgicale	8 (4,9 %)	6 (6,2 %)	0
	Réponse partielle	80 (48,8 %)	48 (49,5 %)	2 (15,4 %)
	Maladie stable	25 (15,2 %)	13 (13,4 %)	4 (30,8 %)
	Maladie évolutive	13 (7,9 %)	6 (6,2 %)	5 (38,5 %)
	Non évaluable	7 (4,3 %)	2 (2,1 %)	1 (7,7 %)
Taux de réponse globale	Nombre de patients, n	164	97	13
	Nombre de patients avec RC + RCC + RP, n	119	76	3
	% ORR (95 % CI*)	72,6 % (65,1 %, 79,2 %)	78,4 % (68,8 %, 86,1 %)	23,1 % (5,0 %, 53,8 %)

Abréviations : RC = réponse complète, RP = réponse partielle, RCC = réponse complète chirurgicale.

* L'intervalle de confiance bilatéral à 95 % a été calculé à l'aide de la méthode (exacte) de Clopper-Pearson.

54 patients ont des résultats de test TSO Comprehensive (EU) manquants.

Les données de cette étude appuient la sécurité d'emploi et l'efficacité du test TSO Comprehensive (EU) lorsqu'il est utilisé pour identifier les patients atteints de tumeurs solides avec fusions NTRK qui pourraient être éligibles au traitement par larotrectinib.

Références

1. American Society of Clinical Oncology. www.asco.org. Consulté le 3 octobre 2016.
2. Société européenne d'oncologie médicale. www.esmo.org. Consulté le 3 octobre 2016.

Historique des modifications

Révision	Date	Description de la modification
v06	Février 2023	<ul style="list-style-type: none"> • Déclarations supplémentaires dans la section Limitations • Mises à jour linguistiques pour la convention, la grammaire et la clarté • Correction des tableaux 21, 28, 29, 32, 35, 36, 72 • Déclaration sur la présence de précipités dans le réactif FSM • Mise à jour des spécifications du thermocycleur et du creux dans la liste Équipements et matériaux
v05	Septembre 2022	<ul style="list-style-type: none"> • Ajout du module d'analyse TSO Comprehensive v2.3.5 PN • Suppression du module d'analyse TSO Comprehensive v2.3.3 PN • Mise à jour de la terminologie dans la section Limite de blanc
v04	Juin 2022	<ul style="list-style-type: none"> • Ajout du module d'analyse TSO Comprehensive v2.3.5 PN • Suppression du module d'analyse TSO Comprehensive v2.3.3 PN • Mise à jour de la terminologie dans la section Limite de blanc
v03	Avril 2022	<ul style="list-style-type: none"> • Ajout d'informations sur les caractéristiques de performance liées aux fusions NTRK • Ajout de la mention POUR L'EXPORTATION UNIQUEMENT • Mise à jour de la déclaration d'utilisation prévue pour ajouter la revendication NTRK1-3 CDx • Informations étendues sur les composants du produit pour inclure les NP des composants logiciels
v02	Février 2022	<ul style="list-style-type: none"> • Correction de l'erreur de référence du tableau • Ajout d'une limitation liée aux variants germinaux et somatiques • Clarification du langage concernant la détection de l'amplification génétique
v01	Décembre 2021	<ul style="list-style-type: none"> • Mise à jour des limites de la procédure • Clarification des spécifications du support magnétique et du thermocycleur dans les listes des équipements et des matériaux
v00	Novembre 2021	Publication initiale

Brevets et Marques

Ce document et son contenu sont la propriété exclusive à Illumina, Inc. et ses filiales (« Illumina »), et sont destinés à un usage contractuel de ses clients en lien avec l'utilisation du ou des produits décrits dans la présente et à aucune autre utilisation. Ce document et son contenu ne seront utilisés ou distribués à aucune autre fin et ne seront communiqués, divulgués ou reproduits d'aucune façon sans le consentement écrit préalable d'Illumina. Par le biais de ce document, Illumina ne cède aucune licence en vertu de son brevet, de sa marque de commerce, de son copyright ou de ses droits traditionnels ni des droits similaires d'un tiers quelconque.

Les instructions présentes dans ce document doivent être strictement et explicitement respectées par le personnel qualifié et correctement formé afin d'assurer une utilisation correcte et sécuritaire du ou des produits décrits dans la présente. Tout le contenu de ce document doit être entièrement lu et compris avant d'utiliser le ou les produits.

LE DÉFAUT DE LIRE ET RESPECTER EXPLICITEMENT TOUTES LES INSTRUCTIONS CONTENUES DANS LA PRÉSENTE PEUT CAUSER DES DOMMAGES AU OU AUX PRODUITS, DES BLESSURES AUX PERSONNES, Y COMPRIS AUX UTILISATEURS OU AUTRES PERSONNES, ET DES DOMMAGES À D'AUTRES BIENS, ET ANNULERA TOUTE GARANTIE APPLICABLE AU OU AUX PRODUITS.

ILLUMINA N'ASSUME AUCUNE RESPONSABILITÉ QUANT AUX DOMMAGES DÉCOULANT D'UNE MAUVAISE UTILISATION DU OU DES PRODUITS DÉCRITS DANS LA PRÉSENTE (Y COMPRIS LES PARTIES DE CELLE-CI OU LE LOGICIEL).

© 2023 Illumina, Inc. Tous droits réservés.

Toutes les marques sont la propriété d'Illumina, Inc. ou de leurs propriétaires respectifs. Pour plus d'informations sur les marques, consulter la page www.illumina.com/company/legal.html.

Coordonnées



Illumina, Inc.
 5200 Illumina Way
 San Diego, Californie 92122 États-Unis
 +(1) 800 809 ILMN (4566)
 +(1) 858 202 4566 (en dehors de l'Amérique du Nord)
 techsupport@illumina.com
 www.illumina.com



Illumina Netherlands B.V.
 Steenoven 19
 5626 DK Eindhoven
 The Netherlands

Étiquette du produit

Pour obtenir des informations détaillées sur les symboles susceptibles d'apparaître sur l'emballage et l'étiquette du produit, consultez la légende des symboles pour votre trousse sur l'onglet *Documentation* à l'adresse support.illumina.com.