

Matérialisation des molécules d'ADN

L'existence fantomatique parallèle et la matérialisation des molécules d'ADN.

Expérimentation.

La découverte du virus VIH, de l'immunodéficience humaine, a valu le prix Nobel 2008 à Luc Montagnier et à ses coéquipiers (Jamal Aissa, Claude Lavallée, Luc Montagnier) et ils ont breveté la méthode de "téléportation" de l'ADN: [www.google.com/brevets/WO2012142568A2?CL = fr](http://www.google.com/brevets/WO2012142568A2?CL=fr) , puis Luc Montagnier a publié un article sur ce procédé: <http://www.rexresearch.com/montagnier/montagnier.pdf>

Ce travail a provoqué une tempête de réactions, pour la plupart négatives, dans le monde scientifique, car Montagnier a transformé notre perception du rôle de l'ADN, et il a imposé aux physiciens la tâche d'expliquer ce phénomène. La méthode Montagnier est complexe et elle n'est pas réellement décrite en détail.

Nous avons développé une méthode beaucoup plus simple et facilement reproductible de la transmission quantique de copies d'ADN basée sur la technologie laser, La transmission de l'ADN est confirmée par PCR. Les perspectives du transfert des gènes actifs, sur la base d'une telle technologie, sont vastes. Tout d'abord, c'est la programmation des cellules souches. Cela donne une réelle opportunité de régénération de la rétine permettant de retrouver la vision (et nous avons créé ce précédent), de régénérer les dents (et nous avons créé ce précédent), et en général, tous les organes et tissus, les glandes endocrines, d'éliminer les accidents à la moelle épinière et du cerveau (et nous avons créé ce précédent), d'effacer les dommages chromosomiques, par exemple, la mucoviscidose (et nous avons créé ce précédent), désactiver le chromosome surnuméraire dans le syndrome de Down (trisomie 21) (et nous avons créé ce précédent), de traiter les phases terminales du cancer (Nous l'avons fait). Et bien plus encore. Il s'agit potentiellement d'une énorme entreprise.

La poursuite des travaux dans cette direction rapportera un élan encore plus puissant au développement de la biologie, au bio computing, à la médecine, à l'agriculture, au bio internet, aux communications spatiales lointaines, etc. Nous avons publié une analyse théorique de certains aspects de ce phénomène, que nous avons effectivement obtenus bien avant les travaux de Luc Montagnier, basé sur l'exemple de la transmission quantique du complexe des gènes pour régénérer le pancréas chez les rats [Gariaev P.P., Kakoya A.A., Moukhina E.V., Leonova-Gariaeva E.A., Kokaya N.G., 2007, Effet des rayonnements électromagnétiques modulés par les structures biologiques, sur l'évolution du diabète sucré chez les rats. Bulletin EKSP. Biologie. et médecine , №2, pages 155-158], <http://vixra.org/pdf/1111.0107v1.pdf> , <http://dnadecipher.com/index.php/ddj/article/view/4> , <http://www.tgdtheory.fi/curri.html> Эксперименты группы Л. Монтанье никем не воспроизведены (les expériences du groupe de L. Montagnier n'ont pas été reproduits, parce que les points clés de la méthode n'ont pas été divulgués même sur le brevet.

Il est maintenant temps de reproduire les expériences de Luc Montagnier, mais d'une manière différente, grâce à notre technologie laser. Nous avons réalisé cela significativement, et à cette occasion il a été découvert un nouvel ensemble de phénomènes, accompagnant la « téléportation » de l'équivalent quantique de l'ADN dans l'eau. Je donne délibérément ces résultats primaires sans détails ni discussion dès le début. L'essentiel, c'est que nous avons aussi démontré la possibilité de la synthèse de l'ADN par PCR sur une matrice purement aqueuse, qui a enregistré l'équivalent de l'ADN quantique, sous la forme d'un champ électromagnétique à large bande, modulé par un fragment d'ADN matériel. (REMLB). Il s'agit d'un champ électromagnétique secondaire, du laser que nous utilisons. La théorie de la formation d'un tel champ secondaire est donnée dans notre article [Pranguichvili I.V., Gariaev P.P., Tertychny G.G., Maksimenko V.V., Mologuine A.V., Léonova E.A., Mouldachev E.R.. Capteurs et systèmes, N° 9 (18), pages 2-13 (2000g.) SPECTROSCOPIE DE RADIATIONS ÉLECTROMAGNÉTIQUES de PHOTON LOCALISÉS : ACCÈS AUX PROCESSUS BIO-INFORMATIONNELS NON-LOCAUX QUANTIQUES].

Mais, je souligne encore une fois, que nous avons réalisé cela, différemment de la méthode du groupe de Luc Montagnier.

