

## Sample prep

# 骨髄穿刺および末梢血単核細胞からのゲノムDNA抽出

## 背景と概要

骨髄穿刺 (BMA) サンプルと末梢血単核細胞 (PBMC) サンプルは、さまざまな疾患研究に多用されると同時に確かなサンプル調製技術が要求されます。BMAやPBMCから抽出した核酸は、Ion Torrent™ Oncomine™ Myeloid Research Assayを用いた次世代シーケンシング (NGS) や、Applied Biosystems™ CytoScan™ アレイやApplied Biosystems™ CytoScan™ HDアレイを用いたマイクロアレイ解析、SNPジェノタイピングアッセイを用いたリアルタイムPCRなど、さまざまなアプリケーションに利用できます。

Applied Biosystems™ MagMAX™ DNA Multi-Sample Ultra 2.0 Kit は磁気ビーズを用いた抽出キットで全血、唾液、バフィーコート、口腔スワブからのゲノム DNA (gDNA) 抽出の半自動化や自動化に対応しています。本資料ではThermo Scientific™ KingFisher™ Duo Prime 核酸・タンパク質・細胞自動抽出・精製装置とMagMAX DNA Multi-Sample Ultra 2.0 Kitを用いたBMA およびPBMC からの gDNA 抽出ワークフローを評価していきたいと思います。Applied Biosystems™ MagMAX™ Cell and Tissue DNA Extraction Bufferで調製したサンプルを抽出処理にかけた後、DNAインテグリティ解析とリアルタイム PCRを通して、高品質の gDNAを本ワークフローで精製できることを確認します。





## 実験手順

MagMAX DNA Multi-Sample Ultra 2.0 Kitを用いてBMAおよびPBMCからgDNAを抽出する2通りの実験を実施しました。

1つめの実験では、異なるドナーから採取したBMA 検体3サンプルを、図1のサンプル調製ワークフローに従って2回ずつ抽出処理しました。200 μLのBMAサンプルを1.5 mLのEppendorf™チューブに移し、0.2 xgで10分間遠心分離にかけて細胞をペレット化しました。チューブ底部のペレットに触れないよう注意深く上清を取り除き、残ったペレットをMagMAXDNA Multi-Sample Ultra 2.0 Kitに含まれているMagMAXCell and Tissue DNA Extraction Buffer (製品番号:A45721)400 μLで再懸濁しました。処理サンプルは全血ではなく再懸濁した細胞ペレットですが、これ以降の操作は、KingFisher DuoPrimeシステムでの全血(200~400 μL)DNA抽出プロトコル(文書番号:MAN0017325)に従って行いました。

2つめの実験では、異なるドナーから採取した PBMC 検体 3 サンプルを、図 1 のワークフローに従って 2 回抽出処理しました。  $1\sim2\times10^6$  細胞のサンプルインプットを  $1.5\,$  mL

Eppendorf チューブに移し、500~800 xgで10分間遠心分離にかけて細胞をペレット化しました。チューブ底部のペレットに触れないよう注意深く上清を取り除き、残ったペレットを400  $\mu$ LのMagMAX Cell and Tissue DNA Extraction Bufferで再懸濁しました。これ以降の操作は、KingFisher Duo Primeシステムでの培養細胞 DNA 抽出プロトコル(文書番号:MAN0018808)に従いました。

上記の処理で抽出した二本鎖 DNA (dsDNA) を、Invitrogen™ Qubit™ 1X dsDNA Broad Range (BR) Assay Kitで定量しました。また、DNAのインテグリティと塩基対 (bp) サイズを、Agilent™ 4200 TapeStation™システムとAgilent™ Genomic DNA ScreenTape™システムで解析しました。qPCRによるDNAの品質解析では、Applied Biosystems™ TaqMan™ Assay (アッセイ ID: Hs02758991 および Hs03023880) とApplied Biosystems™ TaqMan™ Universal Master Mix II (no UNG) を用いて反応液を調製し、Applied Biosystems™ ViiA™ 7リアルタイムPCRシステム (384ウェルフォーマット)でgDNAのターゲット領域 GAPDHとACTBを検出しました。

サンプル採取	サンプルを 1.5 mLチューブ に分注	遠心分離	上清除去	MagMAX Cell and Tissue Extraction Buffer を用いて再懸濁	抽出実施
			, and		
骨髓穿刺 (BMA)	200 μL BMAs	0.2 xg、10 min	上清を除去	400 µLのMagMAX Cell and Tissue DNA Extraction Buffer中に 再懸濁	KingFisherシステムで の MagMAX DNA Multi- Sample Ultra 2.0 Kit 用全血 プロトコル (サンプルイン プット400 µL) に従う
末梢血単核細胞 (PBMC)	$1 \times 10^6 \sim$ $2 \times 10^6  \text{PBMCs}$	500∼800 xg、 10 min	上清を除去	400 µLの MagMAX Cell and Tissue DNA Extraction Buffer中に 再懸濁	KingFisher システムでの MagMAX DNA Multi- Sample Ultra 2.0 Kit 用培 養細胞プロトコル (サンプル インプット400 µL) に従う

図1. MagMAX DNA Multi-Sample Ultra 2.0 Kit とKingFisherシステムを用いた BMA および PBMC からの gDNA 抽出ワークフロー

## 結果と考察

Qubit 1X dsDNA BR Assay Kitで定量したdsDNA収量によると、BMAやPBMCから回収したDNAにはいずれも各サンプル間でばらつきがみられました(図 2A、2B)。BMAからの抽出量は、4.54 ng/ $\mu$ L(サンプル2)~52.40 ng/ $\mu$ L(サンプル3)の範囲でした。PBMCからは一様に80 ng/ $\mu$ Lを上回る高い収量が得られました。

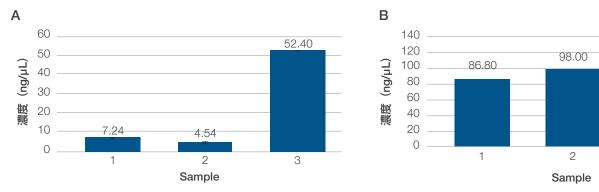
BMA サンプルの DNA インテグリティ指数 (DIN) は3サンプルともに7.0を上回っており、電気泳動図にも強い gDNA ピークが出現していました (図3)。 PBMC サンプルも3 サンプルとも

に9.0を上回る DIN と強い gDNA ピークが認められました。 ViiA 7 リアルタイム PCRソフトウエアを用いた qPCR解析によると、 BMA も PBMC もすべてのサンプルで gDNA ターゲット遺伝子の  $ACTB \ge GAPDH$  が大量に増幅されました(図 4)。

注:サンプルプレートの調製中、MagMAX Cell and Tissue DNA Extraction Bufferで再懸濁したサンプルを96ディープウェルプレート内のエンハンサー液に添加する際に白色沈殿物が生じました。この沈殿物は、プロテイナーゼKによる高温分解処理中に溶解し、DNA回収に影響を及ぼしませんでした。

117.50

3



**図2. 3サンプルからのgDNA収量** MagMAX DNA Multi-Sample Ultra 2.0 KitとKingFisher Duo Primeシステムを用いて **(A)** BMA サンプルと **(B)** PBMC サンプルからgDNA を抽出し (サンプル調製には MagMAX Cell and Tissue DNA Extraction Buffer を使用)、おのおののdsDNA 濃度をQubit 1X dsDNA BR Assay Kit で定量して各サンプルの抽出法を評価しました。