Voici le résultat de nos expériences sur la synthèse du fragment d'ADN d'après son fantôme. Je rappelle, que j'avais réussi à détecter et enregistrer les fantômes ADN en 1984. La description détaillée se trouve dans la monographie Gariaev P.P., 2009, <https://wavegenetics.org/fr/knigi-garyaeva/lingvistiko-volnovoy-genom-teoriya-i-praktika/> . Kiev. 220 pages.

Technique d'amplification de ce qu'on appelle le fantôme ADN, long de 547 paires de bases. Système de réaction en chaîne de polymérase (PCR) utilisant un rayonnement électromagnétique secondaire à large bande modulé (REMLB) du laser LGN-303 comme équivalent quantique de l'ADN matériel.

[bouton link
="https://drive.google.com/file/d/0B1FRa04zGG6iVmF4Z2NZUEdKQUk/view?usp=sharing" texte="Эксперимент 1"] [bouton link
="https://drive.google.com/file/d/0B1FRa04zGG6ibVY3emVEV21wbDA/view?usp=sharing" texte="Эксперимент 2"]

Description complète de la méthode de détection et de matérialisation des fantômes ADN dans un système PCR.

étape 1. Obtenir le produit ADN original

Le produit de la PCR de 547 pb a été considéré comme le produit initial d'ADN, pour la réalisation de laquelle on a utilisé une séquence clonée de synthèse, provenant d'un plasmide.

La chaîne d'ADN positive est la suivante:

```
5'-CCTTACGTCAGTGGAGATGTCACATCAATCAACTTGCTTTGAAGACGTGGTTGGAA  
CGTCTTCTTTTTCCACGATGCTCCTCGTGGGTGGGGTCCATCTTTGGGACCACTGT  
CGGCAGAGGCATCTTGAATGATAGCCTTTCCTTTATCGCAATGATGGCATTGTAGG  
AGCCACCTTCTTTTTCTACTGTCCTTGCGCGCTATATTTTGTCTATCGCGTATT
```

AAATGTATAATTGGGGGACTCTAATCATAAAAACCCATCTCATAAATAACGTCATGC
ATTACATGTTAATTATTACATGCTTAACGTAATTCAACAGAAATTATATGATAATCA
TCGCAAGACCGGCAACAGGATTCAATCTTAAGAACTTTATTGCACGCATTAATGG
ACTGGATTGGGGCCAACCTCCTACCGTACCTGGCATTACCCTTACGCTGAAGAGATG
CTCGACTGGGCAGATGAACATGGCATCGTGGTGATTGATGAAACTGCTGCTGTCTG
GCTTAAACCTCTCTTAGGCATTGGTTTGAAGCGGGCA-3'

Pour l'amplification PCR du produit ADN on a utilisé une paire d'amorces:
5 '-CCTTACGTCAGTGGAGATGTCACATC-3';
5 '-TGCCCGCTTCCAAACCAATGCCTAAAGA-3'.
Chaque mélange PCR était de 25 ul de volume final et il contenait:

67 mM Tris-HCl pH 8,6 à 25 ° C; 2,5 mM de chlorure de magnésium; 16,6 mM de sulfate d'ammonium; le mélange de dNTPs à une concentration totale de 300 uM; le mélange d'amorces est à 0,5 uM pour chacun; 2,5 unités. L'ADN polymérase Taq et la matrice d'ADN plasmidique sont de 25 ng. Le régime de régulation de la température PCR incluait:

la dénaturation initiale à 94° C – 3 min.;
suivi de 30 cycles: 94 ° C - 30s., 62 ° C - 30s., 72 ° C - 40s.,
synthèse finale à 72 ° C pendant 5 minutes.

Le produit PCR a été purifié des amorces et des composants de réaction PCR à l'aide du kit de nettoyage, utilisant des particules magnétiques et SiO₂ (« Silex », en Russie) conformément aux recommandations du fabricant. Nous utilisons 10 ul de particules magnétiques avec une capacité de liaison 10 ug d'ADN. L'élution de l'ADN a été effectuée dans un volume de 50 ul de tampon d'élution.

étape 2. Production du spectre de Rayonnement Électromagnétique à Large Bande Modulé (REMLB) par l'ADN-produit.

Une goutte de la solution de produit aqueux PCR d'un volume de 25 ul a été appliqué sur une lame de microscope propre et irradié par le faisceau laser LGN-303 (He Ne) de 3 min et plus. Le rayonnement radio secondaire reçu (REMLB) a été enregistré à l'aide d'un radio-transistor sur la fréquence de 700 kHz et convertie en format audio WAVE. Nous proposons d'utiliser ce fichier audio, pour introduire l'information ADN dans des échantillons d'eau stérile, (sans l'utilisation dans cette version du laser LGN-303) en ayant à l'esprit, que le son peut transporter les informations de torsion :<http://www.efir.com.ua/rus/a.php?r=2&d=69> , y compris l'information sur l'ADN (c'est une hypothèse).