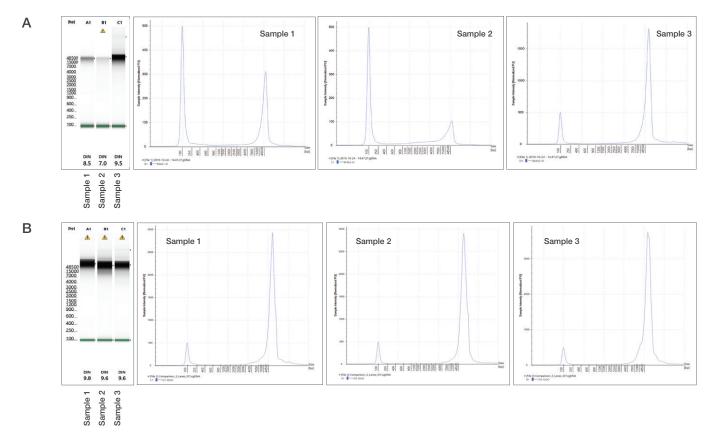
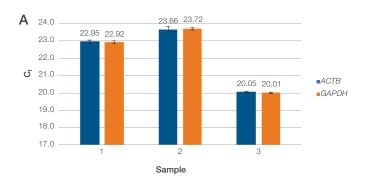
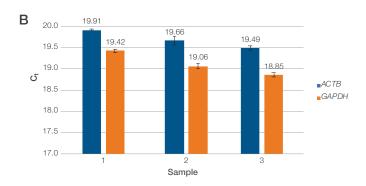


図3. DNA のインテグリティとサイズ MagMAX DNA Multi-Sample Ultra 2.0 KitとKingFisher Duo Primeシステムを用いて (A) BMA サンプルと (B) PBMC サンプルから gDNA を抽出しました。Agilent 4200 TapeStationシステムから出力したゲル分離パターン (左) には DIN 値が記されています。電気泳動図 (右) からは回収した DNA のインテグリティと bp サイズが読み取れます。





**図4. 処理サンプルの qPCR データ** MagMAX DNA Multi-Sample Ultra 2.0 Kit と KingFisher Duo Prime システムを用いて **(A)** BMA サンプルと **(B)** PBMC サンプルから gDNA を抽出し、 ViiA 7 リアルタイム PCRシステムと TaqMan Assay で *ACTB* と *GAPDH* を増幅させました (ViiA 7 リアルタイム PCRソフトウエアによる解析データ)。

#### 結論

MagMAX DNA Multi-Sample Ultra 2.0 KitとKingFisherシステムの併用は、BMAやPBMCサンプルからの円滑なgDNA精製アプローチを実現します。このアプローチによって、MagMAX DNA Multi-Sample Ultra 2.0 KitとKingFisherプラットフォームで処理できるサンプルの種類が広がります。BMAやPBMCサンプルから抽出されたgDNAの収量および品質が示すように、本資料で紹介したgDNA抽出法は、多様なリサーチアプリケーションに使用できる高品質なgDNAの収集に適した精製ワークフローです。

## 著者

Michelle Leija、Lillie Manley、Thilanka Jayaweera、Anthony Pedroza (サーモフィッシャーサイエンティフィック所属)

## Ordering information

製品名	製品番号
MagMAX DNA Multi-Sample Ultra 2.0 Kit	A36570
MagMAX DNA Ultra 2.0 with Cell and Tissue Extraction Buffer	A45721
KingFisher Duo Prime	5400110
ViiA 7 リアルタイム PCRシステム 384 ウェルブロック	4453536
Qubit 1X dsDNA Broad Range (BR) Assay Kits	Q33265

## ■ 詳細はこちらをご覧ください thermofisher.com/magmaxultra

研究用にのみ使用できます。診断用には使用いただけません。

 $\ensuremath{\texttt{@}}$  2023 Thermo Fisher Scientific Inc. All rights reserved.

All trademarks are the property of Thermo Fisher Scientific and its subsidiaries unless otherwise specified.

Eppendorf is trademarks of Eppendorf SE. Agilent, TapeStation, and ScreenTape are trademarks of Agilent Technologies, Inc.

TaqMan is a trademark of Roche Molecular Systems, Inc., used under permission and license.

実際の価格は、弊社販売代理店までお問い合わせください。

価格、製品の仕様、外観、記載内容は予告なしに変更する場合がありますのであらかじめご了承ください。

標準販売条件はこちらをご覧ください。thermofisher.com/jp-tc SPA050-A2312OB

## サーモフィッシャーサイエンティフィック ライフテクノロジーズジャパン株式会社

テクニカルサポート オーダーサポート

TEL: 03-6832-6980 TEL: 03-6832-9300 iptech@thermofisher.com

FAX: 03-6832-9584 FAX: 03-6832-9580

facebook.com/ThermoFisherJapan



applied biosystems