A une distance de 15-20 cm du laser on a placé un trépied avec des tubes à essai, contenant une eau purifiée distillée, sans impuretés ADN, d'ARN ni de nucléases . L'eau a été précédemment congelé à -20 ° C puis décongelée à température ambiante (l'eau de fonte).

étape 3. Amplification par PCR en utilisant des échantillons d'eau, traitée par REMLB du spectre de l'ADN original, dont on avait prélevé l'information à l'aide du laser LGN-303

Après l'exposition au laser, l'eau, traitée par le spectre REMLB, est utilisée pour la production de réactions de PCR standard, d'un volume de 25 ul, sans ajout de l'ADN matériel initial. Le trépied avec ses tubes était placé à une distance de 20 à 30 cm du laser. La mise en œuvre des réactions PCR était réalisée dans un boîte stérile, qu'on avait préalablement traité aux UV, pour prévenir la contamination des échantillons. Chaque mélange PCR contenait: 67 mM Tris-HCl pH 8,6 à 25 ° C; 2,5 mM de chlorure de magnésium; 16,6 mM de sulfate d'ammonium; le mélange de dNTPs à

une concentration totale de 300 uM; le mélange d'amorces est à 0,5 uM pour chacun; 2,5 unités. ADN polymérase Taq. On a utilisé divers régimes de température pour dérouler les réactions PCR, qui différaient par la durée de la phase d'élongation (de la synthèse) des chaînes d'ADN à 72° C.

Le régime de température PCR initial incluait:

la dénaturation initiale à 94 ° C - 3 min.;

40 cycles: 94 ° C - 30s, 62 ° C - 30s, 72 ° C - 40s;

synthèse finale à 72 ° C pendant 5 minutes.

Le régime modifié de température PCR incluait:

la dénaturation initiale à 94 ° C - 3 min.;

40 cycles: 94 ° C - 30s, 62 ° C - 30s, 72 ° C - 2-7 min;

synthèse finale à 72 ° C pendant 5-7 minutes.

Tous les régimes de température conduisaient à la synthèse du produit PCR de la longueur spécifiée, mais à des degrés divers. Le plus grand nombre de spécimens d'essai du produit attendu a été observé en utilisant une synthèse de brins d'ADN à 7 minutes dans chacun des 40 cycles de PCR.

étape 4. Analyse des résultats de la PCR

Après l'achèvement des réactions PCR, les produits étaient mélangés à la solution tampon pour l'appliquer sur un gel, contenant un colorant fluorescent SYBR Green I (« Silex », en Russie) et analysé dans un 1,5% gel d'agarose par la méthode classique de l'électrophorèse sur gel, dans un tampon TBE unique. Les résultats ont été analysés sur un trans-illuminateur, dont la source lumineuse avait une longueur d'onde de 365 nm. On a compté comme positifs les échantillons, dont les bandes d'électrophorèse étaient situées à la même distance du début, que la bande de contrôle positif, correspondant à la taille du fragment d'ADN de 547 pb.

Les échantillons expérimentaux qui ont été soumis au séquençage, étaient ceux du contrôle positif des échantillons PCR et l'ADN, source du produit, qui avait été l'objet de lecture au laser. Le séquençage a révélé, que les échantillons expérimentaux étaient à 99,2-100% identique à la séquence d'ADN du produit initial, qui avait été "lue" au laser.

À titre illustratif de l'une de nos expériences, voir la photographie des fantômes de PCR d'ADN. Enregistrement REMLB d'ADN, au format WAVE, sur la fréquence porteuse de 700kHz est fourni également.

Un lien pour télécharger l'enregistrement sonore WAVE de l'ADN
(Son 547 pn) Звук 547 п.н. [bouton link
="http://files.mail.ru/A59F39CE29C04CD180132D8885580905" texte="télécharger"]

PS: Nos expériences peuvent être reproduites sans utiliser le laser et sans la matrice d'ADN originelle (comme nous le faisons aussi), c'est à dire en ne synthétisant pas de matrice. Cela garantit contre l'introduction accidentelle d'un ADN étranger dans les tubes à l'eau, dans les pipettes, etc. Ainsi nous nous protégeons de la contamination. Dans ce mode de réalisation, le lecteur audio de travail diffuse à une distance de 1 à 20 cm des tubes à essai, sur le trépied. Le temps d'exposition peut varier de 5 minutes à plus. L'identité entre l'ADN du produit PCR et l'ADN original peut être vérifiée par le séquençage de l'ADN obtenu par PCR. Dans cette version du contrôle il suffit de disposer des amorces et de la connaissance de la séquence des nucléotides de l'ADN original.

Gariaev P.P.

Membre, de l'Académie des Sciences de Russie, de l'Académie Russe de Médecine et de l'Académie Internationale des Sciences Expérimentales, Membre de l'Académie des Sciences de New York.

Directeur scientifique de l'Institut de génétique de quantique